Aus dem Institut für Anatomie der Universität Rostock Direktor: Prof. Dr. med. A. Wree

Das Konnektom der Basalganglien der Ratte

Inauguraldissertation zur Erlangung des akademischen Grades Doktor der Medizin der Medizinischen Fakultät der Universität Rostock

vorgelegt von

Richard Kettlitz

Rostock, 2013 Dekan: Prof. Dr. med. E. Reisinger

urn:nbn:de:gbv:28-diss2015-0230-8

Dekan: Prof. Dr. med. E. Reisinger

1. Gutachter: Prof. Dr. O. Schmitt – Universitätsmedizin Rostock / Institut für Anatomie

2. Gutachter: Prof. Dr. O. Wolkenhauer – Fakultät für Informatik und Elektrotechnik der Universität Rostock / Lehrstuhl für Systembiologie & Bioinformatik

3. Gutachter: Prof. Dr. C. Hilgetag – Universitätsklinikum Hamburg-Eppendorf / Institut für Computational Neuroscience

Datum der Einreichung: 02.07.2013

Datum der Verteidigung: 01.07.2014

Im Gedenken an meinen Vater

Inhaltsverzeichnis

| 1 | Einl | eitung | 1 |
|---|-------|-------------------------------------------------------------------------|----|
| | 1.1 | Konnektom | 4 |
| | 1.2 | Tract-Tracing | 5 |
| | 1.3 | Nicht-Tracer basierte Methoden zur Erfassung von Konnektivitäten | 7 |
| | 1.4 | Regionen der Basalganglien | 9 |
| | 1.4. | Caudatus-Putamen-Komplex (CPu) | 9 |
| | 1.4.2 | 2 Pallidum | 11 |
| | 1.4.3 | 3 Nucleus subthalamicus | 11 |
| | 1.4.4 | 4 Thalamus | 11 |
| | 1.4.5 | 5 Primär motorischer Cortex | 12 |
| | 1.5 | Fragestellungen | 12 |
| 2 | Mat | erial und Methoden | 13 |
| | 2.1 | Material | 13 |
| | 2.2 | neuroVIISAS | 14 |
| | 2.3 | Literaturauswertung | 15 |
| | 2.4 | Tabellen | 16 |
| | 2.5 | Regionenauswahl für Konnektivitätsanalysen | 18 |
| 3 | Erg | ebnisse | 21 |
| | 3.1 | Ausgewertete Publikationen | 21 |
| | 3.2 | Neuroontologie der Basalganglien | 21 |
| | 3.3 | Konnektivitätsanalyse des BG1-Netzwerkes (unilateral) | 21 |
| | 3.3. | l Konnektivitätsmatrizen | 21 |
| | 3.3.2 | 2 Globale Konnektivitätsanalyse | 30 |
| | 3. | 3.2.1 Vergleich mit Zufallsnetzwerken | 33 |
| | 3.3.3 | 3 Lokale Konnektivitätsanalyse | 34 |
| | 3.3.4 | Einbettung des unilateralen BG1-Netzwerkes | 37 |
| | 3.3.5 | 5 Motiv-Analyse | 40 |
| | 3.3.0 | 5 Zyklenanalyse | 42 |
| | 3.3.7 | 7 Hauptkomponentenanalyse lokaler Parameter | 43 |
| | 3.3.8 | 8 Connectivity Matching Matrix | 45 |
| | 3.3.9 | 9 Metrische Multidimensionale Skalierung | 46 |
| | 3.3. | 10 Communicability Matrix | 47 |
| | 3.4 | Das bilaterale BG1-Netzwerk | 48 |
| | 3.4. | l Konnektivitätsmatrizen | 48 |
| | 3.4.2 | 2 Globale Konnektivitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes | 49 |
| | 3.4.3 | 3 Lokale Konnektivitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes | 51 |
| | 3.4.4 | Verteilung lokaler Parameter im bilateralen BG1-Netzwerk | 52 |
| | 3.4.5 | 5 Motivanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes | 53 |
| | 3.4.6 | 5 Zyklenanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes | 55 |
| | 3.4.7 | 7 Hauptkomponentenanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes | 56 |
| | 3.4.8 | 8 Metrische Multidimensionale Skalierung des bilateralen BG1-Netzwerkes | 58 |
| | 3.4.9 | 9 Verbindungsmuster der Regionen des bilateralen BG1-Netzwerkes | 58 |
| | 3.5 | Analyse des BG2-Netzwerkes | 60 |
| | 3.6 | Analyse des BG3-Netzwerkes | 68 |
| | 3.7 | Pfadanalyse | 75 |
| | 3.7. | I Intrinsische Pfade | 75 |
| | 3.7.2 | 2 Extrinsische Pfade | 81 |
| | 3.7.3 | 3 Vulnerabilitätsanalyse | 84 |
| 4 | Disł | kussion | 87 |
| | 4.1 | Zusammenfassung der Ergebnisse | 87 |

| 4 | 4.2 | Kritische Betrachtung der Literaturauswertung | |
|----|-----|----------------------------------------------------------------|-----|
| 4 | 4.3 | Kritische Betrachtung der Ergebnisse | 90 |
| 4 | 1.4 | Kritische Betrachtung der Ergebnisse anderer Arbeitsgruppen | 92 |
| 4 | 4.5 | Alleinstellungsmerkmale der Konnektomanalyse der Basalganglien | 94 |
| 4 | 4.6 | Ausblick | 94 |
| 4 | 4.7 | Beantwortung der Fragestellung dieser Arbeit | |
| 5 | Li | teraturverzeichnis | 97 |
| 6 | Ta | bellen- und Bildanhang | 107 |
| 7 | Tł | iesen | |
| 8 | Pu | lblikationen | 140 |
| 9 | Er | klärung | 141 |
| 10 | Le | benslauf | 142 |
| 11 | Da | anksagung | 143 |
| | | 5 5 | |

Abkürzungsverzeichnis

| 3 | Oculomotor nucleus | CSeg | Cervikale Segmente |
|---------------------|----------------------------------------------------|---------------|--------------------------------------------------------|
| A11 | A11 dopamine cells | CST | Nucleus of the commissural stria terminalis |
| A13 | A13 dopamine cells | ctg | Central tegmental tract |
| A17 | A17 dopamine cells | cTGA | Caudal tegmental area |
| Ac | Accumbens nucleus | CVNcRET | Central part of ventronasal crescent of retina |
| AC | Amygdaloid complex | DBB | Diagonal band of Broca |
| AGl | Lateral agranular prefrontal cortex | DEG | Dorsal entopeduncular group |
| AGm | Medial agranular prefrontal cortex | DEn | Dorsal endopiriform nucleus |
| Al | Alar nucleus | df | Dorsal fornix |
| AL | Nucleus of the ansa lenticularis | DGALL | Gesamtzahl vorhandener Konnektivitäten |
| | | 1122 | Area dorsal to the interpeduncular nucleus and the |
| ALLOCX | Allocortex | DIPPG | pontine gray |
| Ang | Angular thalamic nucleus | Dk | Nucleus of Darkschewitsch |
| AOB | Accessory olfactory bulb | dlf | Dorsal longitudinal fasciculus |
| APAG | Aqueductal part of periaqueductal gray | DLG | Dorsal geniculate nucleus |
| APit | Anterior lobe of pituitary | DLPAG | Dorsolateral periaqueductal gray |
| APT | Anterior pretectal nucleus | DLPn | Dorsolateral pontine nucleus |
| ASER | Anterior septal region | DLPr | Dorsolateral protuberance |
| ATg | Anterior tegmental nucleus | DMAZ | Dorsal midbrain anticonvulsant zone |
| Aut | Authoritativness | DMHy | Dorsomedial hypothalamic nucleus |
| AvgDG _{nb} | Mittlerer Nachbarschaftsgrad | DMPAG | Dorsomedial periaqueductal gray |
| В | Basal nucleus Meynert | DMPn | Dorsomedial pontine nucleus |
| BAC | Bed nucleus of the anterior commissure | DNC | Deep cerebellar nuclei |
| BC | Betweenness-Zentralität | DPAG | Dorsal periaqueductal gray |
| BG1 _D | Direktes Nachbarnetzwerk von BG1 | DpMe | Deep mesencephalic nucleus |
| BG11 | Indirektes Nachbarnetzwerk von BG1 | Dpi | Deep pineal gland |
| bp | Brachium pontis stem of middle cerebellar peduncle | DPOR | Dorsal preoptic region |
| BRCh | Basal retrochiasmatic area | DR | Dorsal raphe nucleus |
| CauT | Caudal thalamus | DSER | Dorsal septum |
| CBAF | Caudal part of basal forebrain | DT | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract |
| cCG | Central gray caudal area | DTg | Dorsal tegmental nucleus |
| CEn | Caudal endopiriform region | dtg | Dorsal tegmental bundle |
| CEnN | Central endopiriform system | dtgx | Dorsal tegmental decussation |
| CERcn | Central cerebellar nuclei | DTT | Dorsal tenia tecta |
| CERE | Cerebellum | EC | Eigenvektorzentralität |
| CEREFL | Flocculonodular lobe | Ent | Entorhinal cortex |
| CERlc | Interstitial cell groups | Eth | Ethmoid thalamic nucleus |
| Cg | Cingular cortex | EW | Edinger Westphal nucleus |
| CGA | Central gray alpha part | Fr2 | Supplementär motorischer Kortex |
| CGd | Central grav diencephalic part | GP | Globus pallidus |
| CGD | Central grav dorsal part | GSCN | Group of small cell nuclei |
| CGL | Central grav lateral part | GTOM | Generalized topological overlapping measure |
| CGLC | Central gray locus coeruleus part | НРР | Hippocampus |
| CGMe | Central gray medial part | Hub | Hubness |
| CGML | Midlateral central gray | HYPOsg | Special group |
| CGPAG | Central gray periaqueductal | HYPOz | Hypothalamic zones |
| CGva | Central gray ventral area | IAV | Interoanteroventral thalamic nucleus |
| CI | Centrolateral thalamic nucleus | ICi | Islands of Calleia |
| Cl | Claustrum | IL N | Intralaminar nuclei |
| ChiCarr | Gesamtclusterkoeffizient | iml | Internal medullary lamina |
| ChuCa | Clusterkoeffizient der zweiten/indirekten Nachharn | IMIE | Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus |
| CM | Central medial thalamic nucleus | Inc | Interstitial nucleus of Cajal |
| CMAMa | Mammillary hody and a part | IO | Inferior aliva |
| CMAMom | Mammillary body caudomedial part | ΤΡΔ | Interneduncular nucleus anical subnucleus |
| CMAMeI | Mammillary body costrolatoral part | | Interpeduncular nucleus coudel subnucleus |
| CMI | Connectivity Matching Index | IDI | Interpeduncular nucleus intermediate subnucleus |
| COL | Colliculi | | Interpeduncular nucleus inner nectorier |
| CDL | Concurr Coudete putamen | те те 105+ | Interpretational nucleus filler posterior |
| Cru | Caudate putamen | 11'11 | intermediate lobe of pitultary |

| IPL | Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | mp | Mammillary peduncle |
|--------------------|------------------------------------------------------------------------------------------|-------------|------------------------------------------------------|
| IPM | Interpeduncular nucleus medial part | MPA | Medial preoptic area |
| IPML | Mediolateral part of Interpeduncular nucleus | MPCG | Mesopontine central gray |
| IPPM | Interpeduncular nucleus paramedian part | MPoN | Medial pontine nucleus |
| IPR | Interpeduncular nucleus rostral part | MPT | Medial pretectal nucleus |
| IPRc | Interpeduncular nucleus central subnucleus | MRF | Mesencephalic reticular formation |
| IPRCa | Interpeduncular nucleus rostrocaudal subnucleus | MS | Medial septal nucleus |
| IPRd | Interpeduncular nucleus dorsal subnucleus | MT | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| IPRdl | Interpeduncular nucleus dorsolateral part | mt | Mammillothalamic tract |
| IPRL | Interpeduncular nucleus rostrolateral subnucleus | MTF | Medial tegmental field |
| IPrv | Interpeduncular nucleus rostroventral part | MTR | Middle third of the red nucleus |
| IPv | Interpeduncular nucleus ventral part Prozentzahl ipsilateraler Verbindungen bzgl. der | MTuN | Medial tuberal nucleus |
| Lat _{ALL} | Gesamtzahl aller Verbindungen | MTZ | Medial thalamic zone |
| LDTg | Laterodorsal tegmental nucleus | MVTA | Midline ventral tegmental nucleus |
| lfp | Longitudinal fasciculus of the pons | MZMG | Marginal zone of the medial geniculate |
| LG | Lateral geniculate complex | Nc. | Nucleus |
| LGP | Lateral globus pallidus | Ncll. | Nuclei |
| LHb | Lateral habenular nucleus | NLL | Nuclei of the lateral lemniscus |
| LHbL | Lateral habenular nucleus lateral part | OCS | Oculomotor system |
| LM | Lateral mammillary nucleus | OCS3 | 3 rd oculomotor nucleus |
| Loc | Lokalisationsindex | OCS4 | 4 th oculomotor nucleus |
| LPAG | Lateral periaqueductal gray | OLP | Olfactory peduncle |
| LPO | Lateral preoptic area | OPC | Oval paracentral thalamic nucleus |
| LPOLH | Lateral preoptic lateral hypothalamic continuum | opt | Optic tract |
| LPTG | Lateral pontine tegmentum | OSA | Olfacto septal area |
| LS | Lateral septal nucleus | OT | Nucleus of the optic tract |
| LSeg | Laterale Segmente | Р | Pons |
| LTeN | Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | PaC | Paracommissural nucleus of the posterior commissure |
| LTfr | Lateral tegmental field retroambigual area | PAG | Periaqueductal grav |
| ltg | Lateral tegmental tract | PAGe | Periaqueductal grav caudal part |
| LTN | Lateral tegmental nucleus | PAGd | Periaqueductal gray dorsal part |
| LTNG | Lateral thalamic nucleus group | PAGm | Periaqueductal gray medial part |
| MAMese | Cell spars capsule | PAGr | Periaqueductal gray rostral pole |
| MBAF | Medial basal forebrain | PAGRL | Periaqueductal gray rostrolateral part |
| MBV | Mammillary body ventromedial part | PAGrm | Periaqueductal gray rostromedial division |
| MC | Mammillary nucleus commissural part | PaR | Pararubral nucleus |
| MCPC | Magnocellular nucleus of the posterior commissure | PBGc | Central portion |
| MD | Mediodorsal thalamic nucleus | PBGn | Perinheral nortion |
| MDI | Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | PBR | Peribrachial nucleus |
| MDM | Mediodorsal thalamic nucleus medial part | PC | Paracentral thalamic nucleus |
| MDS | Metrische Multidimensionale Skalierung | PCA | Principal-component-analysis |
| Mo | Medial amyadalaid nualous | PCom | Nucleus of the posterior commissure |
| ME | Median eminence | PCPt | Parvicellular raticular pucleus |
| MEA | Midhrain avtranyramidal area | PDTa | Posterodorsal termental nucleus |
| MECDD | Midorani extrapyranidar area | PDIg | Posterodorsal teginental nucleus |
| MECPD | Medialetaral thelemic muslous | Per | Perinomical nucleus |
| MELI | | PEn | |
| MEN M-Ob | Middle endopiniorm region | Pera | Peripandal region |
| MeOb | Medulla oblongata | PF | Parafascicular thalamic nucleus |
| MESOCX | Mesocortex | PG | Pontine nucleus |
| MG | Medial geniculate nucleus | Pir | Piritorm cortex |
| MGP | Medial globus pallidus | PL DI TE | Paralemniscal nucleus |
| MHD | ivieural nabenular nucleus | | Pontine lateral tegmental field |
| MHYPOg | Medial hypothalamic group | PMAM | Posterior mammillary nucleus |
| Milg | Microcellular tegmental nucleus | PMAN | Premammillary nucleus |
| MIE | Medial eminence | PnO | Pontine reticular nucleus oral part |
| mlf | Medial longitudinal fasciculus | PoMn | Posteromedian thalamic nucleus |
| MMn | Medial mammillary nucleus | PoMT | Pontomedullary tegmentum |
| MnPA | Median preoptic area | PPAG | Pontine periaqueductal gray |
| MOB | Olfactory bulb A16 | PPaTn | Posterior parathalamic nuclei |

| PPit | Posterior lobe of pituitary | SN | Substantia nigra |
|--------------------|-------------------------------------------------------------------|--------------|-----------------------------------------------------------------------------------------|
| PPN | Pedunculopontine nucleus | SNC | Substantia nigra compact part |
| PPPT | Parapedunculopontine tegmental nucleus | SNR | Substantia nigra reticular part |
| PPT | Posterior pretectal nucleus | SOCG | Supraoculomotor central gray |
| PPTg | Pedunculopontine tegmental nucleus | SPi | Superficial pineal gland |
| PR | Prerubral field | SPRT | Subpretectal region |
| PrC | Precommissural nucleus | SPTg | Subpeduncular tegmental nucleus |
| PRC | Page Rank Zentralität | SSeg | Sakrale Segmente |
| PREn | Preontic nucleus | st | Stria terminalis |
| PREOR | Preoptic region rostral part | STh | Nucleus subthalamious |
| DDN | Pontina raticular pueloi | S111 S112 | Supraceulometer perioqueductal grav |
| F KIN | Pointine reticular nuclei | 5u5 | Supractionation periaqueductar gray |
| | Fromatanius | SubC | Supractionation cap |
| PRILC | Laterocaudar part of pretectar region | SUDB | |
| PRIP | Pretectal region protund part | Subi | Subincertal nucleus |
| PRIT | Pretectal region rostral part | SUD | Supranuclear divisions |
| PSC | Posterior septal complex | SuM | Supramammillary nucleus |
| PTG | Posterior group | sumx | Supramammillary decussation |
| PVG | Periventricular gray matter | Т | Thalamische Kerngebiete |
| rCG | Central gray rostral area | TC | Tuber cinereum area |
| RAD _{in} | Radialität Input | TCL | Tectal longitudinal column |
| RAD _{out} | Radialität Output | TDToRET | Temporal dorsotemporal octant of retina |
| RCT | Rostrocaudal thalamic nucleus | TGAC | Central tegmental field |
| Rdm | Red nucleus dorsomedial part | TGAm | Mesopontine tegmental area |
| RDO | Red nucleus dorsal | TrD | Dorsal olfactopeduncular transition cortex |
| RedLa | Red nucleus lateral part | TrL | Lateral olfactopeduncular transition cortex |
| REn | Rostral endopiriform region | TSeg | Thorakale Segmente |
| RETngcL | Retina nasal part ganglion cell laver | TT | Tenia tecta |
| RETNT | Retina nasotemporal part | TuM | Tuberomammillary nucleus |
| RETtacl | Retina temporal part ganglion cell laver | TuO | Olfactory tubercle |
| RI | Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | TVTARRF | Transition zone ventral tegmental area caudal part and retrorubral field medial part |
| RI | Retrolemniscal nucleus | V | Verhindungen |
| rI DT | Retrolaterodorsal tegmental nucleus | VA | Ventro anterior thalamic nucleus |
| RIH | Red nucleus lateral horn | VC=a | Variationskoeffizient der Nachbarstufe |
| RLIT | Red nucleus nacrossiliuar part | VEn | Vantral andoniriform nuclous |
| RIVIC | Red nucleus magnocential part | VEII | Ventral endoprinorminucieus |
| Rineu | Red nucleus media part | VL | Ventrolateral manine nucleus |
| ктр | Red nucleus midportion | VLPAG | Ventralateral periaqueducial gray |
| RMIg | Rostromedial tegmental nucleus | VLSER | Ventrolateral septal region |
| RnCa | Red nucleus caudal part | VLTg | Ventrolateral tegmental area |
| RnRo | Red nucleus rostral part | VM | Ventromedial thalamic nucleus |
| ROC | Red nucleus parvicellular part | VMPAG | Ventromedial periaqueductal gray |
| RRF | A8 dopamine cells retrorubral group | VMPn | Ventromedial pontine nucleus |
| RveL | Red nucleus ventrolateral part | VMSe | Ventral medial septum |
| S. | Siehe | VMTg | Ventromedial mesencephalic tegmentum |
| S | Small-worldness | VNT | Ventral thalamus |
| S1 | Primary somatosensory cortex | VOLT | Vascular organ of the lamina terminalis |
| Sc | Scaphoid thalamic nucleus | VPAG | Ventral periaqueductal gray |
| SC | Subgraph Zentralität | VPTGA | Ventral pontine tegmentum |
| SCO | Subcommissural septum | VSER | Ventral septal region |
| SCom | Subcommissural nucleus | VTA | Ventral tegmental area |
| SCSep | Supracommissural septum | VTg | Ventral tegmental nucleus |
| SERAc | Septo-accumbens area | vtg | Ventral tegmental tract and decussation |
| SERC | Caudal axis of the septal region | VTaRET | Ventral temporal quadrant of Retina |
| SERi | Sental region intermediate part | VTT | Ventral tenia tecta |
| SERr | Sental region rostral part | VTVoRFT | Ventral temporoventral octant of retina |
| SHU | Septembergion rostial part | | Mittlares Gewicht |
| SILY | Substantia innominata | w Vi | Vinhoid thalamia nuclous |
| SM | Nucleus of strip modullaria | ЛІ | Aprilia matamic nucleus |
| SIVI | INUCICUS OI SUTA ITICUUTIALIS | | |
| SMT | Submammillathalami | | |

1 Einleitung

Im Jahr 1664 grenzte der englische Anatom Thomas Willis erstmals subkortikale Gebiete als *Corpora striata* von Seitenventrikeln und dem Thalamus ab (*Corpora striata*, Willis 1664, S. 159ff, 167f) (Abbildung 1). Aus dem Corpus striatum und weiteren subkortikalen Kerngebieten wurde der Begriff *Basalganglien* entwickelt (Parent, 1986). Eine zentrale Position hinsichtlich umfangreicher Verbindungen in diesem System nimmt das Corpus striatum ein.

Die neuroanatomische Nomenklatur des Begriffes Basalganglien ist nicht eindeutig und durchläuft eine historische Entwicklung (Lewy, 1942). Im weiteren Sinn werden unter Basalganglien, wie der Begriff auch schon suggeriert, die größeren subkortikalen Neuronenansammlungen unter dem Telencephalon verstanden. Neben dem Nc. caudatus und Putamen, die zusammen das *Striatum* bilden, welches seltener auch als *Neostriatum* bezeichnet wird (bei Rodentia sind Nc. caudatus und Putamen nur als Einheit erkennbar und werden aus diesem Grund auch als Caudatus-Putamen Komplex (CPu) bezeichnet), das *Pallidum* (früher auch als *Paleostriatum* bezeichnet) und dem Claustrum, würde auch das *Corpus amygdaloideum* (Amygdala) gehören, dass auch als *Archistriatum* in der älteren Literatur bezeichnet wird.

Von den unterschiedlichen Gliederungen des kanonischen Systems der Basalganglien der Ratte berücksichtigt die Gliederung von Gerfen (2004) strukturelle, funktionelle, chemoarchitektonische und hodologische Eigenschaften. Daher gehen alle feineren Gliederungen und Hinzufügungen weiterer Regionen in dieser Arbeit von dieser allgemeinen Unterteilung der Basalganglien, die auch von Klinikern genutzt wird, aus (Parent, 1986). Das CPu, der Nc. accumbens (Ac) (ventrales Striatum), der laterale Globus pallidus (LGP), der mediale Globus pallidus (MGP), der Nc. subthalamicus (STh) und die Substantia nigra (SN) stellen die übergeordneten Regionen dieser Einteilung dar. Thalamische Kerngebiete (T), die u.a. Afferenzen aus den Basalganglien erhalten, sind zwar notwendige Komponenten der funktionellen und konnektionalen Basalganglien-Integrität, gehören jedoch nicht zu dem kanonischen System der Basalganglien.

Werden die Basalganglien funktionell hinsichtlich der motorischen Signalverarbeitung betrachtet, so ist es sinnvoll, bestimmte thalamische Kerngebiete und unterschiedliche kortikale Regionen (agranulärer lateraler Kortex) in das Basalgangliennetzwerk zu integrieren (Abbildung 2). Mit dieser Erweiterung können unterschiedliche *Basalganglienschleifen* (Basalganglien-thalamokortikale Schaltkreise) als funktionelle Einheiten betrachtet werden, die ursprünglich für die Basalganglien vom Rhesusaffen von Alexander et al. (1986) vorgeschlagen wurden: motorische, okulomotorische, dorsolaterale prefrontale, laterale orbitofrontale und die anterior cinguläre Basalganglienschleife (Abbildung 3).

Die Basalganglienschleifen sind jedoch nur Vereinfachungen von allen bekannten Verbindungen der einzelnen Regionen der Basalganglien. Die Regionen der Basalganglien

sind untereinander intrinsisch verbunden (Abbildung 4) und verfügen über umfangreiche Verbindungen zu Regionen, die nicht zu den Basalganglien gehören (extrinsischer Output) sowie über zahlreiche Verbindungen von Regionen außerhalb der Basalganglien (extrinsischer Input). Der direkte und der indirekte Pfad durch die Basalganglien sind zwei Verarbeitungswege, die häufig in der Literatur hervorgehoben werden, um normale Funktionen und Funktionsstörungen zu beschreiben (DeLong, 1990; Alexander und Crutcher, 1990; Albin et al., 1989). Neben dem direkten (CPu→MGP→T), motorikfördernden (D1-Dopaminrezeptoren) und dem indirekten (CPu \rightarrow LGP \rightarrow STh \rightarrow MGP \rightarrow T), motorikhemmenden Weg (D2-Dopaminrezeptoren) sind jedoch noch zahlreiche reziproke Verbindungen in Form von Rückkopplungsschleifen bekannt und funktionell notwendig (Abbildung 4), um die Planung und Ausführung von Bewegungsmustern zu verarbeiten. Ausfälle von Verbindungen oder neurochemischen Eigenschaften können zu komplexen Störungen der Lokomotorik wie Hyperkinesien (u.a. Dystonie) und Hypokinesien (u.a. Morbus Parkinson) führen (Gerfen, 2004).



а

С

Cerebri Anatome.

Figura Octava

- Medullam oblongatam Capite Ovino exem-ptan,cum Cerebro abícilio & amoto,cúm-que Cerebello, & corpore uno ftriato, per medium diffectis, aliáque pracipuè ad Caudicem medullarem pertinentia repra-fortat fentat.
- A. A. Corput firiatum in medio difeiffum, ut illius firia medullares appareant.
 B. Corpus alterum friatum, integrum, plexu Chorocide obsetRum, cam corporis Callof par-tione extrema, C. C. eiden coherente.
 C. Corporis Callof ora, five extremitas, corpori firia cohereus.
- iato coberens. fti For D.
- micis bafis.
- Plexês choroeideos ala d'xtra. Ductus venofus à finu quarto protenfus, qui mox bifidus, utrialque plexês choroeideos alæ portionen verafan confituit; faber hujus duttis principium, fibris es vafis fanguiferis valde fitpatum, Glandula pincalis delitefeit. G. Foramen, five rinna ad infundibulum ducens. H. H. Thalami nervorum opticorum.

Abbildung 1: Thomas Willis' Cerebri Anatome. Titelseite. b) In a) Abbildung 8 auf Seite das 167 ist Corpus striatum illustriert. Die Legende für Abbildung 8 in Cerebri Anatome ist in c) und d) wiedergegeben.

b

168

167

I. I.

d

- Cerebri Anatome.
- I. I. Proceffus medullares, five transitius vie, que à Caudice medullari in protuberantias orbiculares ducunt.

- tares ducunt. K. K. Protuberantic orbiculares Natiformes. L. L. Protuberantic minores, Teftes difle. M. Commiffera proceffuum, d Teftibus in Cerebel-lum obliqué afcendentium.
- tan obiqué ajcendentium. N. Foramen inferius ventriculi, protuberantiis orbicularibus fubjecti. O. Nervi oculorum Pathetici. P. P. Proceffus medullares à Teftibus in Cerebellum

- rem confituumt, O product manum annua-rem confituumt. R. R. Cerebelli Proceflus medullares infini, five ter-tii, qui medullari Caudici inferti, ejus Chordæ additionales evadunt.
- S. Cerebelli ramificationes medullares. T. T. Utriufque Cerebelli meditullia, in quibus tres
- ejus proceffus medullares, utranque ejus pe-dancudum confituentes, coalefcunt. Scrobs in medullari Caudice quartum voentri-V.
- culum constituens. X. Medulla oblongata, in spinalem cessura, extremitas.

CAPUT

2



Abbildung 2: Verallgemeinerte Darstellung von Verbindungen der Basalganglien, Neokortex und Thalamus. Der hyperdirekte Weg wird meist im Zusammenhang mit Projektionen aus dem Assoziationskortex beschrieben. SNC: Substantia nigra pars compacta, SNR: Substantia nigra pars reticulata.



Abbildung 3: Basalganglien-Schleifen mit Einbeziehung von Regionen, die nicht zu den Basalganglien gehören. Kortikale Regionen sind rot markiert, grün: Regionen des Striatums, blau: pallidale und nigrale Regionen, violett: thalamische Gebiete. cdm: caudal dorsomedial, cl: caudolateral, ldm: lateral dorsomedial, m: medial, mdm: medial dorsomedial, rd: rostrodorsal, rl: rostrolateral, rm: rostromedial, vl: ventrolateral.



Abbildung 4: Unterschiedliche Darstellungen der intrinsischen Verbindungen der Regionen der Basalganglien. a) In der konnektionalen Darstellungen weisen zahlreiche Verbindungen Reziprozitäten (Pfeile mit zwei Pfeilköpfen) auf. b) Vereinfachtes Netzwerk mit Berücksichtigung von Neurotransmitter Effekten (AGI: agranulär lateraler Kortex, DR1: Dopamin Rezeptor 1, DR2: Dopamin Rezeptor 2, DW: direkter Weg mit exzitatorischem Effekt (+), IW: indirekter Weg mit inhibitorischem Effekt (-).

1.1 Konnektom

Der Begriff *Konnektom* umfasst die Gesamtheit an neuronalen Verbindungen in einem neuronalen System wie beispielsweise Nervennetze (Nesseltiere), strangförmige Nervensysteme (Platt- und Fadenwürmer) (Sohn et al., 2011; Varshney et al., 2011; White et al., 1986), Strickleiternervensystemen (Gliederfüßer) und schließlich Nervensystemen von Kopffüßern und Wirbeltieren. Mit dieser allgemeinen Definition können auch Konnektome von strukturellen und funktionellen *Teilsystemen* eines Nervensystems erfasst werden wie beispielsweise das Konnektom der Basalganglien.

Zusammenfassungen von neuronalen Verbindungen zwischen Nervenzellen und Populationen von Nervenzellen werden konventionell in Übersichtspublikationen bzw. Reviews (Felleman und van Essen 1991; Pitkänen, 2000) und Lehrbüchern (Kandel et al., 2000; Squire, 2008) beschrieben und interpretiert.

Erste Arbeiten in denen die Organisation von neuronalen Verbindungen gezielt beschrieben und spezifisch visualisiert wurden, stammen von Bailey et al. (1940, 1951), Felleman und van Essen (1991) sowie Young (1992), der erstmals konnektionale Daten statistisch analysiert hat (Abbildung 5).

Im Jahr 2005 wird der Begriff *Konnektom* von dem Schweizer Neurowissenschaftler Patrick Hagmann (Hagmann et al., 2005) und Olaf Sporns zum ersten Mal verwendet (Sporns, 2011a, b). Der Begriff Konnektom wurde in Analogie zu den Begriffen Proteom (Gesamtheit der Proteine) und Genom eingeführt. Er soll zeigen, dass die Gebiete im Nervensystem über neuronale Verbindungen in Beziehung zueinander stehen, untereinander interagieren und als Gesamtheit betrachtet werden können. Seit ungefähr 20 Jahren entwickelt sich ein neues Forschungsgebiet (Konnektomik), welches die Struktur, Dynamik (Reijneveld et al., 2007) und Funktion von realen neurobiologischen Netzwerken, im Gegensatz zu künstlichen neuronalen Netzwerken, untersucht.

Methodische Konnektom Forschung entwickelt vor allem statistische und graphenanalytische Verfahren zur Detektion von Gebieten in Konnektomen. die ähnliche Verbindungseigenschaften aufweisen (Community detection) (Kaiser, 2011; Sporns, 2011a, b; Rubinov und Sporns, 2010). Die neuroanatomische Konnektom Forschung generiert Verbindungsdaten mit unterschiedlichen Tracing Verfahren (Swanson, 2000; Thompson und Swanson, 2010). Die Konnektom Forschung der Neuroinformatik untersucht Schnittstellen, Datenaustausch, Visualisierungsmöglichkeiten und Berechnungsmethoden komplexer Konnektomdaten (Stephan et al., 2001; Gerhard et al., 2011; Schmitt et al., 2012).

Darüberhinaus haben sich mehrere kompetitive Konnektom-Großprojekte wie das Human (http://www.humanconnectomeproject.org), Connectome Project *ConnectomeViewer* (http://connectomeviewer.org/viewer), NIH Human Connectome Project RFA (http://humanconnectome.org/), Brain Connectivity Toolbox (http://www.indiana.edu/~cortex/ *Wormatlas Project* (http://www.wormatlas.org/) connectivity.html), und *CoCoMac* (http://www.cocomac.org/cocodat/) in den vergangenen Jahren entwickelt.

Prinzipiell können Konnektome auf unterschiedlichen Betrachtungsebenen (*Levels*), die meist mit der physikalischen Auflösung von Nervensystemen in Beziehung stehen, untersucht werden (Leergard et al., 2012). Auf der *Mikroskala* lassen sich Synapsen und einzelne spezielle zelluläre Verbindungen darstellen. Auf der Ebene der *Mesoskala* werden neuronale Schaltkreise betrachtet (z.B. Interneuron-Projektionsneuron Schaltkreise des Neokortex oder Schaltkreise von CHAT Interneuronen und GABAergen medium spiny Zellen im Caudatus Putamen Komplex). Große Faserbahnen können auf der *Makroskala* durch nichtinvasive Bildgebungsverfahren auch *in vivo* zur Darstellung gebracht werden (Johansen-Berg und Behrens, 2009; Basser und Özarslan, 2009; Sporns, 2011a, b). Gegenwärtig werden die, wie auch in dieser Arbeit analysierten, Verbindungen zwischen Kerngebieten als Konnektome der Makroskala betrachtet.

1.2 Tract-Tracing

Die Daten aus denen Konnektome bestehen, können mit Hilfe von Tract-Tracing Experimenten erzeugt werden. In dieser Arbeit wurden ausschließlich publizierte Tract-Tracing Studien im Rahmen einer Metastudie retrospektiv ausgewertet, die in gesunden Ratten durchgeführt wurden.

Bei anatomischen Tract-Tracing-Studien werden Tracer in ausgewählte Strukturen des zu untersuchenden Gehirns oder auch peripheren Organen injiziert und können dann nach einer bestimmten Zeit in Gebieten des Zentralnervensystems nachgewiesen werden, die mit dem Injektionsort verbunden sind. Der axonale Transport chemischer Substanzen ("Tracer") kann



Verbindungsstruktur eines neuronalen Systems untersucht wurde. a) Bailey (1940) untersuchte die Verbindungen der Hirnregionen von Schimpansen mittels Strychnin-Neurographie, die für die sensible Verarbeitung des Armes verantwortlich sind und unterteilte 11 Gebiete. b) Die Verbindungen zwischen diesen Gebieten wurden dann in einem Verbindungsdiagramm dargestellt. c) Felleman und van Essen (1991) veröffentlichten diese Verbindungsmatrix des visuellen Kortex des Rhesusaffen und d) visualisierten die Verbindungen mit einem orthogonalen Graphen-Layout. e) Young (1992) nicht-metrische eine führte erstmals multidimensionale Skalierung von c) durch, woraus das abgebildete NMDS Verbindungsdiagramm resultierte.

CITO

AITV

PITA

VOT

е

anterograd, in Richtung der terminalen Synapsen oder auch umgekehrt in retrograde Richtung erfolgen. Zusätzlich gibt es die Möglichkeit, dass Tracer auch in beide Richtungen transportiert werden können (bilateral). Der Nachweis erfolgt beispielsweise bei radioaktiv markierten Aminosäuren über den radioaktiven Zerfall (Autoradiographie) oder andererseits über den optischen Nachweis des Tracers bzw. die Dokumentation seiner Reaktionsprodukte (Zaborszky et al., 2006). Eine wichtige Eigenschaft von Tract-Tracing Experimenten ist die Richtungsspezifität der Tracersubstanzen, so dass in den ausgewerteten Publikationen eindeutige Ursprünge bzw. Regionen der Somata und Ziele bzw. Regionen der axonalen Terminalen beschrieben werden und somit ein indirekter Hinweis auf die Ausbreitung von Aktionspotentialen gegeben wird. Im Folgenden wird diese Richtungsspezifität als *orientierte Verbindung* bezeichnet und abgegrenzt gegenüber Verfahren, die zwar neuronale Verbindungen nachweisen können, aber es nicht erlauben die Richtung der physiologischen Ausbreitung von Aktionspotentialen direkt oder indirekt festzulegen.

Tracersubstanzen lassen sich in physiologische und physikochemische Tracer klassifizieren. Physiologische Tracer werden von einem lebenden Neuron aufgenommen und von ihm transportiert. Grundlage dieser Arbeit waren Publikationen mit physikochemischen Tracern, wobei es sich größtenteils um den Transport von Farbstoffen (Fast Blue) oder indirekt nachweisbaren Tracersubstanzen (PHA-L, WGA, HRP u.a.) nach Injektion in Hirngebiete handelt (Philipp, 2012).

Es existieren drei verschiedene Aufnahmewege für Tracersubstanzen, um in den lebenden Organismus zu gelangen. An erster Stelle steht die Aufnahme der Substanz mittels aktiven Transports über Axone oder Dendriten. Am effizientesten ist hier die Rezeptor-vermittelte-Aufnahme, wofür nur geringe Konzentrationen des Tracers notwendig sind (1-5%). Des Weiteren gibt es die Möglichkeit Stoffe über Vesikel aufzunehmen, welches sehr effizient ist bei längeren Distanzen. Die passive Aufnahme geschieht über einen lokalen Konzentrationsgradienten und bildet somit den zweiten wichtigen Aufnahmeweg. Die Effizienz dieser Methode hängt stark von der Permeabilität der Membran für unprotonierte Stoffe ab. Ein weiteres Aufnahmeverfahren stellt die intrazelluläre Injektion dar, welche sich besonders zur Darstellung der Zellmorphologie eignet (Köbbert, 2000).

1.3 Nicht-Tracer basierte Methoden zur Erfassung von Konnektivitäten

In diesem Abschnitt werden acht Methoden (postläsionale Degeneration, Strychnin-Neuronographie, digitale Polarisationsmikroskopie, knife-edge scanning microscopy, Laserscanning-Photostimulation, Brainbow, Virus basiertes Tract-Tracing, diffusionsgewichte Kernspintomographie und Traktographie) zusammengefasst, aus denen Daten zur Erzeugung *nicht-orientierter Konnektome* erzeugt werden können.

Als weitere Methode, Konnektivitäten unabhängig von Tracersubstanzen darzustellen, sollen auch *postläsionale Degenerations-Studien* (Läsionsstudien) (Walker, 1938) aufgeführt

werden, die mittels selektiver Silberimprägnation nachgewiesen werden können (Fink und Heimer, 1967; Nauta und Gygax, 1954).

Strychnin ist ein Glycin- und GABA_A-Rezeptor-Antagonist (Klee et al., 1992) und damit ein Disinhibitor lokaler neuronaler Erregung, was eine fokale epileptiforme Aktivität induzieren kann. Da Strychnin polysynaptisch wirkt, ist die *Strychnin-Neuronographie* (Dusser de Barenne und McCulloch, 1938; Dusser de Barenne und McCulloch, 1939) relativ unspezifisch hinsichtlich der Erfassung orientierter struktureller Konnektivitäten (Stephan, 2003).

Die *digitale Polarisationsmikroskopie* (Axer et al., 2011) dient der hochaufgelösten Erfassung von Nervenfasern und erlaubt es über größere Gebiete in dicken histologischen Schnitten (ca. 100 µm) Nervenfaserverläufe zu erfassen (Palm et al., 2010). Die Methode ist ungeeignet, um orientierte strukturelle Konnektivitäten zur Generierung von Konnektomen zu detektieren, da die direkte oder indirekte physiologische Ausbreitungsrichtung von Aktionspotentialen (exakte Somata und axonale Terminalen Lokalisation) nicht visualisiert werden kann.

Ein High-Throughput-Verfahren (KESM: *knife-edge scanning microscopy*) für ultradünne Serienschnitte (50 nm) kann auch als Methode zur Entwicklung von Konnektomen in Betracht kommen. Ziel dieses Ansatzes soll sogar eine *whole brain emulation* sein (Chung et al., 2011; McCormick 2002, McCormick et al. 2004). Im ATLUM-Projekt (Hayworth et al., 2006) (http://www.mcb.harvard.edu/lichtman/ATLUM/ATLUM_web.htm) wurden mit dem KESM-Verfahren inzwischen hochaufgelöste Rekonstruktionen von Faserverläufen generiert. Wie allerdings technische Probleme (räumliche Beziehung zwischen Axon- und Dendritenanschnitten, Schnittverluste beim Trimmen) gelöst werden sollen, die nach einem Messerwechsel im Schneideprozeß entstehen, bleibt offen. Größere Volumina zwischen Kerngebieten wurden mit diesem Verfahren bislang noch nicht rekonstruiert und damit hat diese Methode bislang noch nicht zur Generierung eines partiellen Konnektoms beigetragen.

Die Laserscanning-Photostimulation (Farber und Grinvald, 1983; Callaway und Katz, 1993) lokaler Schaltkreise Echtzeit-Visualisierung dient der Untersuchung und von Axonverzweigungen und Dendritenbäumen. Publikationen. die Laserscanning-Photostimulation anwenden, wurden bei der Auswertung im Rahmen dieser Arbeit nicht berücksichtigt, da lediglich lokale Schaltkreise mit dieser Technik ausgewertet werden können und keine Verbindungen zwischen Neuronen-Populationen weit entfernter Kerngebiete.

Eine weitere Technik zur Visualisierung lokaler Schaltkreise ist die Untersuchung von stochastisch rekombinierten *Brainbow* Transgenen Cre/lox. In transgenen Mäusen können aufgrund der kombinatorischen XFP (fluoreszierende Proteine) Expression dann bis zu 90 unterschiedliche Farben in Neuronen detektiert werden. Auch dieses Verfahren dient jedoch lediglich der Sichtbarmachung lokaler neuronaler Schaltkreise und wurde noch nicht für die Visualisierung von Konnektivitäten zwischen weiter entfernten Neuronenpopulationen eingesetzt (Livet et al. 2007; Lichtman et al. 2008).

Die kürzlich entwickelte *CLARITY*-Methode ersetzt den überwiegenden Teil der Lipide in einem Organsystem und fixiert gleichzeitig, die nicht mehr von Zytomembranen isolierten Zellkomponenten in einem Nanoporen Hydrogel Medium mit einem räumlich kreuzvernetzten hydrophilen Polymer (Chung et al., 2013). Hiermit lassen sich sämtliche Neurone und deren Verbindungen mit immunhistochemischer Methodik selektiv darstellen, da das Polymer permeabel für Makromoleküle wie konjugierte Antikörper ist. Mittels fluoreszenzmikroskopischer Technik ist es dann möglich, Verbindungen zwischen Zellpopulationen zu detektieren. Bei dieser Methode ist jedoch auch eine aufwendige Zuordnung von Neuronen zur definierten Ursprungs- und Zielgebieten notwendig. Eine automatische Zuordnung ist derzeit aufgrund multipler komplexer Teilprobleme nicht realisierbar: Axon-Dendriten Klassifikation, 3D-Axontracing, Terminalen-Detektion, bildanalytische Registrierung von Atlasgebieten zu Neuronenpopulationen.

Mit *Virus basierten Tract-Tracing* (Loewy, 1998; Geerling et al., 2006) können monosynaptische und polysynaptische neuronale Verbindungen identifiziert werden. Da in Abhängigkeit vom verwendeten Virus nicht immer genau festgelegt werden kann, welche exakte Sequenz von Umschaltungen bei polysynaptischen Projektionen vorliegt und wie stark die anterograde und retrograde Ausbreitung der Viren ist, wurden Arbeiten zum viralen Tract-Tracing nicht ausgewertet.

Mittels diffusionsgewichteter Magnetresonanztomographie (DWI) (Hagmann et al., 2010; Marcus et al., 2011) ist es möglich makroskopische Faserbündel *in vivo* beim Menschen und häufig verwendeten Kleintieren wie C57BL/6-Mäusen und Wistar-Ratten mit anschließender traktographischer Auswertung darzustellen. Allerdings erlaubt auch dieses Verfahren keine direkte oder indirekte Aussage über die Ausbreitungsrichtung von Aktionspotentialen, so dass DWI-Publikationen bei der Auswertung nicht berücksichtigt wurden (Moldrich et al., 2010).

1.4 Regionen der Basalganglien

1.4.1 Caudatus-Putamen-Komplex (CPu)

Da sich das Striatum bei der Ratte nicht mehr in einen Nc. caudatus und ein Putamen, wie beispielsweise im menschlichen Gehirn, gliedern lässt, werden diese beiden Kerngebiete auch als *Caudatus-Putamen Komplex* (CPu) zusammengefasst (Nieuwenhuys et al., 1998). Das CPu bildet den Eingangskern der Basalganglien. 250 Jahre nach der Erstbeschreibung des Striatums durch Thomas Willis erschienen zu Beginn des 20. Jahrhunderts detailierte Publikationen zum Striatum (Cajal, 1909; Wilson, 1912). Kinner Wilson prägte den Begriff *extrapyramidalmotorisches System* in Abgrenzung zum Pyramidenbahnsystem. Der Begriff *extrapyramidalmotorisches System* wurde in der Vergangenheit als Synonym für die Basalganglien verwendet. Damit stellte Wilson die motorische Funktion der Basalganglien in den Mittelpunkt, was jedoch nur eine Funktion neben zahlreichen anderen ist (Abbildung 3)

und daher der Begriff *extrapyramidalmotorisches System* nicht mehr verwendet werden sollte (Brodal, 1981).

Am häufigsten wird über Projektionen vom Neokortex, Thalamus und von der Substantia nigra zum CPu berichtet. Efferenzen sendet das CPu über den indirekten Weg zum lateralen Pallidum (Globus pallidus externus) und über den direkten Weg zum medialen Pallidum (Globus pallidus internus = Nucleus entopeduncularis der Nagetiere) (Kawaguchi, 1997; Hauber, 1998) und der Substantia nigra (Pars reticulata) (Gerfen, 2004) (Abbildung 2).

Erkrankungen einzelner Kerngebiete der Basalganglien sind seit langem bekannt (Parkinson, 1817; Huntington, 1872). So führt beispielsweise der Verlust der Dopamin produzierenden Zellen in der Pars compacta der Substantia nigra bei der Parkinson-Krankheit dazu, dass die motorikfördernden Bahnen zum medialen Pallidum und der Substantia nigra pars compacta an Aktivität verlieren und gleichzeitig nimmt die Aktivität der motorikhemmenden Efferenzen zum lateralen Pallidum zu, die den nachfolgend verbundenen Nc. subthalamicus vermindert erregen (Albin et al., 1989). Die Erkrankungen der Basalganglien wie Parkinson Syndrome, Chorea Huntington und Dyskinesien (Oertel et al., 2011) werden nur allgemein dargestellt, da diese nicht Gegenstand dieser Arbeit sind. Zu den motorischen Symptomen der Parkinson-Krankheit gehören der Rigor, die Akinese, der Tremor und die Haltungsinstabilität. Darüber hinaus können zusätzlich noch psychische (u.a. Depressionen), vegetative (u.a. Magen-Darm-Trakt-Störungen) und sensible Störungen (u.a. Dysästhesien) auftreten (Oertel et al., 2011). In Läsionsstudien bei Ratten wurde gezeigt, dass der Ausfall des ventralen Striatums zu depressiven Symptomen führt. Diese treten auch als Begleiterscheinung beim Morbus Parkinson auf (Kuter et al., 2011). Läsionen des medialen und lateralen Striatumsegments der Ratte zeigten neben einer Bewegungsreduktion auch Änderungen der Motivation und der Appetitkonditionierung nach Pawlow (Rogers et al., 2001). Eine Konnektomanalyse wie sie in dieser Arbeit durchgeführt wurde, gibt Hinweise auf Regionen, die funktionell bei einem subtotalen Ausfall der Substantia nigra pars compacta betroffen sind. Die Analyse des Basalganglien Konnektom erlaubt es auch einzelne Regionen aus dem Konnektom zu entfernen und die Resultate hinsichtlich Informationsfluss und Netzwerkstabilität zu untersuchen.

Chorea Huntington ist eine autosomal-dominant vererbbare neuro-degenerative Erkrankung, bei der hauptsächlich GABAerge und Enkephalin-haltige Neurone degenerieren. Dies führt zu einer Zerstörung des Ausgangspunktes des indirekten Weges durch die Basalganglien. Die Folge ist, dass der menschliche Globus pallidus internus über den direkten Weg stärker gehemmt wird, was zu einer Disinhibition der thalamischen Zielkerne führt und damit zu einer Übererregung sowohl des Thalamus als auch neokortikaler Zielregionen. Hauptsymptom sind hyperkinetische Bewegungsstörungen vorwiegend der Extremitäten (Albin et al., 1989; Oertel et al., 2011).

Ähnlich wie bei der Parkinson-Krankheit weisen nicht-willkürmotorische Symptome der Huntington-Erkrankungen auch auf die Beteiligung diverser anderer zentraler Regionen hin,

die sich mittels Konnektomanalysen bestimmen und mit experimentellen Befunden vergleichen lassen.

1.4.2 Pallidum

Das Pallidum (=Globus pallidus oder auch Palaeostriatum in der älteren Literatur) teilt sich auf in ein mediales Segment (direkter Weg) und in ein laterales Segment (indirekter Weg). Der mediale Anteil des Pallidums projiziert direkt GABAerg (Hemmung von Bewegungsimpulsen) auf die motorischen Anteile des Thalamus. Der laterale Pallidumanteil leitet seine Efferenzen zum Nucleus subthalamicus, welcher dann glutamaterg (Förderung von Bewegungsimpulsen) auf das mediale Pallidum projiziert (indirekter Weg). Des Weiteren bestehen vom lateralen Segment Projektionen zum medialen Segment und zur Substantia nigra (Gerfen, 2004). Eine Schädigung kann sowohl zu Hypokinesien als auch zu Hyperkinesen führen.

1.4.3 Nucleus subthalamicus

Der Nucleus subthalamicus ist sowohl afferent (laterales Segment) als auch efferent (mediales Segment) mit dem Pallidum verbunden. Inhibitorische Afferenzen erhält er vom lateralen Pallidum und exzitatorische Bahnen verlaufen vom Kortex zum Nucleus subthalamicus. Efferenzen verlaufen hauptsächlich zum lateralen Pallidum, aber es bestehen auch Verbindungen zum medialen Segment und zur Substantia nigra (Gerfen, 2004). Nach einem ischämischen Infarkt in diesem Kerngebiet kann dies beim Menschen zum *Ballismus* führen. Das ballistische Syndrom ist durch das plötzliche Auftreten grober Schleuderbewegungen der Extremitäten gekennzeichnet. Meist ist diese Erkrankung auf eine Körperseite beschränkt und wird dann als *Hemiballismus* bezeichnet. Der Nucleus subthalamicus verliert beim Ballismus seine erregende Wirkung auf das mediale Pallidum und dies resultiert in der Enthemmung des motorischen Thalamusanteils. Zusätzlich verliert sich der Einfluss vom Striatum und dem Nucleus subthalamicus auf die Substantia nigra pars reticulata, was zu schnellen ruckartigen Rückstellbewegungen der Bulbi (Sakkaden) führt (Albin, 1989).

1.4.4 Thalamus

Die gebräuchliche Bezeichnung *Thalamus* bezieht sich in der Regel immer auf den Thalamus dorsalis, welcher ein Teil des Zwischenhirns (Diencephalon) darstellt. Das Diencepahlon gliedert sich etagenförmig in Epithalmus, Thalamus dorsalis mit Metathalamus, Hypothalamus und Subthalamus. Der Thalamus besteht aus zwei Kerngruppen beidseits des dritten Ventrikel, die durch Marklamellen voneinander getrennt sind. Die Lamina medullaris interna unterteilt den Thalamus in einen anterioren Kernkomplex (Ncll. anteriores), ein laterales Segment (Ncll. laterales) und ein mediales Segment (Ncll. mediales) (Jones, 2007).

Caudal der Ncll. mediales liegt der posteriore Kernkomplex und der Metathalamus. Die Lamina medullaris externa umspannt den gesamten Thalamus und grenzt an dem Nc. reticularis. Neben dem Einfluss des Thalamus auf die Motorik, steuert er auch viele vegetative Funktionen. Die motorischen Anteile des Thalamus (Nc. ventralis anterior, Nc. ventralis lateralis und Area X) erhalten inhibitorische Afferenzen vom medialen Pallidum (Kamper, 2004). In diesem Kerngebiet kommt es nach einem Infarkt zum sogenannten Thalamussyndrom (Dejerine-Roussy Syndrom) mit starken brennenden einschießenden Schmerzen (Alves und Asfora, 2011). Weiterhin kann es zu vorübergehender Hemiparese, choreatischen Störungen, Hypästhesien, Hyperalgesien, Allodynie und Hemiataxie mit Astereognosie kommen (de la Cruz-Cosme, 2009).

1.4.5 Primär motorischer Cortex

Exzitatorische Afferenzen erhält der primär motorische Kortex (AGI: lateral agranulärer prefrontaler Kortex der Ratte) vom motorischen Anteil des Thalamus (vor allem ventrolaterale (VL), ventroanteriore (VA), centromediale (CM), mediodorsale (MD) und parafasciculäre (PF) Kerngebiete). Er repräsentiert seine kontralaterale Somatotopie und Ausfälle führen zu kontralateralen schlaffen Paresen, welche sich bei zusätzlicher Schädigung der prämotorischen Rindenfelder zu einer spastischen Parese entwickeln können.

1.5 Fragestellungen

Die intrinsischen und extrinsischen Verbindungen der Basalganglien der Ratte wurden bislang noch nicht in einer Metaanalyse von Tract-Tracing-Studien untersucht, in einer Datenbank zusammengefasst und die quantitativen Eigenschaften der Netzwerke oder Teilkonnektome untersucht. Daher sollen mit dieser Arbeit folgende Fragestellungen untersucht werden:

- 1. Wie viele Verbindungen des intrinsischen und extrinsischen Basalganglien Konnektoms sind bislang beschrieben worden?
- 2. Welche ipsi- und kontralateralen Verbindungen der Basalganglien sind in dem Konnektom vorhanden?
- 3. Welche intrinsischen und extrinsischen Konnektivitäten der Basalganglien dominieren hinsichtlich ihrer Projektionsgewichte?
- 4. Können die drei in der Literatur beschriebenen Wege (hyperdirekt, direkt, indirekt) auch in dem Konnektom der Basalganglien identifiziert werden?
- 5. Existieren alternative Routen durch die Basalganglien, die parallel zu den drei bekannten Wegen verlaufen?
- 6. Wie stark wird das Konnektom der Basalganglien geändert, wenn die Substantia nigra pars compacta aus dem Netzwerk entfernt wird?

2 Material und Methoden

2.1 Material

dieser Arbeit wurden Publikationen aus der Literaturdatenbank Pubmed In (http://ncbi.nlm.nih.gov) zu den Regionen CPu, Pallidum, Nc. subthalamicus, Substantia nigra, Thalamus und dem primär motorischen Kortex, in denen Tract-Tracing-Experimente bei der Ratte beschrieben wurden, ausgewertet. Es wurden nur Tract-Tracing Studien der Ratte berücksichtigt, da in diesem Organismus die meisten Publikationen (Juni 2012: 4354) erschienen sind und sich somit das vollständigste und umfangreichste Konnektom entwickeln lässt. In der folgenden Tabelle sind die variablen Teile der Filter und Anzahlen gefundener Publikationen zusammengestellt. Der Konstante Teil der Filter lautet wie folgt:

(AND rat AND brain AND (pathway* OR projection* OR afferent* OR efferent* OR connect*) AND (trace* OR tracing OR retrog* OR anterog*) NOT (virus OR viral))

| Variabler Filterteil | Anzahl der Publikationen |
|-----------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------|
| ("primary motor cortex" OR "motor cortex" OR "motoric cortex" OR (M1 AND (motor OR motoric))) | 145 |
| (striatum OR neostriatum OR "caudate putamen" OR caudate-putamen OR CPu) | 535 |
| (pallid* OR entoped*) | 295 |
| (subthal*) | 95 |
| (thalam*) | 990 |
| (nigra) | 395 |

Dieser wird durch den Operator "AND" mit dem variablen Teil verknüpft.

| Mit Hilfe dieser Filter wurden insgesamt 2455 Arbeiten gefunden. Vor Beginn der |
|----------------------------------------------------------------------------------------------|
| Auswertung der Publikationen wurden aus dem Suchergebnis noch Läsionsstudien, |
| Transplantatstudien, Entwicklungsstudien, Studien mit Faserbahnen als Injektionsort des |
| Tracers oder auch Arbeiten mit multiplen Rezeptorbindungsreaktionen aussortiert. Des |
| Weiteren wurden auch Publikationen, in denen Experimente mit anderen Spezies, pränatalen |
| und juvenilen Entwicklungsstadien durchgeführt wurden, ausgesondert. Gelegentlich sind |
| Publikationen durch die einzelnen Filter mehrfach selektiert worden, da gleiche Suchbegriffe |
| in unterschiedlichen Publikationen verwendet wurden. Resultat dieser ausgiebigen |
| Vorauswahl sind insgesamt 789 Arbeiten, die zur endgültigen Auswertung selektiert worden |
| (Primär motorischer Kortex: 63; Striatum: 149; Pallidum: 159; Nc. subthalamicus: 27 und |
| Thalamus: 391). Die ausgewählten Arbeiten wurden anschließend aus den digitalen Archiven |
| der entsprechenden Verlage heruntergeladen oder mit Hilfe der Suchmaschine Google |
| gesucht. Publikationen, die nicht im Internet direkt auffindbar waren, wurden über die |
| Unibibliothek als Fernleihe bestellt. Die gesamte Literatur wurde in das Open Source |

 Tabelle 1: Liste der verwendeten Literatur-Such-Filter für die ausgewerteten Regionen.

Literaturprogramm JabRef (http://jabref.sourceforge.net/) eingetragen oder auch teilweise direkt aus PubMed importiert. Das Programm JabRef ermöglicht die Speicherung der gesamten Literaturdatenbank als Textdatei im bibtex Format. Diese Datei kann in *neuroVIISAS* eingelesen werden und mit den eingepflegten konnektionalen Daten verbunden werden.

2.2 neuroVIISAS

Das Programm *neuro Visualization Image Information System Analysis and Simulation* (*neuroVIISAS*) (Schmitt und Eipert, 2012) ist ein generisches Programm zur Integration und Simulation neurowissenschaftlicher Daten, welches für die systematische Erfassung und Analyse struktureller und funktioneller Komponenten von Nervensystemen beliebiger Spezies geeignet ist. Mit *neuroVIISAS* sind umfangreiche Analysen von Konnektivitäten möglich, welche im Programm in Projekt-Form verwaltet werden. In dieser Arbeit wurde das Ratten-Atlas-Projekt (ratFrontal_26_01_2012_atlas.brain) verwendet, in welchem bislang 2020 ausgewertete Tract-Tracing-Publikationen mit 134043 Konnektivitäten enthalten sind. In diesem Projekt wurden bislang verschiedene Gebiete des Zentralnervensystems (u.a. Amygdala (=Archistriatum in der älteren Literatur), Cerebellum, Cortex cerebri, Hirnstamm, Rückenmarkssegmente) ausgewertet. Für die Konnektivitätsanalysen und die damit verbundene Beantwortung der Fragestellungen dieser Arbeit war *neuroVIISAS* generiert, so auch die dreidimensionale Visualisierung der Konnektivitäten der Basalganglien.



Abbildung 6: Übersicht des zur Auswertung verwendeten Programms *neuroVIISAS*. Im linken Teilfenster ist die Auswahl der neuronalen Gliederung anhand einer Baumstruktur möglich. Mit der darunterliegenden Suchmaske können einzelne Kerngebiete nach Eingabe von Abkürzungen oder Langnamen gesucht werden. Die mittlere Ansicht veranschaulicht die Lage des jeweiligen Hirnsegments.

2.3 Literaturauswertung

Ausgangspunkt der Auswertung jeder einzelnen Publikation war zunächst die Überprüfung, ob es sich um Experimente mit Injektionen von Tracersubstanzen in das zentrale Nervensystem von adulten Ratten handelt. Publikationen über Degenerationsstudien, Viral-Tracing, Studien über Entwicklungsphasen und Experimente mit transgenen Ratten wurden nicht berücksichtigt.

Im Abschnitt "Material and Methods" jeder Publikation sind die Informationen zu den Versuchstieren, den verwendeten Tracersubstanzen, dem Tracer-Injektionsort und weiteren Angaben zum genaueren Versuchsaufbau aufgeführt. Die Autoren geben an dieser Stelle meist Informationen über die Transportrichtung der Tracersubstanzen (anterograd, retrograd, bidirektional). Im Tabellenanhang befindet sich eine tabellarische Übersicht über die beschriebenen Tracer (Tabelle 19).

Die Eigenschaften der Verbindungen zwischen den einzelnen Kerngebieten werden im Abschnitt "Results" geschildert. Wichtungen von Verbindungen werden bei der Auswertung ebenfalls erfasst. Das Gewicht (weight) der Konnektivitäten wird in den meisten Publikationen semiquantitativ in Gruppen eingeteilt und mit den in Tabelle 2 aufgeführten Begriffen beschrieben. Eine weitere Variante der semiquantitativen Beschreibung ist eine symbolische Klassifikation mit den Zeichen +, ++, +++ oder *, **, ***. Neben Zahlenangaben zur Dichte von axonalen Terminalen bei anterograden oder Perikaryen-Anzahlen bei retrograden Experimenten, wird meist eine Klassifikation in drei Klassen vorgenommen (1: wenig dicht, 2: mittel dicht und 3: große Dichte). Fehlt diese Klassifikation wurde eine solche für die quantitativen Angaben zu axonalen Terminalen und Perikaryen Publikationsintern gemäß der Klassen in Tabelle 2 durchgeführt (Burns, 1997). Verbindungen die vergleichend beschrieben werden, wie beispielsweise eine Verbindung konkret als "dense" (2,0) beschrieben wird und eine zweite nicht-konkret mit geringfügig stärkerer Dichte, ergibt dies für die zweite Verbindung ein Gewicht von 2,5. Andererseits werden der beobachtete Verbindungen, bei denen Autor keinerlei Angaben zur Konnektivitätsintensität macht, einem Dichtewert von "-0,5" zugeordnet. Größtenteils sind die Gewichte der Verbindungen allerdings präzise im Text beschrieben.

| Gewicht | Terminus |
|---------|--------------------|
| -3 | unknown, not known |
| -2 | fibers of passage |
| -1 | not clear |
| -0,5 | exists |
| 0 | not present |
| 0,5 | very light |
| 1 | light / sparse |
| 1,5 | light /moderate |
| 2 | moderate / dense |
| 2,5 | moderate / strong |
| 3 | Strong |
| 4 | very strong |
| | |

 Tabelle 2: Gewichte der Verbindungen und die dazugehörigen Bezeichnungen.

Für die Integration unterschiedlichster Verbindungen aus sehr unterschiedlichen Beschreibungen in Tract-Tracing-Publikationen wurde genau geprüft, welche Regionen denen im Ratten-Projekt entsprechen (Synonyme und Überlappungen von Regionen). Zum Beispiel wird in *neuroVIISAS* nach der Nomenklatur "Medial globus pallidus" verwendet, anstatt "Globus pallidus medialis". Andererseits ist es mit Hilfe von *neuroVIISAS* möglich den dazugehörenden Kurznamen und synonyme Kurznamen nachzuschlagen, wobei oftmals der in der Literatur gebräuchlichste Kurzname für die Auswertung verwendet wurde. Die gesammelten Informationen, wie exakte Kernbezeichnung, Kurzname und Gewicht der Verbindung wurden im folgenden Schritt in einer Excel-Tabelle zusammengefasst. In den Excel-Tabellen wurde auf eine Seitenangabe (rechts/links) der einzelnen Kerngebiete verzichtet. Im Vordergrund stand hier die Projektion einzelner Kerne zur kontralateralen Seite, welche gesondert ("CONTRA") in der Excel-Tabelle dokumentiert wurde. Teilweise wiesen einige Kerngebiete viele Alternativnamen auf, wie z.B.:

Medial globus pallidus – Abkürzung: MGP

- Alternativnamen: Medial globus pallidus, Globus pallidus medialis, Internal segment of pallidum of primates, Entopeduncular nucleus, Globus pallidus medial segment, Globus pallidus internal segment, Middle portion of globus pallidus
- Alternativabkürzungen: MGP, GPm, EP, EPN, GPI

2.4 Tabellen

Die Auswertungen der Tract-Tracing Publikationen wurden in standardisierte Tabellen eingetragen, die aus 18 Spalten und einer Kopfzeile aufgebaut sind. Eingeführt wurde diese tabellarische Struktur von Burns (1997). Als zusätzliche Spalten wurden lediglich die Langnamen-Spalten für die Ursprungs- und Zielregionen hinzugefügt (Abbildung 7). Die Tabellen können mit beliebigen Tabellenverarbeitungsprogrammen (OpenOffice calc, Microsoft Excel) ausgefüllt werden und als strukturierte Textdatei (csv Format mit Tabulator als Spaltenseparator) exportiert werden, damit diese Datei in *neuroVIISAS* importiert werden kann.

| 😫 (Microsoft Excel = Frassoni1995 | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
|--------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------|----|----------------------------------|---|----|----|----------------|-----|------|---|---|------|--------|-------------|-------------|--------|--------------|-----|
| 📱 Datel Bearbeten Anskht Enflügen Format Extras Daten_Eenster 2 ekPert PDF 📃 🖉 | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| □ ☞ 🖬 曇 🕼 ♥ ¼ 階 鷹 ダ 約 - ? → 🍓 Σ 左 斜 科 🏙 🕹 100% ▼ 🛛 , Calibri 🛛 ▼ 10 ▼ F ℋ 単 吉 吾 君 国 寧 € % 00 % 综 健 健 田 - 🂁 - ▲ - 、 🖪 콤 医 | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| L41 • = | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| A | В | C | D | E | F | G | H | - I | J | K | L | M | N | 0 | P | Q | R | - |
| 1 Source | S | T | Target | d | IC | Nc | Reference | 1 | Case | M | λ | Soma | Soma N | Soma ipsi - | c Terminals | Termin | Terminal ips | T _ |
| 2 primary somatosensory cortex | S1 | Rt | reticular thalamic nucleus | 2 | 2 | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | S1 | | IPSI | Rt | | IPSI | a |
| 3 primary somatosensory cortex | S1 | VB | ventrobasal complex | 2 | 2 | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | S1 | | IPSI | VB | | IPSI | a |
| 4 primary somatosensory cortex | S1 | Po | posterior thalamic nuclear group | 2 | 2 | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | S1 | | IPSI | Po | | IPSI | a |
| 5 reticular thalamic nucleus | Rt | S1 | primary somatosensory cortex | 1 | | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | Rt | | IPSI | S1 | | IPSI | r |
| 6 ventrobasal complex | VB | S1 | primary somatosensory cortex | 1 | | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | VB | | IPSI | S1 | | IPSI | r |
| 7 posterior thalamic nuclear group | Po | S1 | primary somatosensory cortex | 1 | | | Frassoni: 1995 | BDA | | | | Po | | IPSI | S1 | | IPSI | r |
| 8 | | | · · · | | | | | | | | | | | | | | | |
| I I I I I Tabelle1 / Tabelle2 / Tabelle3 / | I (() ►) \\ Tabelle1 / Tabele2 / Tabele3 / | | | | | | | | | | | | | | | | | |
| Bereit | | | | | | | | | | | | | | | | | | |

Abbildung 7: Ausschnitt aus dem Tabellenverarbeitungsprogramm Microsoft Excel mit einer typischen Auswertung von Konnektivitäten. Vor dem Import in *neuroVIISAS* wurden die Langnamen-Spalten A und D entfernt.

Die Bedeutung der Begriffe im Tabellenkopf jeder Auswertungstabelle werden im Folgenden erläutert (Philipp, 2012):

- S: Source: Ursprungsregion einer Konnektivität, die Somata der projizierenden Neuronen enthält. In der Spalte vor Source wurde die vom Autor verwendete Bezeichnung der jeweiligen Region zur eindeutigen Identifizierung eingetragen.
- T: Target: Zielregion einer Konnektivität die Axonendigungen der projizierenden Neuronen enthält. In die auf Target folgenden Spalte wurde analog zu Source die vom Autor verwendete Bezeichnung der jeweiligen Region zur eindeutigen Identifizierung eingetragen.
- d: Weight: Gewicht bzw. Dichte der Projektion (siehe Tabelle 2).
- IC: Ipsicontra: Relationen in Hinblick auf Lateralität.
- Nc: nicht definiert.
- Reference: Publikationsschlüssel der bibtex Datei von JabRef.
- I: Tracer: Abkürzung der Tracersubstanz.
- Case: Abbildungsnummer, die die jeweilige Konnektivität dokumentiert.
- M: Animal number: Nummer des Versuchstieres, in welchem eine Konnektivität gefunden wurde.
- λ: Labelling density: Gewicht einer Konnektivität.
- Soma: Eindeutige Abkürzung der Region, die Zellkörper einer Projektion enthält.
- Soma Notes: Kommentare zu der Region, die Zellkörper einer Projektion enthält.
- Soma ipsi contra: bei ipsilateralen Verbindungen: "IPSI", bei kontralateralen Verbindungen "CONTRA".
- Terminals: Eindeutige Abkürzung der Region, die Axonterminale enthält.
- Terminal Notes: Freie Kommentare zu der Region, die Axonterminale einer Projektion enthält.
- Terminals ipsi contra: bei ipsilateralen Verbindungen: "IPSI", bei kontralateralen Verbindungen "CONTRA".
- T: tracer transport: retrograd "r", anterograd "a", retrograd und anterograd "a/r"

Für die "csv"-Version werden die Langnamen der Kerngebiete aus der Tabelle entfernt. Für den Datenimport muss ein Tabulatorzeichen als Delimiter eingefügt werden, damit die Abgrenzung der einzelnen Zellelemente möglich wird.



Abbildung 8: Struktur einer Textdatei, die aus einem Tabellenprogramm exportiert wurde. Diese csv-Textdateien lassen sich in *neuroVIISAS* einlesen.

2.5 Regionenauswahl für Konnektivitätsanalysen

Nach dem Import aller csv-Textdateien der ausgewerteten Tract-Tracing Publikationen in *neuroVIISAS* wurden aus der Neuroontologie des Ratten-Konnektom-Projektes die Regionen der motorischen Basalganglienschleifen in dem Modul *Erweiterte Konnektivitäten-Analyse* zusammengestellt. Alle weiteren Analysen der Verbindungsmatrizen (Adjazenzmatrizen), der extrinsischen Konnektivitäten, der intrinsischen Konnektivitäten, der globalen und lokalen Parameter beziehen sich auf diese Regionenauswahlen.

Die Auswahl von Regionen ist ein wichtiger Schritt vor der Auswertung der Netzwerke, da die quantitativen Netzwerkeigenschaften von der Auswahl von Regionen abhängen. Ausgegangen wird von einem Basalgangliennetzwerk (BG1), dass Regionen enthält, denen motorische Funktionen innerhalb den Basalganglien zugeschrieben werden (Squire 2008; Gerfen 2004): SNC, SNR, VA, VL, LGP, MGP, CPu, STh, AGI und AGm. Das Netzwerk BG1 besteht aus kanonischen Komponenten, wobei von der Substantia nigra der kompakte und der retikuläre Teil vom Thalamus das ventrolaterale (VL) und das ventroanteriore (VA) Kerngebiet sowie vom motorischen Kortex der agranuläre laterale (AGI) und agranuläre mediale (AGm) Teil berücksichtigt wurden (Abbildung 9e). Da die letzteren bei Rodentia nicht besonders gut zytoarchitektonisch unterschieden werden können, werden sie häufig auch als VA-VL-Komplex zusammengefasst (Groenewegen und Witter, 2004). Auch wenn VA nur eine Konnektivität aufweist, werden sie in BG1 unterschieden.

Auf der Grundlage von funktionellen, chemo- und zytoarchitektonischen Daten ist das dorsale Striatum in motorische Prozesse eingebunden und das ventrale Striatum (Nc. accumbens, Grenzregion von CPu und Nc. accumbens) in Funktionen des Arbeitsgedächtnisses (hippokampale Projektionen) und der Verarbeitung von Emotionen (Amygdala und limbische Kortex Projektionen) (Voorn et al., 2004; Björklund und Lindvall, 1984; Bentivoglio und Morelli, 2005; Frank 2011). Verbindungen zwischen unterschiedlichen Regionen (lateral habenula: LHb, ventral tegmental area: VTA, accumbens nucleus: Ac, amygdaloid complex: AC, entorhinal cortex: Ent, piriform cortex: Pir, hippocampus: HIPP, mesencephalic reticular formation: MRF), die nicht-motorische Funktionen in den Basalganglien verarbeiten, wurden mit korrespondierenden thalamischen Kernen zu einem weiteren Netzwerk zusammengefasst. Zu diesen Thalamuskernen gehören das ventromediane (VM) Kerngebiet (Groenewegen und Witter, 2004; Gerfen 2004) sowie CM, PF, PC, CL, MDM und MDL (Galvan und Smith, 2011, Smith et al., 2010, 2009; Jones 2007; Gerfen 2004; Parent 1990). Diese Thalamuskerne und der mediale Teil des agranulären medialen prefrontalen Kortex (auch als medial part of motor cortex bezeichnet (Degos et al., 2008)) wurden BG1 hinzugefügt und bilden das Basalgangliennetzwerk BG2. Das BG2-Netzwerk kann als ein mehrere funktionelle Systeme (Motorik, Arbeitsgedächtnis, Emotionen) verbindendes partielles Konnektom aufgefasst werden. Es weist jedoch noch keine feineren Unterteilungen der Kerngebiete auf. Auch Gebiete mit extrinsischem (außerhalb von BG2 Gebieten liegenden Gebieten) Input oder Output sind in dieser Auswahl noch nicht vorhanden.

Die Blätter (als "Blätter" werden die Gebiete der Gebietshierarchie bezeichnet, die keine weiteren Untergebiete besitzen) von BG2 lassen sich um 6 weitere Gliederungsstufen sukzessive öffnen ("aufklappen" oder expandieren). Die 464 sehr kleinen Untergebiete weisen dann jedoch nur noch 68 Verbindungen auf und 398 nicht verbundene (isolierte) Gebiete wären vorhanden, so dass eine solche Auswahl von feineren Gliederungen mit kleineren Unterregionen zur Untersuchung des Basalgangliennetzwerkes nicht sinnvoll ist.

Die Konnektivitäten der ausgewerteten Publikationen lassen sich in Bezug zu einer bestehenden Auswahl von Gebieten in zwei Klassen einteilen. Auf der einen Seite stehen die extrinsischen Verbindungen, welche Projektionen zwischen den Gebieten der Basalganglien und anderen Gebieten, die nicht zu den Basalganglien gehören, darstellen. Diese werden nochmals unterteilt in extrinsischen Input (Afferenzen des jeweiligen Kerngebiets) und extrinsischen Output (Efferenzen). Im Gegensatz dazu befinden sich die intrinsischen Verbindungen innerhalb der Basalganglien.

Interessant sind extrinsische Regionen, die in Gebiete von BG2 hineinprojizieren (BG2 Afferenzen) oder extrinsische Gebiete, die Output von BG2 erhalten (BG2 Efferenzen), da mit deren Filterung neue konnektionale Strukturen detektiert werden können. Diese Gebiete wurden mittels einer konditionierten Expansion aus dem Konnektom gefiltert, um nur solche Gebiete zu erfassen, die mindestens eine Output- und eine Input-Verbindung haben. Die konditionierte Expansion wurde nicht auf alle Gebiete von BG2 angewendet, sondern nur auf die motorischen Komponenten der Basalganglien, da Regionen wie AC, Ent, Pir, HIPP und MRF extrem viele Inputs unterschiedlichster Regionen empfangen. Die Bedingungen für die Gebietsselektion sind: linkshemisphärische Gebiete die Input zu oder Output von Gebieten von BG2 haben, die Verbindungen müssen in den Teilbäumen (die feiner unterteilten Gebiete) unter den Gebieten von BG2 liegen und die hinzugefügten Gebiete dürfen sich nur innerhalb oder oberhalb der Hierarchieebene 9 befinden. Die Wahl der 9. Hierarchieebene ergab sich aus dem Vergleich einer Gebietsauswahl von Hierarchieebene 9 und 10. In der 10. Hierarchieebene erscheinen zunehmend Gebietspartitionen, die topographische Unterschiede aufweisen und nicht so sehr funktionelle oder zytoarchitektonische. Nach dieser Vorauswahl von Gebieten wurden noch Gebiete entfernt, die keine Input- oder keine Output-Konnektivität aufwiesen, so dass ausschließlich Gebiete in BG3 vorliegen, die mindestens eine Input- und eine Output-Konnektivität aufweisen (kondensiertes Netzwerk).

Ausgehend von diesen Basisnetzwerken wird die Konnektomstruktur untersucht und um die kontralaterale Seite erweitert.



Abbildung 9: Regionenauswahlen der analysierten Netzwerke. Im oberen Bereich der Analyse-Fenster ist die horizontale Gebietshierarchie zu sehen (Details: in der vertikalen Hierarchie im linken unteren Fensterbereich). Die Reihenfolge der nicht expandierten Gebiete entspricht der in der Matrix. Das Histogramm im linken Bereich zeigt die Häufigkeiten der Matrixdaten. a) BG1-Regionen mit motorischen Funktionen. b) Das BG2-Netzwerk enthält zusätzlich zu den BG1-Gebieten Regionen mit nicht-motorischen Funktionen, die Verbindungen zu den Basalganglien aufweisen. Außerdem wurden thalamische Kerngebiete berücksichtigt, zu denen die Regionen mit nicht-motorischen Funktionen, die ausgehend von BG2 mittels konditionierter Expansion hinzugefügt wurden (s. Text).

3 Ergebnisse

3.1 Ausgewertete Publikationen

Die Literatursuche in der PubMed-Datenbank, mit Hilfe der im Material- und Methodenteil definierten Suchfilter (siehe Abschnitt 2.1), lieferte nach einer Filterung 789 Arbeiten. Nach Auswertung (siehe Abschnitt 2.4) der einzelnen Publikationen wurden die Daten in das Programm *neuroVIISAS* eingelesen. Zur weiteren Datenanalyse mit *neuroVIISAS* wurden die gesamten Verbindungsdaten in drei Netzwerken zusammengestellt. Das Netzwerk BG1 umfasst die motorischen Komponenten der Basalganglien (Gerfen, 2010). Zu dem BG1-Netzwerk wurden Gebiete hinzugefügt die Verbindungen mit den Basalganglien aufweisen aber nicht-motorische Funktionen besitzen, woraus sich das BG2-Netzwerk ergibt. Das BG2-Netzwerk wurde schließlich zum BG3-Netzwerk konditioniert expandiert und bezüglich von Inputs und Outputs kondensiert (s. S. 18), um die Subkerngebiete zu berücksichtigen und neue konnektionale Strukturen zu detektieren.

3.2 Neuroontologie der Basalganglien

Zur Veranschaulichung und gezielten Auswertung lassen sich neuronale Netzwerke in Form von Graphen darstellen. In der Graphentheorie ist ein *Graph* eine abstrakte Struktur, die eine Menge von Objekten und deren Verbindungen untereinander beschreibt. Graphen bestehen aus Knoten, die durch Kanten verbunden sein können. Die *Knoten* repräsentieren die entsprechenden Kerngebiete oder Hirnareale des Graphen. Auf der anderen Seite symbolisieren die *Kanten* die einzelnen Konnektivitäten (Axone) zwischen den Knoten, als Übertragungsweg für Aktionspotentiale.

3.3 Konnektivitätsanalyse des BG1-Netzwerkes (unilateral)

Die erste Auswertung erfolgt anhand der Auswahl von Gebieten in BG1. Zu dieser Einteilung gehören folgende Kerngebiete: Substantia nigra pars compacta (SNC) und pars reticulata (SNR), ventrolaterale und ventroanteriore thalamische Kerne (VL, VA), laterales (LGP) und mediales (MGP) Pallidumsegment, Caudatus-putamen Komplex (CPu), lateraler und medialer agranulärer prefrontaler Kortex (primärer motorischer Kortex, AGl und AGm).

3.3.1 Konnektivitätsmatrizen

Der nachfolgende Auswertungsteil wurde mit Hilfe der *Adjazenzmatrix* aus dem erweiterten Analysemodul von *neuroVIISAS* erstellt. Eine Adjazenzmatrix oder Verbindungsmatrix ist eine $n \times n$ Matrix für n Knoten mit Output-Zeilen (Efferenzen) und Input-Spalten (Afferenzen). An Position (i, j) (i: Output-Zeile, j: Input-Spalte) der Adjazenzmatrix steht eine 1 oder 0, wenn der Output-Knoten eine Verbindung zu einem Input-Knoten besitzt (1) oder keine Verbindung besteht (0). Bei einer nicht vorliegenden Verbindung wird eine 0 in das entsprechende Feld eingetragen. Diese Zuordnungen definieren *gerichtete Graphen*. Adjazenzmatrizen lassen sich in unterschiedliche Kategorien einteilen. Die einfachste Kategorie ist eine *einfache, binäre Adjazenzmatrix*, die Verbindungen als existent (1) oder nicht vorhanden (0) charakterisiert. Für die ersten Untersuchungen der Ergebnisse wurden binäre Adjazenzmatrizen verwendet. Im Unterschied dazu existiert noch die *erweiterte Adjazenzmatrix*, die Gewichte von Verbindungen enthält. Die folgenden Auswertungen im Abschnitt 3.3.1 beziehen sich immer auf die linken Kerne der Basalganglien.



Abbildung 10: a) Adjazenzmatrix der Konnektivitäten in der Basalganglienschleife. Die weißen Felder repräsentieren existierende Verbindungen und die schwarzen Felder kennzeichnen eine nicht vorhandene oder nicht identifizierte Konnektivität. b) Adjazenzmatrix der Konnektivitäten, wenn nur direkte Kanten berücksichtigt werden.

Abbildung 10a zeigt alle Konnektivitäten der Knoten, wohingegen die Abbildung 10b nur die direkten Kanten abbildet. Direkte Verbindungen verlaufen von und zu Blättern. Blätter sind in einer Baumstruktur von neuroanatomischen Gebieten genau solche Knoten, die nicht weiter untergliedert sind. In der Abbildung 10a sind zusätzlich untergeordnete miteinander in Verbindung stehende Hirnareale berücksichtigt. Die Adjazenzmatrizen zeigen, dass es keine Projektionen von VL und VM zu den Gebieten der Basalganglien (wie der SNR, SNC, STh und den Pallidum Gebieten LGP und MGP) gibt. Es existieren lediglich Verbindungen zum Striatum und zum AGl sowie AGm. Ferner fällt auf, dass die Substantia nigra keine Konnektivitäten mit dem lateralen agranulären Kortex (AGl) besitzt aber von SNC direkt zu AGm Verbindungen gefunden wurden. Die Adjazenzmatrix (Abbildung 10a) zeigt, dass keine Efferenzen vom LGP zu VA oder VL bekannt sind. Die Konnektivitäten zum Thalamus verlaufen alle über MGP. Allerdings existieren in beiden Matrizen Verbindungen zur SN und zum CPu. Die direkte Basalganglienschleife (cortico-striato-nigraler Weg über exzitatorische Dopamin 1 Rezeptoren der medium spiny Zellen im CPu) für die Disinhibition thalamischer Gebiete und dem Motorik fördernden Effekt lässt sich in beiden Adjazenzmatrizen (Abbildung 10) rekonstruieren: [AGI, AGm] \rightarrow [CPu] \rightarrow [SNR, MGP] \rightarrow [VA, VL] \rightarrow [AGI, AGm]. Ebenso die indirekte Basalganglienschleife (cortico-striato-pallido-subthalamonigraler Weg über inhibitorische Dopamin 2 Rezeptoren der medium spiny Zellen im CPu)

für die Inhibition thalamischer Gebiete und Motorik hemmenden Effekt: [AGl, AGm] \rightarrow [CPu] \rightarrow [LGP] \rightarrow [STh] \rightarrow [SNR,MGP] \rightarrow [VA, VL] \rightarrow [AGl, AGm]. Die hyperdirekte Schleife (cortico-subthalamo-nigraler Weg) (Bosch et al., 2012; Nambu et al., 2002) für die Inhibition thalamischer Gebiete und spezielle Motorik hemmenden Effekte lässt sich ebenfalls aus den Matrizen rekonstruieren: [AGl, AGm] \rightarrow [STh] \rightarrow [SNR, MGP] \rightarrow [VA, VL] \rightarrow [AGl, AGm].

Die im BG1-Netzwerk ausgewählten Gebiete folgen alle einer sehr viel feineren Untergliederung, die sich aus der Auswertung der Tract-Tracing Literatur ergibt. Diese feinere Unterteilung ist jedoch nicht in Abbildung 11 dargestellt.

Tabelle 3: Verbindungen der Untergebiete des BG1-Netzwerkes. Max.: maximale Anzahl von Outdegrees oder Indegrees aus Teilbäumen. Loops: Anzahl von Verbindungen innerhalb eines Gebietes. Number of Subregions: Anzahl der Untergebiete. Caudate putamen (CPu) weist z.B. 122 Untergebiete auf. CPu hat die größte Anzahl an Outputs (72), wobei die meisten (21) zur SNR verlaufen. Auch die Anzahl der Inputs ist für CPu mit 135 am größten mit einem Maximum von 43 vom AGI.

| Index | Name | Outdegree (Subtree) | Max. | Target | Indegree (Subtree) | Max. | Source | Loops | Number of Subregions |
|-------|---------------------------------------|------------------------|------|-------------------------------------|-----------------------|------|-------------------------------------|-------|-------------------------|
| 6 | Caudate putamen | 72 | 21 | Substantia nigra reticular part | 135 | 43 | Lateral agranular prefrontal cortex | 0 | 122 |
| 8 | Lateral agranular prefrontal cortex | 71 | 43 | Caudate putamen | 32 | 18 | Ventrolateral thalamic nucleus | 21 | 310 |
| 0 | Substantia nigra compact part | 50 | 28 | Caudate putamen | 21 | 17 | Caudate putamen | 4 | 16 |
| 9 | Medial agranular prefrontal cortex | 48 | 28 | Caudate putamen | 16 | 7 | Ventrolateral thalamic nucleus | 6 | 30 |
| 3 | Ventrolateral thalamic nucleus | 35 | 18 | Lateral agranular prefrontal cortex | 29 | 9 | Medial globus pallidus | 0 | 11 |
| 5 | Medial globus pallidus | 29 | 9 | Ventrolateral thalamic nucleus | 29 | 17 | Caudate putamen | 1 | 12 |
| 1 | Substantia nigra reticular part | 20 | 12 | Caudate putamen | 36 | 21 | Caudate putamen | 0 | 23 |
| 7 | Subthalamic nucleus | 13 | 3 | Medial globus pallidus | 34 | 12 | Lateral agranular prefrontal cortex | 0 | 18 |
| 2 | Ventro anterior thalamic nucleus | 6 | 5 | Caudate putamen | 6 | 4 | Medial globus pallidus | 0 | 1 |
| 4 | Lateral globus pallidus | 6 | 2 | Subthalamic nucleus | 12 | 7 | Caudate putamen | 0 | 1 |

Allerdings lassen sich allgemeine quantitative Eigenschaften der Verbindungen aus den Untergebieten der ausgewählten Gebiete des BG1-Netzwerkes bestimmen (Tabelle 3).

Das CPu hat den größten Output mit 72 Verbindungen gefolgt von AGI (71), SNC (50) und AGm (48). Die meisten (Maximum) der 72 Output-Verbindungen vom CPu verlaufen zur SNR (21). Von AGI (43), AGm (28) und SNC (28) sowie deren Untergebieten verlaufen die meisten Verbindungen in das CPu bzw. dessen Untergebiete. Die Substantia nigra pars reticulata erhält im Vergleich zu den restlichen Kerngebieten die meisten Inputs (135 Verbindungen), von denen 21 Verbindungen vom CPu kommen (s.o.). Der AGI weist 43 Verbindungen zum CPu auf.



Abbildung 11: Adjazenzmatrix der Verbindungshäufigkeiten des BG1-Netzwerkes. Die Verbindungshäufigkeiten zwischen zwei Gebieten beinhalten auch Verbindungen zwischen nicht sichtbaren (nicht ausgewählten) Untergebieten. So gibt es beispielsweise 48 Verbindungen von AGI zum CPu, was bedeutet, dass 48 Verbindungen von Untergebieten von AGI zu Untergebieten vom CPu bekannt sind. Eine Verbindung von SNC zu AGI wurde als explizit nicht existent beschrieben (Kodierungswert ist -10).

Die Auswertung der selektierten Kerngebiete zeigt, dass viele Konnektivitäten mit größeren mittleren Verbindungsgewichten korrelieren (Verbindungsgewichte sind in Abbildung 12 gezeigt). Relativ zahlreiche Verbindungen zwischen Gebieten, sind in Abbildung 11 mit einem grünen Farbverlauf kodiert worden und somit leicht abgrenzbar zu den weniger häufigen Verbindungen. Häufige Verbindungen mit relativ großen mittleren Gewichten finden sich zwischen den im Folgenden aufgeführten Gebieten. Die meisten Verbindungen (V) (48) gibt es von AGl nach CPu mit einem mittleren Gewicht (\overline{w}) von 2,8. Mit V=28 von AGm \rightarrow CPu und $\bar{w} = 3.7$ ist der zweite bedeutende motorische Input in die Basalganglien repräsentiert. Die reziproke Verbindung CPu $\leftarrow \rightarrow$ SNC setzt sich aus V=17 und V=29 sowie $\overline{w} = 2,8$ und $\overline{w} = 3,7$) zusammen. Auch die CPu \rightarrow SNR Verbindungen mit V=21 und $\overline{w} = 3,6$ sind zahlreich und stark. Ein Teil der direkten Basalganglienschleife stellt die Verbindung CPu \rightarrow MGP dar mit V=17 und \overline{w} =2,7. Der wichtige motorische Output der Basalganglien (VL \rightarrow AGl) zum primär motorischen Kortex findet sich hier mit V=18 und \overline{w} =2,1. Verbindungen, die auf der Matrixdiagonalen liegen, bedeuten, dass innerhalb des Gebietes zwischen dessen Untergebieten Verbindungen beschrieben wurden (Untergebiete von AGI weisen 21 Verbindungen auf).

Im Gegensatz dazu existieren zwischen den nachfolgenden Kerngebieten relativ selten publizierte sowie schwache *direkte (direkt* bezieht sich auf die spezifischen ausgewählten Gebiete ohne Berücksichtigung von Untergebieten) Konnektivitäten: von MGP \rightarrow SNC (4 Publikationen), LGP und MGP \rightarrow SNR (3 und 5 Publikationen) und von VL \rightarrow AGm (1 Publikation).

Projektionen von VA \rightarrow CPu wurden in zwei Publikationen als nicht vorhanden beschrieben (Gewicht "0"). Diese Information wird erst sichtbar, wenn in der Adjazenzmatrix der Verbindungshäufigkeiten, der Mauszeiger auf das entsprechende Matrixfeld bewegt wird: ein Informationsfenster wird geöffnet, das die Verteilung der Gewichte dieser spezifischen Verbindung anzeigt. Die Verbindung VA \rightarrow CPu wird in drei Publikationen als schwach (Gewicht "1") und in zwei Publikationen als mittelstark (Gewicht "2"), bzw. nicht präsent (Gewicht "0") beschrieben. Ähnliches wurde in zwei Publikationen für die Verbindung zwischen der SNR und der SNC mit einem Gewicht von "0" (nicht vorhanden) gefunden (Abbildung 12), wobei in einer weiteren Publikation diese Konnektivität mit schwacher Ausprägung beschrieben wurde (Abbildung 11). Dieser Sachverhalt offenbart die Diskrepanz zwischen den Ergebnissen einiger Publikationen bezüglich der Konnektivitäten.



Abbildung 12: Mittelwerte der Gewichte der Verbindungshäufigkeiten der Adjazenzmatrix in Abbildung 11.

Derartige Diskrepanzen treten auf, wenn in unterschiedlichen Publikationen eine spezifische neuronale Verbindung mit unterschiedlichen Gewichtsangaben beschrieben wird. In der Diskrepanzenmatrix (Abbildung 13) werden die Diskrepanzen durch eine Farbskala von Dunkelblau (keine Diskrepanz) über Hellblau bis Weiss (Maximalwert: 1) repräsentiert. Zwei maximale Diskrepanzen zeigen sich in den Verbindungen von MGP \rightarrow SNC und von MGP \rightarrow CPu. Auch die Verbindung von CPu \rightarrow MGP und von VL \rightarrow CPu zeigt maximale Diskrepanzen. Diskrepanzen finden sich auch in dem BG2-Netzwerk: Ein bedeutendes Beispiel ist hier die Verbindung von der Substantia nigra pars reticulata zu den mediodorsalen thalamischen Kerngebieten. Aus den Arbeiten von Krout et al. (2002) und Lechner et al. (1993) geht hervor, dass die Verbindungen nicht vorhanden sind (Gewicht "0"). Auf der anderen Seite haben Ray et al. (1992) und Denian et al. (1992) eine starke Verbindung (Gewicht "3") nachgewiesen.

Ähnliche Diskrepanzen sind auch bei der Verbindung vom CPu zur VTA aufgefallen. Krzywkowski et al. (1995) geht von einer dichten Projektion (Gewicht "2") aus, während Streit et al. (1979) keinen Beleg für eine Verbindung zwischen diesen beiden Kerngebieten fanden. Des Weiteren ist eine Diskrepanz bei der Projektionsbahn von der SNR zum Ac beschrieben worden. Takada et al. (1987) fanden keine Verbindung zwischen diesen Kernen. Im Gegensatz dazu hat Somogyi et al. (1981) eine schwache Konnektivität (Gewicht "1") nachweisen können.



Abbildung 13: Diskrepanz der Gewichte, der Publikationen ausgewerteten des BG1-Netzwerkes. Der Wert 0 bedeutet, dass keine Diskrepanz der Gewichte vorliegt. Der Wert 1 steht für eine maximale Diskrepanz. Ein Wert von 0,5 zeigt, dass relativ viele unterschiedliche positive Gewichte beschrieben wurden. Eine Liste der Gewichte erhält man, wenn der Mauszeiger über einem Matrixfeld bewegt wird.

Die Mittellung der Gewichte der einzelnen Konnektivitäten erfolgt mit der Funktion Average weight in neuroVIISAS. Der Mittelwert positiver Gewichte wird mit Hilfe verschiedener Blaustufen dargestellt, wobei helle Felder für eine hohe Dichte (entspricht einem hohen mittleren Gewicht) an Konnektivitäten stehen und grüne Abstufungen für negative Gewichte, die nicht eindeutige Gewichtsbeschreibungen kodieren. In dieser Darstellung werden nur direkte Kanten einbezogen (ohne Verbindungen zwischen Subkerngebieten). Ein hohes durchschnittliches Gewicht besitzen die neuronalen Bahnen vom CPu zu VL (3) und LGP (2,3). Darüberhinaus besitzen die Projektionen von AGm zum CPu (3) und AGI zum STh (2,6) ein relativ hohes mittleres Verbindungsgewicht. Verbindungen mit maximaler Diskrepanz zeigen durchgehend mittlere Gewichtswerte, die kleiner als 1 sind. Aber auch die Verbindung STh \rightarrow CPu, die keine maximale Diskrepanz besitzt, hat ein Gewichtswert von lediglich 0,9 (5 unterschiedliche Publikationen).


Abbildung 14: Mittlere Gewichte des BG1-Netzwerkes.

Der folgende Abschnitt stellt die Standardabweichungen der Gewichte (Streuung der mittleren Gewichte) dar (Abbildung 15). Die Streuung der Verbindungsgewichte liegt zwischen 0 bis 2,5 (Maximalwert). Helle Felder in der Matrix repräsentieren größere Standardabweichungen (Abbildung 15). Je unterschiedlicher die Gewichtsangaben zu den einzelnen Konnektivitäten der ausgewerteten Publikationen sind, umso größer ist die sich daraus ergebende Standardabweichung. Eine Standardabweichung von 0 ergibt sich, wenn mehrere Publikationen die gleiche Gewichtsangabe enthalten oder wenn es nur eine einzige Gewichtsangabe zu einer Verbindung gibt. Der Großteil der Verbindungen hat eine relativ niedrige Standardabweichung, die kleiner als 1,5 ist. Die Gewichte der Verbindungen zwischen den motorischen Hirnrindenregionen weisen relativ hohe Streuungen auf, da wenige positive aber auch negative Gewichtungen auftreten. Die Projektion von AGI \rightarrow CPu hat deswegen eine leicht erhöhte Streuung von 1,8, da für diese Verbindung ein negativer und mehrere positive Gewichtseinträge existieren.



Abbildung 15: Standardabweichung der Gewichte des BG1-Netzwerkes.

Die Darstellung der *Tracing-Methoden* (retrograd, anterograd und Kombinationen) stellt eine weitere Auswertungsmöglichkeit der Verbindungen der BG-Netzwerke dar. In der Adjazenzmatrix werden beispielsweise anterograde (a), retrograde (r), antero- und retrograde (a/r) oder Kombinationen aus den drei Varianten farblich differenziert. Die Validität einer Konnektivität ist deutlich größer, wenn eine spezifische Verbindung durch verschiedene Tracing-Methoden nachgewiesen wurde. Die Projektionen mit der Kodierung 6 und 7 sind besonders zuverlässig. Die direkte Basalganglienschleife ([CPu] \rightarrow [SNR, MGP] \rightarrow [VA, VL]) ist durch bidirektionale (anterograd und retrograd) Tracer-Transportwege bestätigt. Die indirekte Basalganglienschleife ([CPu] \rightarrow [SNR, MGP] \rightarrow [VA, VL]) wurde nicht vollständig durch bidirektionale Tracer-Transportwege ([CPu] \rightarrow [LGP], [LGP] \rightarrow [STh]) sondern nur retrograd beschrieben. Die hyperdirekte ([STh] \rightarrow [SNR, MGP] \rightarrow [VA, VL]), Basalganglienschleife wiederum ist konsistent bidirektional detektiert worden.



Abbildung 16: Darstellung der Tracing-Methoden. r: retrograd, a: anterograd, a/r: anterograde und retrograde Befunde ohne klare Differenzierung, a+r: anterograde und retrograde Befunde mit klarer Differenzierung, r+a/r: retrograde Befunde in Kombination mit a/r, a+a/r: anterograde Befunde in Kombination mit a/r, a+r +a/r. Im Histogramm ist die Häufigkeit der Tracing-Methoden für das BG1-Netzwerk dargestellt.

Die Darstellung der Anzahl der Publikationen je Konnektivität mit Hilfe der Adjazenzmatrix (Abbildung 17) zeigt, welche Verbindungen schon relativ häufig (helle Blautöne) beschrieben wurden und bei welchen Konnektivitäten (dunklere Felder) noch Tracing-Experimente sinnvoll sein könnten. Den folgenden Verbindungen lagen bei dieser Auswertung relativ viele Publikationen zugrunde: SNC \rightarrow CPu (31), SNR \rightarrow CPu (18), CPu \rightarrow SNR (18), CPu \rightarrow MGP (11) und STh \rightarrow SNR (12).



Abbildung 17: Anzahl der Publikationen, in denen spezifische Verbindungen beschrieben werden.

Die Distanzmatrix zeigt die minimale Anzahl von Kanten, um von einem Ursprungs- (Source) zu einem Zielknoten (Target) in dem gerichteten Netzwerk zu gelangen (Abbildung 18). Hellblaue Felder ("1") in der Adjazenzmatrix repräsentieren direkte Verbindungen zwischen diesen Gebieten. Hierbei sind keine Knoten zwischengeschaltet. Je dunkler die Felder, umso mehr Zwischenstationen müssen auf dem Weg von der Quelle zum Zielgebiet passiert werden.



Abbildung 18: Distanzmatrix des BG1-Netzwerkes. Die Zahlen geben an, wie viele Kanten bzw. synaptische Kontakte notwendig sind, um von einer Source-Region zu einer Target-Region zu gelangen. Je dunkler der Blauton desto mehr Kanten sind notwendig bzw. desto größer ist die Distanz zwischen Ursprungs- und Zielgebiet.

Der Großteil (51) der Konnektivitäten in dem vorliegenden Beispiel verläuft auf direktem Weg. Die meisten Wege (44) verlaufen über 1 (Distanz = 2) und lediglich 5 Wege über 2 (Distanz = 3) Zwischenstationen. Die Teilwege der direkten und hyperdirekten Basalganglienschleifen sind alle direkt (Distanz = 1). Bei der indirekten Basalganglienschleife erfolgt die Projektion von STh nicht direkt zu VL oder VA, sondern indirekt über SNR.

Die höchste Wahrscheinlichkeit dafür, dass eine Konnektivität existiert, besteht, wenn für diese Verbindung eine niedrige Diskrepanz, eine niedrige Standardabweichung, eine hohe Anzahl an Publikationen als Beleg für diese Verbindung vorliegen und diese Verbindung durch verschiedene Tracing-Methoden beschrieben wurde. Eine weitere Möglichkeit besteht in der Wichtung von positiven Gewichtsinformationen ("1") in Kombination mit Tracing-Methoden, mit denen eine Verbindung detektiert wurde. Ein hohes methodisches Gewicht von "1" hat eine Verbindung dann, wenn sie sowohl mit einer anterograden als auch mit einer retrograden Methode detektiert wurde. Das Gewicht beträgt "0,5", wenn eine Verbindung nur mit einer Methode gefunden wurde. Die Matrix, die genau diese Kombination von Wichtungen darstellt, ist die Validitätsmatrix (Abbildung 19). Die maximale Validität von 31 kommt der Verbindung von SNC zum CPu zu. Die wichtige Verbindung aus den Basalganglien hinaus, über VL und dann zu AGl liegt im mittleren Validitätsbereich (6,7). Teilwege Die Mittelwerte der Validitätswerte der einzelnen der direkten Basalganglienschleife beträgt 6,6, der indirekten 6,5 und der hyperdirekten 7,4 (jeweils über SNR und nicht über MGP).

| | <u>v</u> | ٨R | - | | م | GP | n | <u>_</u> | | С Д | No data -10 -2 |
|-----|----------|-----|--------|--------|--------|-----|-----|----------|-----|--------|----------------------|
| | S | S | \geq | \leq | \Box | Σ | U | S | Ă | Ă | |
| SNC | | | | | 3,5 | 2,5 | 31 | 7,8 | 1,5 | 1,5 | |
| SNR | | | 1,2 | 6 | | 4 | 18 | 6,8 | | | 4 |
| VA | | | | | | | 1,5 | | 1,5 | | 24 |
| VL | | | | | | | 1,9 | | 6,7 | 1,5 | |
| LGP | 1,5 | 4 | | | | 4 | 2,5 | 1,5 | | | |
| MGP | 1,9 | 5,8 | 1,2 | 5,9 | 1,5 | 1,5 | 2 | 6 | | | 8>8 |
| CPu | 8,8 | 18 | | 1,5 | 5,5 | 6 | | 7 | 1,5 | 1,5 | |
| STh | 1,4 | 12 | | | 6,9 | 7,9 | 6,8 | | | | |
| AĠI | | 1,3 | | 6,3 | | 1,5 | 7,7 | 5 | 1 | 2,4 | |
| AĠm | | | | 3,5 | | | 4 | 4 | 2,4 | 1,5 | 31,3 |

Abbildung 19: Validitäts-Matrix des BG1-Verbindungen Netzwerkes. Die wurden bezüglich der Tract-Tracing Methodik, die eine spezifische Verbindung detektiert hat und in Hinblick auf die Verbindungsgewichte bewertet. Werte für Die Summe der einzelne dann in die Validitäts-Verbindungen wird Matrix eingetragen. Die Verbindung von SNC→CPu hat den größten Wert, gefolgt von $STh \rightarrow SNR$, $SNR \rightarrow CPu$, $CPu \rightarrow SNR$ und $CPu \rightarrow$ SNC.

Als besondere Verbindungen, die nicht in den drei Standardmodellen der Basalganglienschleifen explizit berücksichtigt werden, fanden sich Verbindungen mit relativ geringen Diskrepanzen ($\leq 0,5$) vom CPu \rightarrow STh (beschrieben in 5 Publikationen, $\overline{w} = 1,7$), die reziproke Verbindung von SNR \rightarrow STh (beschrieben in 5 Publikationen, $\overline{w} = 1,2$) und die direkten Verbindungen von SNR \rightarrow VL (beschrieben in 6 Publikationen, $\overline{w} = 2,4$) sowie AGI \rightarrow STh (beschrieben in 3 Publikationen, $\overline{w} = 2,7$).

3.3.2 Globale Konnektivitätsanalyse

Für Netzwerke können globale (Tabelle 4) und lokale bzw. für Knoten spezifische Parameter berechnet werden, um so das Netzwerk allgemein quantitativ zu charakterisieren und die Eigenschaften einzelner Knoten zu bestimmen.

| | BG1- |
|-------------------------------------------|----------|
| Parameter | Netzwerk |
| Isolierte Knoten | 0 |
| Zusammenhangskomponenten | 1 |
| Reziproke Kanten | 22 |
| Heterogenität | 0,276 |
| Grad Verteilungs-Entropie | 2,025 |
| Durchmesser | 3 |
| Durchschnittliche Pfadlänge | 1,378 |
| Durchschnittliche Pfadlänge - Selbstbezug | 1,7 |
| Zentralität | 0,306 |
| Zentrale Punktdominanz | 0,817 |
| Mittlere Subgraph Zentralität | 37,446 |
| Mittlerer Clusterkoeffizient | 0,668 |
| Mittlerer Fluss Koeffizient | 0,675 |

Tabelle 4: Globale Parameter zu den intrinsischen Konnektivitäten der Basalganglien.

| (Fortsetzung von Tabelle 4) | |
|-----------------------------------------|-------------------------------------------------------|
| Small-worldness | 1,079 |
| Modularität | 0,105 |
| Transitivität | 0,689 |
| Globale Effizienz | 0,811 |
| Harmonisches Mittel | 1,233 |
| Vulnerabilität | 0,061 |
| Lokale Effizienz | 0,824 |
| Gerichteter Assortativitäts Koeffizient | -0,192 |
| Zyklischer Koeffizient | 0,125 |
| Mittlere Such Information | 3,027 |
| Scale-Free Eigenschaft | $\Delta = 3,4$ $\gamma = 0,05$ $\alpha = 0,14$ |
| Exponentielle Approximation | $\Delta = 3,4$ $\gamma = 74,09$ $\alpha = 0,14$ |
| | |

Die wichtigsten globalen Netzwerkparameter von BG1 werden im Folgenden vorgestellt. Das BG1-Netzwerk besteht aus 10 Knoten, die über 56 Kanten verbunden sind. 4 Hirngebiete projizieren auf sich selbst (Selbstbezüglichkeit).

Der Parameter *Zusammenhangskomponente* entspricht der Anzahl nicht-verbundener Sub-Netzwerke. Wenn alle Gebiete miteinander verbundenen sind, gibt es nur eine Zusammenhangskomponente. Zerfällt das Netzwerk in mehrere nicht miteinander verbundene Sub- oder Teilnetze, so ist die Anzahl der Zusammenhangskomponenten größer 1. Das BG1-Netzwerk besteht aus einer Zusammenhangskomponente.

Der Terminus *Valenz* gibt die Gesamtzahl der Kanten an, die mit einem Knoten verbunden sind, unabhängig davon, ob es sich bei den Konnektivitäten um Efferenzen oder Afferenzen handelt. Durchschnittlich (mittlerer Grad) hat jedes Kerngebiet im BG1-Netzwerk 11,2 Verbindungen zu anderen Kerngebieten (Philipp, 2012).

Reziproke Kanten sind solche, die zwei Gebiete derart miteinander verbinden, dass eine direkte Verbindung von den beiden Gebieten zueinander bestehen. 22 reziproke Kanten liegen in BG1 vor.

Die *Heterogenität* und die *Grad Verteilungs-Entropie* sind Maße für die Variabilität der Konnektivitäten eines Netzwerks. Eine Heterogenität von 0 bedeutet, dass alle Knoten die gleiche Anzahl von Kanten haben. Dieser Wert ist deutlich höher, wenn einzelne Knoten mehr Kanten aufweisen als andere. Aus der Tabelle ist zu entnehmen, dass die Heterogenität für dieses Netzwerk bei \approx 0,3 liegt und damit eine relativ geringe Heterogenität vorliegt.

Die Zahl der Kanten in Relation zum größtmöglichen Wert an Verbindungen ergibt die *Liniendichte*. Sie beträgt bezogen auf diese vorliegende Gebietsauswahl des Netzwerkes \approx 54%. Knapp mehr als die Hälfte aller möglichen Verbindungen existieren in BG1.

Die *durchschnittliche Pfadlänge* ist die Mittelung der kürzesten Pfadlängen von allen geordneten Paaren von verschiedenen Knoten, die durch einen Pfad verbunden sind. Diese hat einen Wert von \approx 1,4 Kanten. Die durchschnittliche kürzeste Pfadlänge von einem Knoten zu sich selbst ist 1,7.

Die Zentralitäts-Komponente verdeutlicht die Existenz von besonders intensiv verbundenen Knoten. Der Wertebereich für dieses Merkmal reicht von 0 bis 1. Eine ausgeprägte Zentralität haben Netzwerke mit einem Wert von 1 oder geringfügig niedrigerer Abweichung. Der Wert 0 repräsentiert neuronale Netze mit dezentraler Struktur. Aus der Tabelle ist zu entnehmen, dass die Zentralität für das ausgewertete Netzwerk bei $\approx 0,3$ liegt.

Der *Clusterkoeffizient* gibt den Grad der Vernetzung der direkten Nachbarn eines Knotens an. Der mittlere Clusterkoeffizient ist der Mittelwert der Clusterkoeffizienten über alle Knoten. Er gibt die Anzahl der Verbindungen zwischen angrenzenden Knoten in Relation zur möglichen Kantenzahl wieder und liegt im Bereich zwischen 0 und 1. Der Koeffizient von 1 drückt aus, dass alle möglichen Verbindungen zwischen den Nachbar-Knoten eines Knotens existieren. Andererseits sagt der Wert 0 aus, dass die Nachbarknoten nicht untereinander verbunden sind, außer mit dem jeweiligen betrachteten Knoten. Das BG1-Netzwerk besitzt einen Clusterkoeffizienten von \approx 0,7, was darauf hinweist, dass die meisten Gebiete intensiv miteinander verbunden sind.

Das Maß *Small-worldness (S)* ist ein Quotient, welcher den Quotienten (C/L) von Clusterkoeffizient (C) und durchschnittlicher kürzester Pfadlänge (L) zu demselben Quotienten (C_{Rand}/L_{Rand}) eines Erdös-Renyi Netzwerkes in Beziehung (S=C/L/C_{Rand}/L_{Rand}) setzt. In der Regel haben Small-world Netzwerke eine Maßzahl von S > 1 (Humphries und Gurney, 2008; Stevens et al., 2012). Das analysierte Netzwerk der Basalganglien hat einen Small-worldness Quotienten von \approx 1,08.

Die *Modularität* kennzeichnet den Grad der Clusterung in einem Netzwerk. Ein hoher Wert ist verbunden mit einer intensiven Verknüpfung von Gebieten innerhalb eines Clusters aber deutlich weniger Verbindungen zu anderen Clustern. Ist die Modularität hoch, so bestehen relativ wenige Verbindungen zwischen Clustern. In BG1 liegt sie bei $\approx 0,1$, was auf eine geringe Clusterung hinweist bzw. relativ häufige Verbindungen zwischen Clustern.



Abbildung 20: Darstellung der Modularität des relativ kleinen BG1-Netzwerkes. Zwei Cluster sind von zwei schwarzen Kreiskonturen umgeben.

Die motorischen Input-Gebiete (AGl, AGm) und Output-Gebiete (VL, VA) sind zusammen mit dem CPu aufgrund der internen Konnektivität zu einem Modul zusammengefasst worden. Die übrigen intrinsischen Gebiete des BG1-Netzwerkes wurden in einem anderen Modul zusammengefasst (Abbildung 20). Ein *skalenfreies* (Scale-Free Eigenschaft) Netzwerk folgt die Verteilung der Kanten pro Knoten dem Potenzgesetz (P(k)). Die Wahrscheinlichkeit, dass ein Knoten genau k Verbindungen aufweist, ist ungefähr proportional zu 1/k.

$$P(k) = \alpha \cdot k^{-\gamma}$$

Im Gegensatz dazu würde sich ein Zufallsnetzwerk in Form einer Poisson-Verteilung darstellen (Abbildung 21a). Die Zunahme des Exponenten γ lässt die Kurve (Abbildung 21b) flacher verlaufen. Die Logarithmierung dieser Kurve ergibt eine Gerade (Abbildung 21c) (Barabási und Bonabeau, 2004). Die Approximation der Häufigkeit der Pfadlängen des Netzwerkes Basalganglien ergab Δ =3,4, γ =0,05 und α =0,14. Der Wert Δ entspricht dem Fehlerquotienten, welcher für BG1 relativ groß ist (relativ große Abweichung von der Potenzfunktion). Dieser verdeutlicht den Unterschied zwischen dem realen Graphen von BG1 und dem Graphen, der sich mit Hilfe des Potenzgesetzes errechnen lässt. Die anderen beiden Werte (α und γ) werden durch das vorher beschriebene Potenzgesetz ermittelt.



Abbildung 21: a) Zufallsnetzwerk mit Poisson-Verteilung b) Exponentielle Darstellung c) Logarithmische Darstellung des skalenfreien Netzes (modifiziert nach Barabási und Bonabeau, 2004).

3.3.2.1 Vergleich mit Zufallsnetzwerken

Im Folgenden wurde das analysierte reale Netzwerk mit sechs Zufallsnetzwerken verglichen (Abbildung 22). Die Mittelwerte von 10000 Randomisierungen werden berechnet und lassen sich mit dem realen Netzwerk vergleichen. Die Unterschiede zwischen den verschiedenen Werten sind relativ gering. Die Zufallsnetzwerke *Modified BA* und *Rewiring* kommen beim Vergleich mit den übrigen Zufallsnetzwerken bezüglich der Parameter der durchschnittlichen Pfadlänge, dem mittleren Clusterkoeffizienten, der Small-Worldness und der Scale-Free Eigenschaft dem realen Netzwerk am nächsten. Die Scale-Free Eigenschaft und Small-Worldness sind jedoch nicht besonders stark ausgeprägt, da das BG1-Netzwerk relativ klein ist.

| Globale Parameter | | | | | | | | | | | | | | | | 8 × |
|------------------------|----------------------|-------------------|------|-------------------|-------|-------------------|-----------|-------|--------------|-------|--------------|------|------------------|------------|-------------------|----------|
| Knoten | Kanten | Selbstbezüglichke | iten | lpsilateral_L | lps | silateral_R | Kontralat | eral | Avg_DG | | Liniendichte | | CV | CVC | | Avg_HD |
| 10 | 56 | 4 | 56 | | 0 | 0 | | | 11,2 | 62,2 | 22% | 51 | | 0,51 | 12 | |
| Randomisierungen | 🕑 Erdos Renyi | ✓ Watts-Stro | gatz | 🖌 Barabasi-Al | lbert | 🖌 Modified B | A | 🖌 Mod | lified OHO | 🖌 Rew | ring | | | | | |
| Anzahl | 100000 | 10000 | | 10000 | | 100000 | | 10000 | | 10000 | | | | | | |
| Parameter | | 0.2 | β | 0.2 | β | 1.0 | β | | | | | | | | | |
| N | lame | Reales Netz | werk | Erdos R | enyi | Watts | -Strogatz | | Barabasi-Alb | ert | Modified | i BA | Mo | dified OHO | | Rewiring |
| Isolierte Knoten | | 0 | | 0 | | 0 | | 0 | | | 0,1 | | 0 | | 0 | |
| Zusammenhangskom | iponenten | 1 | | 1 | | 1 | | 1 | | | L | | 1 | | 1 | |
| Reziproke Kanten | | 22 | | 17,303 | | 23,333 | | 22 | 2,103 | 1 | 22,958 | | 14,135 | | 19,921 | |
| Heterogenität | | 0,276 | | 0,161 | | 0,094 | | 0, | 308 | |),336 | | 0,157 | | 0,276 | |
| Degree distribution e | entropy | 2,025 | | 1,603 | | 1,264 | | 1, | 901 | | L,877 | | 1,543 | | 2,025 | |
| Durchmesser | | 3 | | 2,321 | | 2,081 | | 2, | 766 | | 2,618 | | 2,438 | | 2,444 | |
| Durchschnittliche Pfa | dlänge | 1,378 | | 1,382 | | 1,379 | | 1, | 39 | | L,361 | | 1,383 | | 1,381 | |
| Durchschnittliche Pfa | dlänge – Selbstbezug | 1,7 | | 1,605 | | 1,6 | | 1, | 621 | | L,611 | | 1,621 | | 1,625 | |
| Zentralität | | 0,306 | | 0,167 | | 0,141 | | 0, | 281 | (|),286 | | 0,087 | | 0,248 | |
| Central point domina | ance | 0,817 | | 0,561 | | 0,454 | | 0, | 739 | (|),759 | | 0,624 | | 0,795 | |
| Average subgraph ce | entrality | 37,446 | | 26,718 | | 27,425 | | 40 | 0,565 | | 16,72 | | 25,415 | | 36,685 | |
| Mittlerer Clusterkoeff | fizient | 0,668 | | 0,622 | | 0,584 | | 0, | 703 | |),729 | | 0,612 | | 0,678 | |
| Average flow coeffici | ent | 0,675 | | 0,525 | | 0,744 | | 0, | 669 | |),687 | | 0,463 | | 0,603 | |
| Small-worldness | | 1,077 | | 1 | | 0,941 | | 1, | 124 | | l, 19 | | 0,984 | | 1,091 | |
| Modularity | | 0,105 | | 0,048 | | 0,109 | | 0, | 042 | |),035 | | 0,021 | | 0,04 | |
| Transitivity | | 0,689 | | 0,613 | | 0,593 | | 0, | 695 | |),727 | | 0,621 | | 0,667 | |
| Global Efficiency | | 0,811 | | 0,81 | | 0,811 | | 0, | 806 | |),788 | | 0,81 | | 0,811 | |
| Harmonic mean | | 1,233 | | 1,234 | | 1,233 | | 1, | 242 | | L,271 | | 1,234 | | 1,234 | |
| Vulnerability | | 0,061 | | 0,029 | | 0,016 | | 0, | 068 | |),076 | | 0,037 | | 0,059 | |
| Local Efficiency | | 0,824 | | 0,807 | | 0,783 | | 0, | 839 | |),837 | | 0,802 | | 0,837 | |
| Directed assortativity | / coefficient | -0,192 | | -0,097 | | -0,06 | | -0 |),255 | | -0,273 | | -0,124 | | -0,269 | |
| Cyclic coefficient | | 0,125 | | 0,104 | | 0,101 | | 0, | 122 | |),124 | | 0,106 | | 0,121 | |
| Average search infor | mation | 3,027 | | 2,965 | | 2,932 | | 3, | 061 | | 2,955 | | 2,996 | | 2,992 | |
| | | △=3,4 | | ∆=8,9 | | △=5 | | Δ. | = 3,2 | L | L=5,5 | | ∆ = 5 | | ∆=3,4 | |
| Scale-Free Eigenscha | aft | Y=0,05 | | Y=-2,42 | | Y=-3,86 | | Y | = - 0, 3 3 | 1 | r = -0, 2 | | Y=-3,86 | | Y=0,05 | |
| | | α=0,14 | | α = 0 | | α = 0 | | α | =0,06 | | x = 0, 1 | | $\alpha = 0$ | | $\alpha = 0, 14$ | |
| | | △=3,4 | | ∆=8,3 | | ∆ = 5, 2 | | | = 3 | 4 | 1=5,7 | | ∆ = 5,2 | | ∆=3,4 | |
| Exponential approxim | mation | Y=74,09 | | Y=-4,03 | | Y=-2,89 | | Y. | -23,05 | 1 | (=-30,9 | | Y=-2,89 | | Y=74,09 | |
| | | α=0,14 | | $\alpha = 0, 0.1$ | | $\alpha = 0, 0.1$ | | α | =0,08 | | x=0,11 | | $\alpha = 0, 01$ | | $ \alpha = 0, 14$ | |

Abbildung 22: Vergleich des realen BG1-Netzwerkes mit 6 unterschiedlichen Zufallsnetzwerken in 10000 Randomisierungen.

3.3.3 Lokale Konnektivitätsanalyse

Neben der globalen Konnektivitätsanalyse sollen nun bestimmte lokale Parameter vorgestellt werden. Es wurden 9 von 42 lokalen Parametern ausgewählt (Tabelle 5). Genaue Parameter Definitionen finden sich u.a. im Supplement von Schmitt et al. (2012a).

| Region | DG_{All} | DG _{Out} | DG_{In} | Katz | BC | EC | Shapley | Hubness | Authoritativeness |
|-------------------------------------|------------|-------------------|-----------|-------|-------|-------|---------|---------|-------------------|
| Caudate putamen | 17 | 8 | 9 | 8,121 | 0,178 | 0,982 | -0,221 | 1 | 1 |
| Subthalamic nucleus | 14 | 7 | 7 | 6,774 | 0,064 | 0,928 | -0,004 | 0,874 | 0,922 |
| Medial globus pallidus | 13 | 7 | 6 | 5,998 | 0,043 | 0,944 | 0,072 | 0,898 | 0,821 |
| Substantia nigra compact part | 12 | 7 | 5 | 5,264 | 0,021 | 1 | 0,144 | 0,972 | 0,673 |
| Substantia nigra reticular part | 12 | 6 | 6 | 5,998 | 0,035 | 0,717 | 0,122 | 0,794 | 0,837 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 11 | 6 | 5 | 4,923 | 0,065 | 0,865 | -0,048 | 0,871 | 0,488 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 10 | 5 | 5 | 5,235 | 0,043 | 0,649 | 0,111 | 0,62 | 0,639 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 9 | 3 | 6 | 6,01 | 0,017 | 0,394 | 0,229 | 0,369 | 0,806 |
| Lateral globus pallidus | 9 | 5 | 4 | 4,386 | 0 | 0,721 | 0,2 | 0,737 | 0,586 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 5 | 2 | 3 | 2,922 | 0,007 | 0,292 | 0,396 | 0,258 | 0,362 |

Tabelle 5: Liste ausgewählter lokaler Netzwerkparameter von BG1 (sortiert nach DG_{ALL}).

Die in der Tabelle 5 aufgeführten Kerngebiete sind absteigend nach dem Wert DG_{ALL} sortiert, welcher sich aus der Summe der Werte für DG_{OUT} (Efferenzen) und DG_{IN} (Afferenzen) zusammensetzt. Das Striatum weist mit 27 Konnektivitäten (8 Outputs und 9 Inputs) den höchsten Wert aller Kerngebiete bei der Analyse der lokalen Parameter auf. Anschließend folgt STh (17 Konnektivitäten), MGP (13 Konnektivitäten) und SNC und SNR (je 12 Konnektivitäten). Die mit Abstand wenigsten Verbindungen besitzt VA (2 Outputs und 3 Inputs). Alle auf dieser Ebene beschriebenen Kerngebiete verfügen über Efferenzen und Afferenzen innerhalb des BG1-Netzwerkes.

Der *Katz-Index* gibt einen Hinweis auf die Wichtigkeit eines Knotens innerhalb eines Netzwerkes. Der Katz-Index umfasst die Summe der direkten und indirekten Inputs eines Knotens gewichtet mit α^k (k: Pfadlänge des Inputs, α : liegt zwischen 0 und dem größten

absoluten Eigenwert der Adjazenzmatrix). Ein niedriger Katz-Index sagt aus, dass der jeweilige betrachtete Knoten keine große Bedeutung für das Netzwerk aufweist. Große Werte des Katz-Indexes sind mit großen DG_{ALL} Werten korreliert. Die Gebiete CPu (\approx 8,1), STh (\approx 6,8), VL, SNR und MGP (\approx 6) nehmen aufgrund ihres relativ großen Katz-Indexes eine besondere Stellung im Netzwerk BG1 ein, unmittelbar gefolgt von SNC, AGm, AG1 und LGP. Den mit Abstand niedrigsten Wert für den Katz-Index (\approx 2,9) besitzt VA. Diese Tatsache unterstreicht die relativ niedrige Bedeutung von VA für das BG1-Netzwerk. Der unten dargestellte Graph zeigt eine lineare Verteilung für den Katz-Index.



Abbildung 23: Darstellung des Katz-Indexes in Abhängigkeit von Input- und Output-Verbindungen (DG_{All}).

Die *Betweeness-Zentralität (BC)* errechnet sich aus dem Quotienten der Anzahl der kürzesten Pfade von a nach b über v dividiert durch die Anzahl der kürzesten Pfade von a nach b. Ein hoher Wert repräsentiert die Wichtigkeit eines spezifischen Knotens für das gesamte Netzwerk. Ähnlich der vorangegangenen Auswertung für den Katz-Index haben das Striatum (BC \approx 0,18) und die STh (BC \approx 0,06) eine große Relevanz für das Netzwerk. Die LGP (BC 0) und VA (BC 0,007) haben deutlich geringere Bedeutung.



Abbildung 24: Darstellung der Betweeness-Zentralität (BC) in Abhängigkeit von Input- und Output-Verbindungen (DG_{All}).

Analog dazu, wurden mit der *Eigenvektorzentralität (EC)* weitere Gebiete mit großer Bedeutung bestimmt (Tabelle 5, Abbildung 25). EC-Werte gegen 1 weisen auf eine besonders große Bedeutung eines Knotens im Netzwerk hin. Das CPu ($\approx 0,98$), MGP ($\approx 0,94$) und STh ($\approx 0,92$) haben die größten EC-Werte. VL ($\approx 0,39$) und VA ($\approx 0,29$) haben die kleinsten EC-Werte. Dies weist bei CPu, MGP und STh im Gegensatz zu VL und VA auf wichtige integrative Funktionen im BG1-Netzwerk hin.





Des Weiteren eignet sich auch der *Shapley-Index* zur Beurteilung von Konnektivitäten in einem Netzwerk, welcher aus der mathematischen Spieltheorie stammt. Niedrige Shapley-Werte signalisieren eine große Bedeutung des einzelnen Kerngebiets für das gesamte Netzwerk (Kötter et al. 2007). Das CPu weist im BG1-Netzwerk den kleinsten Shapley-Wert von -0,221 auf, gefolgt von AGl mit -0,048 und STh mit -0,004. Interessanterweise hat VL einen verhältnismäßig hohen Wert von 0,229. Die niedrigen Werte von CPu, STh und AGl weisen auf die zentrale Bedeutung dieser Gebiete im BG1-Netzwerk hin (Tabelle 5, Abbildung 26).



Abbildung 26: Darstellung der Shapley-Index (Shapley) in Abhängigkeit von Input- und Output-Verbindungen (DG_{All}) .

3.3.4 Einbettung des unilateralen BG1-Netzwerkes

Um die Bedeutung der Gebiete des unilateralen BG1-Netzwerkes im unilateralen Konnektom zu analysieren, wurden mittels eines Filters in einem Netzwerk alle direkten und in einem zweiten Netzwerk alle indirekten Input- und Output-Nachbarn der Teilbäume von BG1-Gebieten bis zur Hierarchieebene 9 der Gebietsgliederung zusammengestellt (Abbildung 27). Das direkte Nachbarschafts-Netzwerk von BG1 ist sehr komplex (95 Gebiete, 1616 Verbindungen) (die Verbindungen von und zu spinalen Gebieten und dem peripheren Nervensystem sowie kontralaterale Gebiete wurden nicht berücksichtigt), spiegelt jedoch die Konnektivität von BG1 realistischer wieder. Noch größer ist das indirekte Nachbarschafts-Netzwerk von BG1 (278 Gebiete, 2365 Verbindungen).

Die Parameter Betweeness Zentralität (BC), Eigenvektor Zentralität (EC), Page Rank Zentralität (PRC), Subgraph Zentralität (SC), Hubness (Hub), Authoritativeness (Aut), Radialität Output (RAD_{out}) und Radialität Input (RAD_{in}) wurden ausgewählt, da sie die Bedeutung von Gebieten in Netzwerken wiederspiegeln (Tabelle 6). Die Parameter wurden absteigend für das BG1-Netzwerk, das direkte und das indirekte Nachbar-Netzwerk von BG1 sortiert, so dass sich drei unterschiedliche Rangfolgen der Gebiete (pro Netzwerk eine Rangfolge) bzgl. der Parameter ergeben. Wenn die BC für ein Gebiet groß ist, dann verlaufen viele kürzeste Pfade durch dieses Gebiet. Im BG1-Netzwerk ist BC maximal für das CPu. Im direkten Nachbar Netzwerk von BG1 (BG1_D) verlaufen durch AGI die meisten kürzesten Pfade und das CPu hat nur noch Rang 4. Im indirekten Nachbar Netzwerk von BG1 (BG1_I) liegt das CPu wieder an erster Stelle. In BG1₁ befindet sich nun aber SNC an zweiter Stelle, gefolgt von AGI. Die Gebiete CPu, AGI, SNC und STh haben bzgl. von BC in den drei Netzwerken gemeinsam, dass sie alle in dem oberen Bereich der Rangfolge liegen. Interessant ist, das LGP in BG1_D den dritten Rang einnimmt aber in BG1 lediglich den letzten.

Die EC gibt an wie viele Verbindungen zu wichtigen Gebieten (ein wichtiges Gebiet lässt sich wiederum durch hohe Zentralitätswerte charakterisieren, die häufig stark mit relativ großen Input- und Output-Degrees korrelieren) existieren. SNC liegt bei allen drei Netzwerken diesbezüglich auf Rang 1. In BG1_D und BG1_I liegt jeweils die SNR auf dem 2. Rang aber in BG1 das CPu. In allen drei Netzwerken nimmt MGP Rang 3 ein. Anders als bei dem EC Parameter befinden sich die kortikalen Gebiete AGI und AGm nicht unter den Gebieten des oberen Teils der Rangfolgen von EC.

Die PRC berechnet wie viele Verbindungen von wichtigen Gebieten auftreten. CPu, STh, AGl, SNC und VL liegen hier im oberen Bereich der Rangfolge der drei Netzwerke. Für das CPu stellt dies eine wichtige funktionelle Bestätigung dar, da es als erste Input-Station der Basalganglien fungiert. Das SNR liegt bzgl. PRC im unteren Bereich der Rangfolge im Gegensatz zum EC.

Eine große SC bedeutet, dass ein Gebiet Verbindungen in zahlreichen Untergraphen des Netzwerkes besitzt. Hier befinden sich CPu und SNC auf Rang 1 und STh und CPu auf Rang 2. In dem oberen Bereich der Rangfolge liegen auch MGP, SNR, AGl und STh.



Abbildung 27: Direkte (1. Nachbarn) und indirekte (2. Nachbarn) der in a) BG1 ausgewählten Gebiete (mit schwarzen Rechtecken markiert) wurden ausgewählt, so dass BG1 einmal in b) das direkte Nachbar Netzwerk eingebettet ist. b) BG1 eingebettet in ein Netzwerk mit direkten Nachbarn von BG1. c) BG1 eingebettet in ein Netzwerk mit indirekten und direkten Nachbarn von BG1.

Tabelle 6: Das BG1-Netzwerk wurde derart in ein "umgebendes" Netzwerk eingebettet, dass alle direkten Inputund Output-Gebiete im "Direkt" Netzwerk enthalten sind und in einer zweiten Variante alle indirekten Inputund Output-Nachbarn (Indirekt). Die kursiv Beschrifteten zeigen die Rangfolge eines Parameters mit absteigender Sortierung an (größter Wert: Rang 1 für entsprechendes Gebiet; kleinster Wert: Rang 10 für entsprechendes Gebiet). So hat z.B. das CPu bzgl. seiner Betweeness Zentralität (BC) im BG1-Netzwerk den Rang 1, im direkten Nachbar Netzwerk hat es nur noch Rang 4 und im indirekten Nachbar Netzwerk hat es Rang 1. Die Subgraph Zentralitäts-Werte (SC) wurden normiert. EC: Eigenvektor Zentralität, PRC: Page Rank Zentralität Hub: Hubness Aut: Authoritativeness. RAD_{ent}: Radialität des Outputs, RAD_{in}: Radialität des Inputs.

| | , ====== | | | | •• | | | | ep 4400, 14 | m·• | - artarreare | |
|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|--------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|-----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect |
| Region | BC | BC | BC | BC | BC | BC | EC | EC | EC | EC | EC | EC |
| SNC | 0.02083 | 0.00002 | 0.0071 | CPu | AGI | CPu | 1 | 0.68 | 0.602 | SNC | SNC | SNC |
| SNR | 0.03472 | 0.00011 | 0.0051 | AGI | AGm | SNC | 0 717 | 0 579 | 0.514 | CPu | SNR | SNR |
| VA | 0,00172 | 0.00114 | 1E-05 | STh | LGP | AGI | 0,707 | 0.064 | 0,055 | MGP | MGP | MGP |
| VA VI | 0,00094 | 0,00114 | 0.0002 | MCD | CDu | AUI CTh | 0,292 | 0,004 | 0,055 | NICI CTL | CDu | CDu |
| | 0,01750 | 0,00097 | 0,0005 | MOP | CPU | 5111 | 0,394 | 0,257 | 0,211 | 511 | CPu | CPu |
| LGP | 0 | 0,02064 | 2E-05 | AGm | 51n | SNK | 0,721 | 0,163 | 0,139 | AGI | AGm | AGM |
| MGP | 0,04282 | 0,0085 | 0,002 | SNR | MGP | AGm | 0,944 | 0,482 | 0,428 | LGP | AGI | AGI |
| CPu | 0,17824 | 0,02062 | 0,0088 | SNC | VL | MGP | 0,982 | 0,48 | 0,425 | SNR | STh | STh |
| STh | 0,06366 | 0,02035 | 0,0059 | VL | VA | VL | 0,928 | 0,399 | 0,353 | AGm | VL | VL |
| AGl | 0,06481 | 0,03206 | 0,0061 | VA | SNR | LGP | 0,865 | 0,4 | 0,353 | VL | LGP | LGP |
| AGm | 0,04282 | 0,02778 | 0,0029 | LGP | SNC | VA | 0,649 | 0,437 | 0,39 | VA | VA | VA |
| | | | | | | | | | | | | |
| | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect |
| Region | PRC | PRC | PRC | PRC | PRC | PRC | SC | SC | SC | SC | SC | SC |
| SNC | 0.51 | 0 468 | 0.23 | CPu | STh | CPu | 0.592 | 1 | 1 | CPu | SNC | SNC |
| SNR | 0,59 | 0 323 | 0.16 | AGI | CPu | STh | 0,557 | 0 705 | 0 7028 | STh | STh | CPu |
| VA | 0.354 | 0.11 | 0.054 | STh | SNC | SNC | 0,118 | 0,026 | 0.0252 | MGP | SNR | SNR |
| VA VI | 0,554 | 0.241 | 0,034 | VI | ACI | AGI | 0.21 | 0,020 | 0,0232 | SNC | ACI | SINK |
| | 0,024 | 0,341 | 0,17 | | ACm | ACm | 0,51 | 0,551 | 0,3317 | SINC | ACm | ACm |
| LUP | 0,417 | 0,200 | 0,105 | AGIII | AGIII | AGIII | 0,420 | 0,14 | 0,1551 | SINK | AGIII | AGIII |
| MGP | 0,6 | 0,288 | 0,142 | MGP | | | 0,639 | 0,467 | 0,5032 | AGI | CPu | MGP |
| CPu | l | 0,589 | 0,293 | SNR | SNR | SNR | 1 | 0,504 | 0,8166 | LGP | MGP | AGI |
| STh | 0,695 | 0,59 | 0,279 | SNC | MGP | MGP | 0,796 | 0,825 | 0,648 | AGm | VL | VL |
| AGl | 0,716 | 0,444 | 0,219 | LGP | LGP | LGP | 0,477 | 0,656 | 0,466 | VL | LGP | LGP |
| AGm | 0,623 | 0,351 | 0,174 | VA | VA | VA | 0,392 | 0,541 | 0,5502 | VA | VA | VA |
| | | | | | | | | | | | | |
| | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect | BG1 | Direct | Indirect |
| | | | | | | | | | . . | | | |
| Region | Hub | Hub | Hub | Hub | Hub | Hub | Aut | Aut | Aut | Aut | Aut | Aut |
| Region SNC | Hub 0,972 | Hub 0,747 | Hub 0,604 | Hub CPu | Hub SNC | Hub SNC | Aut 0,673 | Aut 0,637 | Aut 0,556 | Aut CPu | Aut CPu | Aut CPu |
| Region SNC SNR | Hub 0,972 0,794 | Hub 0,747 0.676 | Hub 0,604 0.543 | Hub CPu SNC | Hub SNC SNR | Hub SNC SNR | Aut 0,673 0.837 | Aut 0,637 0,488 | Aut 0,556 0.426 | Aut CPu STh | Aut CPu STh | Aut CPu STh |
| Region SNC SNR VA | Hub 0,972 0,794 0,258 | Hub 0,747 0,676 0.067 | Hub 0,604 0,543 0.053 | Hub CPu SNC MGP | Hub SNC SNR MGP | Hub SNC SNR MGP | Aut 0,673 0,837 0,362 | Aut 0,637 0,488 0,186 | Aut 0,556 0,426 0.162 | Aut CPu STh SNR | Aut CPu STh SNC | Aut CPu STh SNC |
| Region SNC SNR VA VI | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 | Hub 0,747 0,676 0,067 0 231 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 | Hub CPu SNC MGP STh | Hub SNC SNR MGP CPu | Hub SNC SNR MGP CPu | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 | Aut CPu STh SNR MGP | Aut CPu STh SNC VI | Aut CPu STh SNC VL |
| Region SNC SNR VA VL L GP | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 | Hub CPu SNC MGP STh | Hub SNC SNR MGP CPu | Hub SNC SNR MGP CPu | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 | Aut CPu STh SNR MGP | Aut CPu STh SNC VL | Aut CPu STh SNC VL |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 | Hub CPu SNC MGP STh AGI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm | Hub SNC SNR MGP CPu AGm | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC | Aut CPu STh SNC VL AGm | Aut CPu STh SNC VL AGm |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,58 0,333 0,429 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,507 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,597 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,664 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region SNC | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region SNC SNR | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA <i>Indirect</i> <i>RAD_{in}</i> CPu STh |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region SNC SNR VA | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 2,61702 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region SNC SNR VA VL | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,33333 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR VL | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm Region SNC SNR VA VL LGP | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGl STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR VL MGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGM Region SNC SNR VA VL LGP MGP | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 2,77778 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 3,04255 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 3,0939 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR AGI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP AGm | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm AGI | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 2,667 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 3,011 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 3 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR VL MGP SNC | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL SNR MGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm AGI |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm SNC SNR VA VL LGP MGP CPu | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 2,77778 2,88889 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 3,04255 3,09574 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 3,0939 3,0758 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR AGI LGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP AGm AGI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 2,667 3 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 3,011 2,979 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 3 3,1155 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR VL MGP SNC AGI | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL SNR MGP AGm | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm AGI SNR |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 2,77778 2,88889 2,77778 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 3,04255 3,09574 3 08511 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 3,0939 3,0758 3,0072 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR AGI LGP AGm | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP AGm AGI VI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 2,667 3 2,778 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 3,011 2,979 3,191 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 3 3,1155 3,0939 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI VA BG1 RAD _{in} CPu STh SNR VL MGP SNC AGI | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL SNR MGP AGm CPu | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm AGI SNR MGP |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGM SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 2,77778 2,88889 2,77778 2,66667 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 3,04255 3,09574 3,085111 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 3,0939 3,0758 3,0072 3,0108 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR AGI LGP AGm VI | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP AGm AGI VL LGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 2,667 3 2,778 2,556 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 3,011 2,979 3,191 3,202 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 3 3,1155 3,0939 3,0289 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI CPu STh SNR VL MGP SNC AGI AGm LGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL SNR MGP AGm CPu LGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm AGI SNR MGP LGP |
| Region SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI AGm SNC SNR VA VL LGP MGP CPu STh AGI | Hub 0,972 0,794 0,258 0,369 0,737 0,898 1 0,874 0,871 0,62 BG1 RAD _{out} 2,77778 2,66667 2,22222 2,3333 2,55556 2,77778 2,88889 2,77778 2,88889 2,77778 | Hub 0,747 0,676 0,067 0,231 0,17 0,508 0,502 0,385 0,415 0,456 Direct RAD _{out} 3,24468 3,24468 3,24468 2,61702 2,85106 2,79787 3,04255 3,09574 3,04255 | Hub 0,604 0,543 0,053 0,187 0,133 0,409 0,406 0,31 0,335 0,374 Indirect RAD _{out} 3,1552 3,148 2,5487 2,8628 2,7256 3,0939 3,0758 3,0072 3,0108 2,0758 | Hub CPu SNC MGP STh AGI SNR LGP AGm VL VA BG1 RAD _{out} CPu SNC MGP STh SNR AGI LGP AGm VL | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Direct RAD _{out} SNC SNR CPu STh MGP AGm AGI VL LGP | Hub SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA Indirect RAD _{out} SNC SNR MGP CPu AGm AGI STh VL LGP VA | Aut 0,673 0,837 0,362 0,806 0,586 0,821 1 0,922 0,488 0,639 BG1 RAD _{in} 2,556 2,667 2,333 2,667 2,444 2,667 3 2,778 2,556 2,556 | Aut 0,637 0,488 0,186 0,58 0,333 0,429 0,688 0,664 0,429 0,493 Direct RAD _{in} 3,117 3,011 2,745 3,043 2,894 3,011 2,979 3,191 3,202 2,011 | Aut 0,556 0,426 0,162 0,509 0,296 0,376 0,597 0,576 0,383 0,439 Indirect RAD _{in} 3,0758 3,0144 2,8014 3,0505 2,9567 3 3,1155 3,0939 3,0289 2,0255 | Aut CPu STh SNR MGP VL SNC AGm LGP AGI CPu STh SNR VL MGP SNC AGI AGm LGP VA | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR MGP AGI LGP VA Direct RAD _{in} AGI STh SNC VL SNR MGP AGm CPu LGP | Aut CPu STh SNC VL AGm SNR AGI MGP LGP VA Indirect RAD _{in} CPu STh SNC VL AGm AGI SNR MGP LGP |

Der Parameter Hub hat eine ähnliche Bedeutung wie EC und RAD_{out} (Output), insofern Gebiete, die eine große Hubness besitzen, viele Verbindungen haben zu (Output) Gebieten, die eine große Authoritativeness haben. Ähnliches gilt für Aut und dessen Ähnlichkeit mit PRC und Rad_{in} bzgl. des Input-Charakters dieser Parameter. Die Rangfolge der Gebiet bzgl. Hub ist somit auch der Rangfolge von EC relativ ähnlich. Nur CPu, SNC und SNR liegen in den oberen beiden Rängen an nahezu gleichen Positionen. Nur bei BG1 sind die Ränge von CPu und SNC von Hub im Vergleich zu EC vertauscht. Für RAD_{out} haben die Gebiete sogar exakt die gleiche Rangfolge wie bei Hub. Das CPu befindet sich auf Rang 1 und das STh auf Rang 2 bei Aut (Authoritativeness) und ist somit der Rangfolge von Rad_{in} sehr ähnlich. Bei letzterem Parameter liegt allerdings AGI im BG1_D auf dem 1. Rang.

Zusammenfassend kann festgehalten werden, dass sich die Rangfolge von Gebieten bzgl. der Zentralitätsmaße in den drei Netzwerken ändert. Für ähnliche Parameter ähneln sich auch die Rangfolgen der Gebiete bei unterschiedlichen Netzwerken. Nicht so sehr VL oder VA fungieren als hochrangige Output-Gebiete (Hub, EC, RAD_{out}) der Netzwerke, sondern SNC und SNR.

3.3.5 Motiv-Analyse

Die Analyse von *Motiven* ermöglicht es, die Häufigkeit von elementaren Verbindungsmustern mit zufälligen Netzwerken zu vergleichen. Bei Motiven handelt es sich um kleine Verschaltungen (Subgraphen), die in einem Netzwerk auftreten können. 13 unterschiedliche Motive (Abbildung 28) lassen sich maximal generieren, wenn drei Knoten mit gerichteten Verbindungen betrachtet werden und Selbstbezüglichkeiten nicht berücksichtigt werden. Im Folgenden werden die Motiv-Häufigkeiten mit denen von randomisierten Netzwerken verglichen.



Abbildung 28: Motiv-Varianten (bei 3 Knoten ohne Selbstbezüglichkeiten) a) Divergenz, b) Kette, c) Konvergenz, d) Kette mit Reziprozität, e) Divergenz mit Konvergenz, f) Kette mit Reziprozität, g) Kreis, h) Konvergenz mit Reziprozität, i) Doppelte Reziprozität, j) Kreis mit Reziprozität, k) Divergenz mit Reziprozität, l) doppelte Reziprozität mit Konvergenz, m) komplette Reziprozität (nach Philipp, 2012).

Die 13 Motive kommen in unterschiedlicher Häufigkeit beim untersuchten Netzwerk vor. Das Motiv mit der kompletten Reziprozität (Motiv 3-13) kommt 23-mal vor und ist am häufigsten. An zweiter Stelle folgt das Motiv mit kettenartiger Reziprozität (Motiv 3-04: 17). Das Kreis-Motiv (Motiv 3-07: 2) und Motive mit der einfachen Konvergenz (Motiv 3-03: 3) und Divergenz sind dagegen eher selten realisiert.

Tabelle 7: Motiv Ergebnisse des BG1-Netzwerkes mit 1000 Erdös-Renyi- und 1000 Rewiring-Netzwerk Simulationen. Das Aussehen der Motive mit entsprechenden Motiv-Bezeichnungen siehe Abbildung 29. Kanten: Anzahl der Kanten im Motiv, fl: Häufigkeit des Motivs, p-Wert: Wahrscheinlichkeit, dass Motiv im Zufallsgraphen häufiger ist als im Originalgraphen, z-Wert: $(f1-MW)/\sigma$, MW: Mittelwert, σ : Standardabweichung.

| | | | Erdös-l | Renyi | | | Rewiri | ng | | |
|-------|--------|----|---------|----------|--------|---------|--------|----------|--------|---------|
| | | | p- | | | | p- | | | |
| Motiv | Kanten | f1 | Wert | z-Wert | MW | σ | Wert | z-Wert | MW | σ |
| 3-01 | 2 | 2 | 0,765 | -0,45633 | 2,723 | 1,58438 | 0,832 | -0,64992 | 2,913 | 1,40479 |
| 3-02 | 2 | 3 | 0,922 | -1,16272 | 5,528 | 2,17422 | 0,95 | -1,39287 | 6,442 | 2,47116 |
| 3-03 | 2 | 3 | 0,526 | 0,152637 | 2,754 | 1,61167 | 0,225 | 1,113365 | 1,688 | 1,17841 |
| 3-04 | 3 | 17 | 0,026 | 2,153763 | 9,597 | 3,43724 | 0,008 | 2,623715 | 10,16 | 2,60699 |
| 3-05 | 3 | 0 | 1 | -1,96185 | 9,779 | 4,98459 | 1 | -1,60446 | 3,858 | 2,40454 |
| 3-06 | 3 | 13 | 0,17 | 1,09989 | 9,383 | 3,28851 | 0,041 | 1,848401 | 8,397 | 2,49026 |
| 3-07 | 3 | 2 | 0,765 | -0,59424 | 3,338 | 2,25161 | 0,623 | -0,1483 | 2,236 | 1,59132 |
| 3-08 | 4 | 4 | 0,954 | -1,36567 | 8,153 | 3,04099 | 0,686 | -0,25568 | 4,436 | 1,70526 |
| 3-09 | 4 | 14 | 0,09 | 1,521278 | 7,732 | 4,12022 | 0,316 | 0,538368 | 11,558 | 4,53593 |
| 3-10 | 4 | 6 | 0,991 | -2,14074 | 16,104 | 4,71987 | 0,931 | -1,27844 | 10,299 | 3,36268 |
| 3-11 | 4 | 3 | 0,975 | -1,63711 | 7,952 | 3,02485 | 0,701 | -0,26045 | 3,424 | 1,62795 |
| 3-12 | 5 | 13 | 1 | -3,30993 | 24,894 | 3,59343 | 0,999 | -3,54133 | 26,498 | 3,81156 |
| 3-13 | 6 | 23 | 0 | 6,486432 | 6,186 | 2,59218 | 0 | 3,765024 | 13,64 | 2,48604 |

Der Vergleich mit einem randomisierten Netzwerk gibt Anhaltspunkte für eine nicht-zufällige Häufung bestimmter Motive. Die Zufallsnetzwerke nach Erdös-Rényi und dem Rewiring-Verfahren wurden 1000 Mal randomisiert (Abbildung 29). Die schwarzen Punkte (Motiv-Häufigkeit pro Simulation) und roten Quadrate kennzeichnen die mittlere Häufigkeit der Motive im randomisierten Netzwerk. Als Extremwerte werden Punkte außerhalb des roten Quadrates bezeichnet, die seltener auftreten. Die kräftigen blauen Punkte in der Grafik repräsentieren die Häufigkeiten für das reale Netzwerk der einzelnen Motive. Blaue außerhalb des roten Bereichs liegende Punkte weisen auf eine signifikante Abweichung hin. 5 Motive (3-02, 3-06, 3-10, 3-11, 3-12) kommen signifikant seltener im realen BG1-Netzwerk vor und das Motiv 3-05 tritt gar nicht auf. 3 Motive kommen signifikant häufiger vor, u.a. das vollständig reziproke Motiv 3-13 (Abbildung 29a).

Die graphische Visualisierung anhand des randomisierten Netzwerks vom Typ Rewiring (Abbildung 29b) zeigt geringere Abweichungen im Vergleich zur *Erdös-Rényi* Randomisierung. Es ergibt sich jedoch ein ähnliches Muster an Motiv-Verteilungen, wobei das Motiv 3-06 tendenziell seltener in Randomisierungen auftritt als im realen BG1-Netzwerk.

Die 10 Gebiete von BG1 lassen sich bestimmten Motiven zuordnen (Tabelle 8). Das CPu ist 14 Mal und STh 12 Mal an der Bildung des komplett reziproken Motivs 3-13 beteiligt. SNC, MGP und AGm sind jeweils 7 Mal an der Bildung des Motivs 3-04. Das Motiv 3-06 tritt auch häufiger im realen BG1-Netzwerk auf als in 1000 randomisierten Rewiring-Netzwerken. Hier sind SNC, VA, VL und AGI mehr als 4 Mal beteiligt.



vom a) Typ Erdös-Rényi und b) vom Typ Rewiring.

| Langname | 3-01 | 3-02 | 3-03 | 3-04 | 3-05 | 3-06 | 3-07 | 3-08 | 3-09 | 3-10 | 3-11 | 3-12 | 3-13 |
|-------------------------------------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|
| Substantia nigra compact part | 0 | 1 | 0 | 7 | 0 | 5 | 0 | 2 | 2 | 0 | 1 | 4 | 9 |
| Substantia nigra reticular part | 1 | 2 | 2 | 5 | 0 | 2 | 1 | 3 | 2 | 2 | 1 | 7 | 6 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 2 | 2 | 2 | 7 | 0 | 6 | 2 | 1 | 0 | 4 | 1 | 0 | 0 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 2 | 1 | 0 | 6 | 0 | 5 | 0 | 3 | 4 | 2 | 1 | 3 | 3 |
| Lateral globus pallidus | 0 | 2 | 1 | 4 | 0 | 2 | 0 | 0 | 5 | 0 | 0 | 4 | 6 |
| Medial globus pallidus | 1 | 0 | 1 | 7 | 0 | 3 | 1 | 3 | 2 | 2 | 1 | 4 | 9 |
| Caudate putamen | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 4 | 0 | 0 | 7 | 3 | 1 | 7 | 14 |
| Subthalamic nucleus | 0 | 0 | 0 | 6 | 0 | 2 | 0 | 0 | 8 | 0 | 0 | 4 | 12 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 0 | 0 | 1 | 2 | 0 | 7 | 2 | 0 | 5 | 3 | 2 | 4 | 5 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 0 | 1 | 2 | 7 | 0 | 3 | 0 | 0 | 7 | 2 | 1 | 2 | 5 |

Tabelle 8: Häufigkeit von Gebieten an der Bildung von Motiven.

3.3.6 Zyklenanalyse

Die Zyklenanalyse (CycleCount) ermittelt die Anzahl der Zwischenstationen, über die Knoten zu sich selbst zurückprojizieren. In Tabelle 9 ist die Häufigkeit von Zyklen für die Zyklengrößen 1 bis 10 aufgeführt. Eine Zyklusgröße von 1 bedeutet, dass es eine Verbindung innerhalb des Gebietes gibt und 2 bedeutet, dass es eine Zwischenstation gibt bzw. 2 Kanten oder Verbindungen notwendig sind, um zum Ausgangsgebiet wieder zurückzukommen.

Die größte Zahl von Zyklen weist das CPu gefolgt von STh auf. Die Häufigkeiten für Zyklen nehmen mit zunehmender Zyklusgröße bis 8 zu und nimmt dann wieder ab. Die Anzahl der Zyklen der Zyklengröße 10, die auch der Anzahl der Gebiete in BG1 entspricht, ist mit 1138 konstant. Die Häufigkeiten von Zyklen von SNC und SNR sind sehr ähnlich. Die Reihenfolge der Regionen bezüglich Zyklushäufigkeiten ist der Reihenfolge der lokalen Parameter DG_{All} und Katz-Index ähnlich.

| Region | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 |
|-------------------------------------|---|---|----|-----|-----|------|------|------|------|------|
| Caudate putamen | 0 | 8 | 38 | 143 | 442 | 1112 | 2195 | 3211 | 2858 | 1138 |
| Subthalamic nucleus | 0 | 7 | 28 | 114 | 380 | 997 | 2036 | 3041 | 2776 | 1138 |
| Medial globus pallidus | 1 | 5 | 25 | 99 | 335 | 912 | 1935 | 2982 | 2770 | 1138 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 1 | 4 | 19 | 74 | 281 | 855 | 1939 | 3025 | 2815 | 1138 |
| Substantia nigra reticular part | 0 | 4 | 22 | 91 | 313 | 854 | 1830 | 2880 | 2741 | 1138 |
| Substantia nigra compact part | 1 | 5 | 22 | 90 | 308 | 848 | 1832 | 2868 | 2705 | 1138 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 1 | 4 | 14 | 56 | 220 | 691 | 1639 | 2728 | 2747 | 1138 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 0 | 3 | 11 | 49 | 193 | 609 | 1445 | 2391 | 2425 | 1138 |
| Lateral globus pallidus | 0 | 4 | 16 | 61 | 205 | 588 | 1371 | 2372 | 2489 | 1138 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 0 | 0 | 6 | 23 | 93 | 304 | 774 | 1462 | 1837 | 1138 |

Tabelle 9: Zyklenanalyse des BG1-Netzwerkes. Die Zykluszahl steht im Spaltenkopf. Sortiert wurde nach der Häufigkeit des Auftretens der Zyklen.

3.3.7 Hauptkomponentenanalyse lokaler Parameter

Mit der Principal-component-analysis (Hauptkomponentenanalyse, PCA) bestimmter lokaler Parameter ist es möglich, konnektionale Muster bezüglich einer gewählten Region in Relation zu den übrigen Regionen eines Netzwerkes zu untersuchen. Grundsätzlich werden im Vektorraum der Parameter, die Hauptrichtungen (Hauptkomponenten) bestimmt, in denen die Punktwolke der Daten die größten Ausdehnungen hat. Die zwei einflussreichsten Richtungen können dann in der Ebene visualisiert werden. Mit diesem Vorgehen lassen sich einzelne Regionen und ihre lokale Bedeutung im Netzwerk charakterisieren (Echtermeyer et al., 2011). Das Ergebnis der Hauptkomponentenanalyse lässt sich visualisieren, um die Nachbarknoten ersten und zweiten Grades hervorzuheben bzw. ihre Beziehung zueinander zu klären. In der Tabelle 10 befinden sich die sechs verschiedenen Komponenten zu denen folgende Kriterien gehören: Gesamtzahl vorhandener Konnektivitäten (DG_{ALL}) , mittlerer Nachbarschaftsgrad $(AvgDG_{nb})$, Gesamtclusterkoeffizient ($CluC_{All}$), Clusterkoeffizient der zweiten oder indirekten Nachbarn ($CluC_2$), Variationskoeffizient der Nachbarstufe (VC_{DG}) und Lokalisationsindex (Loc). Die Ausprägung der Parameter und dessen Anteil an Komponenten ist für sechs Dimensionen aufgeführt. Die Lokalisation der Gebiete in Hinblick auf die entscheidenden Komponenten (Hauptkomponenten, Tabelle 10) werden in Abbildung 30 in der PCA-Ebene dargestellt. Diese zwei Achsen werden durch die Werte der ersten und zweiten Zeile von Tabelle 10 bestimmt. Die erste Zeile stellt die Werte der x-Achse dar und die y-Achse wird durch die Werte der zweiten Achse repräsentiert. Die in den Zeilen aufgeführten Werte dienen als Faktoren zur Errechnung, der zur graphischen Darstellung notwendigen Zahlenwerte.

| I WO CHIE I OF I WIW | | and and and a second second | | 1) I'll 440 2 0 1 | | | |
|----------------------|-------------------|-----------------------------|---------------------|-------------------|------------------|--------|-----------|
| Komponente | DG _{All} | AvgDG _{nb} | CluC _{All} | CluC ₂ | VC _{DG} | Loc | Share [%] |
| 1 | 0,435 | -0,49 | -0,424 | -0,281 | 0,348 | 0,437 | 63,539 |
| 2 | -0,343 | -0,217 | -0,347 | 0,548 | 0,554 | -0,328 | 24,524 |
| 3 | 0,391 | 0,056 | 0,426 | 0,68 | 0,116 | 0,433 | 8,408 |
| 4 | -0,278 | 0,17 | 0,5 | -0,386 | 0,685 | 0,16 | 2,746 |
| 5 | -0,672 | -0,366 | 0,029 | 0,085 | -0,288 | 0,569 | 0,626 |
| 6 | 0,111 | -0,74 | 0,516 | -0,054 | -0,084 | -0,405 | 0,157 |
| | | | | | | | |

Tabelle 10: Parameter der Hauptkomponentenanalyse (PCA) für das BG1-Netzwerk.

Der DG_{ALL}-Wert bildet die Summe aus den Afferenzen und Efferenzen des jeweiligen Kerngebiets. Der Average neighbor degree ($AvgDG_{nb}$) beschreibt die durchschnittliche Anzahl an Nachbarknoten.

Der Quotient aus der Anzahl der Kanten zwischen allen Nachbarn und der maximal möglichen Anzahl berechnet den Gesamtclusterkoeffizient ($CluC_{All}$). Davon abgeleitet ergibt sich der Clusterkoeffizient von indirekten oder zweiten Nachbarn ($CluC_2$), welcher der Quotient der Anzahl der Kanten zwischen allen Nachbarn zweiten Grades und der maximal möglichen Anzahl ist. Der Lokalisationsindex (Loc) errechnet sich aus der Anzahl der Kanten im Subgraphen des Referenzknotens und dessen direkten Nachbarn dividiert durch die Anzahl aller, diesen Subgraphen berührenden Kanten (Loc(i) = Nint(i) / [Nint(i) + Next(i)], Nint: Anzahl der Kanten zwischen den ersten Nachbarn plus Anzahl der Kanten zwischen ersten Nachbarn und dem Referenzknoten, Next: Anzahl der Kanten von ersten und zweiten Nachbarn) (da Fortuna Costa et al., 2009). Der Anteil einer Komponente an der Gesamtinformation wird durch den Share-Wert angegeben. Für für die Komponente 1 beträgt der Share-Wert $\approx 63,5\%$. Die Werte der Parameter geben den Beitrag an, den der Parameter zu der Komponente hat (Faktor mit dem der Parameter multipliziert wird).

Die Abbildung 30a visualisiert mit Hilfe verschiedener Graustufen die Dichte von Regionen in der PCA-Ebene. Hellere Bereiche signalisieren eine große Dichte an benachbart liegenden Kerngebieten. Im Gegensatz dazu ist das Ausmaß an vorhandenen Knoten in dunkleren Bereichen geringer.

Für das CPu (Abbildung 30e) ergibt sich, dass es direkte Verbindungen zu allen übrigen Gebieten hat und diese untereinander relativ häufig verbunden sind. AGl (Abbildung 30c) hat weniger direkte Verbindungen zu den übrigen Gebieten, die auch nicht so häufig miteinander verbunden sind. Stattdessen gibt es 2. Nachbarn mit zahlreichen Verbindungen zu 1. Nachbarn von AGI. SNC (Abbildung 30b) steht im Mittelpunkt der PCA-Ebene was für ein ausgewogenes Verhältnis von Verbindungen unter dessen 1. Nachbarn und von 2. zu 1. Nachbarn spricht. LGP (Abbildung 30d) liegt am linken Rand der PCA-Ebene und hat relativ wenig 1. Nachbarn, die jedoch häufig untereinander verbunden sind. Die 2. Nachbarn von LGP sind häufiger mit 1. Nachbarn von LGP verbunden als untereinander.



Abbildung 30: Grafische Visualisierung der Principal-component-analysis des BG1-Netzwerkes. Die x-Achse (Zeile eins der Tabelle 10 zeigt von links nach rechts ansteigende Werte. In der y-Achse werden von oben nach unten ansteigende Werte (Zeile zwei der Tabelle 10) abgebildet. a) PCA-Ebene mit Achsenbezeichnungen von Komponente 1 und 2. b) Verhältnis von Gebietsparametern zu SNC (Kreis in der Mitte). c) AGI als zentrales Gebiet. d) STh als zentrales Gebiet und e) CPu als zentrales Gebiet.

3.3.8 Connectivity Matching Matrix

Mit Hilfe des *Connectivity Matching Index (CMI)* lassen sich Aussagen zur Ähnlichkeit von Konnektivitätsmustern treffen. Die unten aufgeführte CMI-Matrix visualisiert bestehende Gemeinsamkeiten zwischen einzelnen Hirnarealen, dabei werden Afferenzen und Efferenzen gleichzeitig betrachtet. Auf einer Skala von null bis eins werden die Ähnlichkeiten der Verbindungen von zwei Gebieten berechnet. Die helleren Felder symbolisieren einen hohen Grad an Gemeinsamkeiten hinsichtlich der Verbindungseigenschaften und die dunkleren Felder das Gegenteil. Den größten Grad an Ähnlichkeit besitzen interessanterweise die Verbindungen von MGP und SNR (95%), also zwei Gebiete, die zwar neuroanatomisch

disjunkt sind, aber funktionell häufig zusammengefasst werden. Auch CPu und STh sind sehr ähnlich (88%) sowie MGP und SNC (85%) sind relativ ähnlich bezüglich ihrer konnektionalen Muster.



Abbildung 31: Connectivity Matching Index (CMI) für Afferenzen und Efferenzen (unilateral) des BG1-Netzwerkes. Helle Blautöne zeigen Gebietspaare, deren Inputs und Outputs besonders große Ähnlichkeit besitzen.

Geringe Ähnlichkeiten finden sich für VA, da hier relativ wenige Konnektivitäten in der Literatur beschrieben werden. Allerdings ist die Ähnlichkeit von VA und VL mit 71% relativ groß. Andere Gebiete mit geringer konnektionaler Ähnlichkeit sind LGP und VL (44%), AGl und VL (50%) sowie MGP und VL (50%).

3.3.9 Metrische Multidimensionale Skalierung

Die Unterschiede der Verbindungen von Regionen können auch mit der metrischen multidimensionalen Skalierung (MDS) berechnet und dargestellt werden. Wenn der Unterschied der Verbindungen zweier Regionen klein ist (oder die Ähnlichkeit groß), werden sie dicht zusammen im MDS-Diagramm positioniert (Abbildung 32). Aus der MDS geht hervor, dass VA und VL allein im oberen rechten Quadranten des Diagramms liegen und somit ähnlicher miteinander sind als zu anderen Gebieten des BG1-Netzwerkes. Das gleiche gilt für AGl und AGm im unteren rechten Quadranten. SN, GP und CPu Gebiete bilden im oberen und unteren linken Quadranten eine Gruppierung, während STh im oberen Bereich des oberen linken Quadranten liegt und am wenigsten Ähnlichkeit mit den anderen Gebieten aufweist.



Abbildung 32: MDS-Diagramm der Kerngebiete vom BG1-Netzwerk.

3.3.10 Communicability Matrix

Die *Communicability* (Estrada und Hatano, 2008) berücksichtigt sowohl direkte und indirekte Verbindungen von Source- zu Target-Gebieten. Ein großer Communicability-Wert bedeutet, dass es relativ viele Wege zwischen zwei Gebieten gibt. Ein kleiner Communicability-Wert bedeutet, dass es weniger Wege zwischen zwei Gebieten gibt. Aus dem Communicability-Wert kann nicht geschlossen, ob besonders viele lange oder kurze Wege vorliegen. Relativ viel Information kann zwischen zwei Gebieten übertragen werden, für deren Verbindungen ein großer Communicability-Wert berechnet wurde.

| | S | NR | 4 | Ĺ | ЧD | 1 GP | ,Pu | Ч | ס | \Gm | |
|------|----|----|----|----|----|-------------|-----|----|----|-----|-------------|
| | S | S | > | > | | 2 | U | S | 4 | 4 | Keine Dater |
| SINC | 41 | 46 | 22 | 46 | 34 | 46 | 62 | 52 | 37 | 40 | -10 |
| SNR | 34 | 39 | 19 | 38 | 28 | 38 | 52 | 43 | 31 | 33 | -2 0 |
| VA | 13 | 15 | | 15 | | 15 | 21 | 17 | | | |
| VL | 17 | 20 | | 21 | 14 | 20 | 28 | 23 | 18 | 19 | |
| LGP | 35 | 39 | 18 | 38 | 30 | 39 | 52 | 44 | 30 | 33 | |
| MGP | 39 | 44 | 21 | 44 | 33 | 45 | 59 | 50 | 35 | 38 | |
| CPu | 46 | 52 | 25 | 52 | 38 | 52 | 70 | 59 | 42 | 45 | 70,5 |
| STh | 43 | 49 | 23 | 48 | 36 | 49 | 66 | 56 | 39 | 42 | |
| AGI | 34 | 39 | 19 | 40 | 28 | 39 | 53 | 45 | 33 | 35 | |
| AĠm | 25 | 29 | 14 | 30 | 21 | 29 | 40 | 34 | 25 | 27 | |

Abbildung 33: Communicability-Matrix des BG1-Netzwerkes. Zwischen Untergebieten des CPu gibt es besonders viele Wege (Communicability-Wert: 70). VA ist mit den übrigen Gebieten über wenige Wege verbunden. Vielen Wegen zu VL stehen wenige abgehende Wege gegenüber.

3.4 Das bilaterale BG1-Netzwerk

Im folgenden Auswertungsteil wird das BG1-Netzwerk bilateral betrachtet. Zusätzlich zu der bereits ausgewerteten unilateralen Ebene (Abschnitt 3.3) wird in diesem Abschnitt besonderes Augenmerk auf die kontralateralen Verbindungen gelegt.

3.4.1 Konnektivitätsmatrizen

Aus den Matrizendarstellungen des bilateralen BG1-Netzwerkes in Abbildung 35 geht hervor, dass unilaterale Verbindungen häufiger auftreten und größere mittlere Gewichte aufweisen als kontralaterale Verbindungen. Kontralaterale BG1-Gebiete sind grundsätzlich von ipsilateralen Gebieten zu erreichen, aber die Distanzen sind deutlich größer als die bei ipsilateralen Pfaden. Auch die Validitäten kontralateraler Verbindungen sind im Mittel größer als die der ipsilateralen. Die kontralaterale Verbindung AGI_R→AGI_L fällt durch 38 Verbindungen aus den jeweiligen AGI_R Untergebieten zu den entsprechenden Untergebieten von AGI_L bei einer relativ hohen Validität von 4,7 auf. Weiterhin sollte die deutlich schwächere kontralaterale Verbindung von SNC_R→CPu_L mit einer Validität von 4 und von SNR_R→CPu_L erwähnt werden. Die kontralateralen Verbindungen von VL_R→CPu_L und VL_R→AGI_L sowie zwischen den motorischen Rindenfeldern AGm_R→AGm_L und AGI R→AGm L weisen keine Diskrepanzen auf und haben stets positive Gewichte.

Die Verbindungen mit geringer Validität lassen sich aus dem bilateralen BG1-Netzwerk filtern und die verbleibenden Kanten erlauben eine übersichtliche Darstellung in Abbildung 34.



Abbildung 34: Die gefilterte Validitätsmatrix zeigt nur noch Farb-markierte Werte, die in der orthogonalen Graphen-Visualisierung verwendet werden. Die übrigen Werte sind gefiltert worden, da sie zu geringe Validitätswerte besitzen. Die Kantenfarbe entspricht den Validitäts-Farbzuordnungen.



Abbildung 35 a) Adjazenzmatrix der Kantenanzahlen des bilateralen BG1-Netzwerkes. b) Mittlere Gewichte. c) Distanzmatrix. Deutlich erkennbar sind die größeren interhemisphärischen Distanzen (hellere Blautöne). d) Validitätsmatrix.

3.4.2 Globale Konnektivitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes

Für die Berechnung der globalen Parameter liegen 18 Gebiete mit 138 Verbindungen zugrunde, von denen 58 kontralateral verlaufen. Die Liniendichte von \approx 45,1% besagt, dass fast die Hälfte aller möglichen Verbindungen im bilateralen BG1-Netzwerk realisiert wurden. Der mittlere Grad bzw. die Valenz beträgt \approx 15, womit jedes Gebiet durchschnittlich ungefähr 15 Verbindungen aufweist. Die bilaterale Analyse (Abbildung 36) kann direkt mit der unilateralen Analyse vergleichen werden (Abbildung 22).

Im Vergleich zum unilateralen BG1-Netzwerk ist die durchschnittliche Pfadlänge beim bilateralen BG1-Netzwerk mit \approx 1,6 um \approx 0,3 Kanten größer. Der mittlere Clusterkoeffizient unterscheidet sich mit 0,566 kaum vom unilateralen BG1-Netzwerk. Der Fehlerwert Δ der Scale-Free Eigenschaft ist jedoch doppelt so groß im Vergleich mit dem unilateralen BG1-Netzwerk. Der Small-Worldness Parameter ist etwas erhöht (unilateral: 1,077, bilateral: 1,22).

Dies spricht für eine lokal größere Anzahl von verbundenen Gebieten. Die Modularität beträgt 0,275 und ist damit ungefähr doppelt so groß wie bei dem unilateralen BG1-Netzwerk (0,105).

| Knoten Kanten | Selbstbezüglichkeiten | lpsilateral_L lps | ilateral_R Kontrala | iteral Avg_DG | Liniendichte | Cy CyC | Avg_HD |
|-------------------------------------------|-----------------------|-------------------|---------------------|-----------------|-----------------|--------------|------------|
| 18 138 | 8 51 | 51 | 36 | 15,333 | 45,098% 129 | 0,398 | 12 |
| Randomisierungen 🖌 Erdos Renyi | ₩ Watts-Strogatz | 🖉 Barabasi-Albert | Modified BA | Modified OHO | ✓ Rewiring | | |
| Anzahl 10000 | 10000 | 10000 | 10000 | 10000 1 | 10000 | | |
| Parameter | 0.2 ß | 0.2 β | 1.0 ß | | | | |
| Name | Reales Netzwerk | Erdos Renyi | Watts-Strogatz | Barabasi-Albert | Modified BA | Modified OHO | Rewiring |
| Isolierte Knoten | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,318 | 0 | 0 |
| Zusammenhangskomponenten | 1 | 1 | 1 | 1 | 1 | 1 | 1 |
| Reziproke Kanten | 52 | 31,05 | 54,56 | 45,853 | 50,487 | 31,593 | 32,162 |
| Heterogenität | 0,213 | 0,176 | 0,088 | 0,375 | 0,46 | 0,185 | 0,213 |
| Degree distribution entropy | 1,677 | 2,044 | 1,544 | 2,371 | 2,498 | 2,072 | 1,677 |
| Durchmesser | 3 | 2,956 | 3 | 2,956 | 3,166 | 2,954 | 2,972 |
| Durchschnittliche Pfadlänge | 1,601 | 1,561 | 1,583 | 1,562 | 1,558 | 1,56 | 1,559 |
| Durchschnittliche Pfadlänge – Selbstbezug | 1,556 | 1,565 | 1,556 | 1,562 | 1,581 | 1,567 | 1,578 |
| Zentralität | 0,228 | 0,206 | 0,135 | 0,385 | 0,347 | 0,256 | 0,252 |
| Central point dominance | 0,751 | 0,536 | 0,434 | 0,817 | 0,769 | 0,559 | 0,609 |
| Average subgraph centrality | 145,021 | 116,531 | 123,355 | 256,896 | 513,582 | 117,317 | 131,345 |
| Mittlerer Clusterkoeffizient | 0,566 | 0,451 | 0,518 | 0,542 | 0,615 | 0,461 | 0,462 |
| Average flow coefficient | 0,651 | 0,417 | 0,697 | 0,546 | 0,568 | 0,437 | 0,427 |
| Small-worldness | 1,224 | 1 | 1,134 | 1,201 | 1,367 | 1,023 | 1,026 |
| Modularity | 0,275 | 0,093 | 0,206 | 0,09 | 0,072 | 0,094 | 0,091 |
| Transitivity | 0,576 | 0,447 | 0,544 | 0,515 | 0,62 | 0,449 | 0,459 |
| Global Efficiency | 0,717 | 0,723 | 0,72 | 0,721 | 0,684 | 0,724 | 0,724 |
| Harmonic mean | 1,395 | 1,382 | 1,389 | 1,387 | 1,464 | 1,382 | 1,382 |
| Vulnerability | 0,031 | 0,016 | 0,01 | 0,048 | 0,061 | 0,016 | 0,02 |
| Local Efficiency | 0,773 | 0,714 | 0,739 | 0,761 | 0,764 | 0,718 | 0,72 |
| Directed assortativity coefficient | -0,064 | -0,055 | -0,007 | -0,253 | -0,211 | -0,069 | -0,079 |
| Cyclic coefficient | 0,104 | 0,077 | 0,094 | 0,096 | 0,105 | 0,077 | 0,079 |
| Average search information | 4,101 | 3,791 | 3,935 | 3,906 | 3,716 | 3,795 | 3,795 |
| | ∆=6,8 | ∆=5,1 | Δ=9,8 | ∆=2,8 | $\Delta = 1, 1$ | ∆ = 4,3 | ∆=6,8 |
| Scale-Free Eigenschaft | Y=0,14 | y=0,24 | y=-0,33 | y=-0,05 | y=-0,05 | Y=0,79 | y=0,14 |
| | α = 0,22 | α=0,18 | a = 0,05 | α = 0,07 | α=0,05 | α = 0, 85 | α = 0,22 |
| | ∆=6,7 | ∆ = 5 | Δ=9,8 | ∆=2,8 | $\Delta = 1, 1$ | ∆ = 4, 3 | ∆=6,7 |
| Exponential approximation | Y=49,44 | γ=37,83 | Y=-308,84 | y=197,65 | Y=-365,84 | Y=19,29 | y=49,44 |
| | α=0,21 | α = 0, 15 | α = 0, 12 | α = 0, 08 | α = 0, 0 6 | α = 0, 2 2 | α = 0, 2 1 |

Abbildung 36: Globale Parameter des realen bilateralen BG1-Netzwerkes und 6 unterschiedlichen Zufallsnetzwerken in 10000 Randomisierungen. Diese Parameter können direkt mit der in Abbildung 22 gezeigten Tabelle des unilateralen BG1-Netzwerkes verglichen werden.

Die Modularitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes ergab 3 Module (Abbildung 37). 2 Modulen wurden gleiche Regionen unterschiedlicher Hemisphären zugeordnet, da die Verbindungen zwischen diesen Regionen innerhalb eines Moduls zahlreicher sind, als zwischen den Modulen. Das dritte Modul beinhaltet aber Regionen aus beiden Hemisphären, die jedoch nur kortikale oder thalamische Zugehörigkeit haben. Somit liegt eine andere Modulstruktur des bilateralen BG1-Netzwerkes im Vergleich zum unilateralen vor (Abbildung 20).



Abbildung 37: Die Modularitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes ergibt drei Module. Das Suffix R bedeutet rechts- und L linkshemisphärisch. Das Modul mit den kortikalen Regionen AGl und AGm sowie der Output thalamischen Region VL der Basalganglien liegen in einem Seitenunabhängigen Modul. Die beiden anderen Module enthalten die gleichen intrinsischen Regionen der Basalganglien jeweils der rechten oder linken Hemisphäre.

3.4.3 Lokale Konnektivitätsanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes

Die gleichen lokalen Parameter wie die des unilateralen BG1-Netzwerkes der 9 links- und 9 rechtshemisphärischen Regionen des bilateralen BG1-Netzwerkes (Abbildung 38, Abbildung 34b) wurden berechnet und in Tabelle 11 zusammengefasst. Im bilateralen BG1-Netzwerk hat das CPu die meisten Inputs und Outputs (22) und den kleinsten Shapley-Wert (-0,154), was mit dem größten Katz-Index einhergeht. Die Eigenvektorzentralität (EC) beträgt hingegen lediglich 0,797, womit der Rang für dieses Maß 3 ist. Auch die Hubness oder hub centrality von 0,682 ist nicht maximal für das CPu, dafür jedoch die Authoritativeness oder authority centrality (Kleinberg, 1999). Regionen wie das CPu, die eine große Authoritativeness haben, sind mit vielen Gebieten verbunden, die ihrerseits eine große Hubness aufweisen. Regionen, die eine große Hubness besitzen, sind wiederum mit vielen Regionen verbunden, die über eine große Authoritativeness verfügen. Die Interpretation dieser rekursiven Definition kann schwierig werden, da häufig Regionen, die eine große Hubness haben zugleich auch eine große Authoritativeness besitzen können. Meist geht eine große Authoritativeness mit einer größeren Anzahl von Inputs einher und Regionen mit großer Hubness haben häufig zahlreiche Verbindungen zu Regionen mit großer Authoritativeness (Newman, 2012). Aus dem Vergleich der lokalen Parameter des unilateralen und bilateralen BG1-Netzwerkes geht hervor, dass AGl eine deutlich größere Bedeutung in dem bilateralen Netzwerk einnimmt.



Abbildung 38: Das bilaterale BG1-Netzwerk mit Visualisierung von links-rechtshemisphärischer Symmetrie, hierarchischer Gebietsanordnung und farbkodierter Kantenanzahl (Kodierungs-Farbschlüssel siehe Abbildung 27) mit orthogonalen Verbindungs-Layout. Auf der linken Seite befinden sich die linkshemisphärischen Gebiete und auf der rechten Seite die rechtshemisphärischen. Bereits bei dem niedrigaufgelösten BG1-Netzwerk wird die konnektionale Komplexität erkennbar.

Dies lässt sich darauf zurückführen, dass der Output von AGl in Untergebiete der ausgewählten Regionen mit 117 Verbindungen am größten ist, während die übrigen Regionen wie CPu (73) oder AGm (70) deutlich weniger Output-Verbindungen haben. Zusammenfassend kann festgehalten werden, dass sich die Netzwerkstruktur deutlich ändert bei Einbeziehung von kontralateralen Regionen.

| Region | DG_{All} | DG_{Out} | DG_{In} | Katz | BC | EC | Shapley | Hubness | Authoritativeness |
|-----------------------------------------|------------|------------|-----------|--------|-------|-------|---------|---------|-------------------|
| Caudate putamen [L] | 22 | 9 | 13 | 12,613 | 0,129 | 0,797 | -0,154 | 0,682 | 1 |
| Caudate putamen [R] | 22 | 9 | 13 | 12,613 | 0,129 | 0,797 | -0,154 | 0,682 | 1 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [L] | 18 | 10 | 8 | 10,12 | 0,048 | 1 | -0,059 | 1 | 0,602 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [R] | 18 | 10 | 8 | 10,12 | 0,048 | 1 | -0,059 | 1 | 0,602 |
| Medial agranular prefrontal cortex [L] | 16 | 8 | 8 | 8,651 | 0,02 | 0,847 | 0,063 | 0,848 | 0,666 |
| Medial agranular prefrontal cortex [R] | 16 | 8 | 8 | 8,651 | 0,02 | 0,847 | 0,063 | 0,848 | 0,666 |
| Substantia nigra reticular part [L] | 15 | 7 | 8 | 7,256 | 0,05 | 0,588 | 0,088 | 0,694 | 0,583 |
| Substantia nigra reticular part [R] | 15 | 7 | 8 | 7,256 | 0,05 | 0,588 | 0,088 | 0,694 | 0,583 |
| Subthalamic nucleus [L] | 15 | 8 | 7 | 6,783 | 0,028 | 0,696 | -0,004 | 0,627 | 0,54 |
| Subthalamic nucleus [R] | 15 | 8 | 7 | 6,783 | 0,028 | 0,696 | -0,004 | 0,627 | 0,54 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [L] | 15 | 5 | 10 | 10,331 | 0,018 | 0,534 | 0,143 | 0,54 | 0,836 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [R] | 15 | 5 | 10 | 10,331 | 0,018 | 0,534 | 0,143 | 0,54 | 0,836 |
| Medial globus pallidus [L] | 14 | 8 | 6 | 5,801 | 0,019 | 0,685 | 0,089 | 0,697 | 0,444 |
| Medial globus pallidus [R] | 14 | 8 | 6 | 5,801 | 0,019 | 0,685 | 0,089 | 0,697 | 0,444 |
| Substantia nigra compact part [L] | 14 | 9 | 5 | 4,661 | 0,026 | 0,85 | 0,133 | 0,841 | 0,324 |
| Substantia nigra compact part [R] | 14 | 9 | 5 | 4,661 | 0,026 | 0,85 | 0,133 | 0,841 | 0,324 |
| Lateral globus pallidus [L] | 9 | 5 | 4 | 3,83 | 0 | 0,434 | 0,2 | 0,403 | 0,298 |
| Lateral globus pallidus [R] | 9 | 5 | 4 | 3,83 | 0 | 0,434 | 0,2 | 0,403 | 0,298 |

Tabelle 11: Lokale Parameter des bilateralen BG1-Netzwerkes. Die Regionen sind wie in Tabelle 5 nach DG_{All} absteigend sortiert. Linkshemisphärisch: [L], rechtshemisphärisch: [R].

3.4.4 Verteilung lokaler Parameter im bilateralen BG1-Netzwerk

Die Verteilung von Katz-Index, Betweeness-Zentralität, Eigenvektor-Zentralität und Shapley-Werten in Abhängigkeit von Degree All-Werten (DG_{All}) ist in Abbildung 39 wiedergegeben. Die Verteilungen ähneln denen des unilateralen BG1-Netzwerkes (Abbildung 23 bis Abbildung 26). Mit zunehmenden DG_{All} (Summe der Inputs und Outputs einer Region) nehmen der Katz-Index, die Betweeness-Zentralität (BC) und die Eigenvektorzentralität zu. Umgekehrt ist es für den Shapley-Wert: je kleiner der Wert desto größer ist der DG_{All}. Diese Parameter kennzeichnen die Bedeutung von Gebieten in dem Netzwerk. Je mehr Verbindungen ein Gebiet aufweist, desto bedeutender wird es für das Netzwerk. Dieses Prinzip gilt sowohl für das kleinere unilaterale BG1-Netzwerk als auch für das doppelt so große bilaterale BG1-Netzwerk.



Abbildung 39: Auf der Ordinate sind die lokalen Parameter Katz-Index, Betweeness-Zentralität (BC), Eigenvektor-Zentralität (EC) und Shapley-Wert aufgetragen. Auf der Abszisse ist der lokale Parameter Degree All (DG_{All}) aufgetragen.

3.4.5 Motivanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes

Die Motivanalyse des bilateralen Netzwerkes von BG1 gibt Hinweise auf die Häufigkeiten unterschiedlicher Schaltkreise. Wie auch bei der Motivanalyse des unilateralen BG1-Netzwerkes werden 13 verschiedene Motivvarianten (Abbildung 28) betrachtet und auch die Kriterien zur Motivauswahl, wie in Abschnitt 3.3.3 bereits beschrieben, sind gleich geblieben. Die Motive mit einfach reziproken Ketten (3-04, 3-06) kommen am häufigsten im bilateralen BG1-Netzwerk vor (Abbildung 40, Tabelle 12). Dann folgen noch die doppelt reziproke Kette (3-09) und das vollständig reziproke Motiv (3-13). Das deutlich häufigere Auftreten von Motiv 3-13 im uni- und bilateralen Netzwerk geht auf die fast doppelt so vielen reziproken Verbindungen (Abbildung 36) im Vergleich zu Randomisierungen zwischen Untergebieten aber auch zwischen Blättern der Gebietshierarchie zurück. Das Kreismotiv tritt im realen bilateralen BG1-Netzwerk nicht auf. Deutlich seltener als in Rewiring-Randomisierungen sind konvergente (3-03), divergente (3-01) und Ketten Motive (3-02) im realen Netzwerk zu finden. Das CPu ist auch bei dem bilateralen BG1-Netzwerk am häufigsten an der Bildung des vollständig reziproken Motivs 3-13 beteiligt. Dem CPu folgt dann der AGl und der STh bzgl. der Häufigkeit bei der Bildung von 3-13 (Tabelle 14). Hier ist ein deutlicher Unterschied zu erkennen, da AGl im unilateralen Netzwerk deutlich seltener an der Bildung von 3-13 beteiligt ist. Das zirkuläre Motiv 3-07 ist im bilateralen BG1-Netzwerk (Abbildung 40) nicht vorhanden, dafür jedoch im unilateralen (Abbildung 29). Der Grund hierfür ist die Entfernung von VA aus dem bilateralen Netzwerk. Das Motiv 3-05 tritt im unilateralen Netzwerk nicht auf, dafür jedoch im bilateralen. Die kontralateralen Verbindungen sind der Grund für das Auftreten von Motiv 3-05 im bilateralen Netzwerk.

Tabelle 12: Motiv Ergebnisse des bilateralen BG1-Netzwerkes mit 1000 Rewiring-Netzwerk Simulationen. Das Aussehen der Motive mit entsprechenden Motiv-Bezeichnungen siehe Abbildung 29. Kanten: Anzahl der Kanten im Motiv, fl: Häufigkeit des Motivs, p-Wert: Wahrscheinlichkeit, dass ein Motiv im Zufallsgraphen häufiger ist als im Originalgraphen, z-Wert: (fl-MW)/ σ , MW: Mittelwert, σ : Standardabweichung.

| | <u> </u> | 1 | | | | |
|-------|----------|----|--------|--------|------------|-------|
| Motiv | Kanten | f1 | p-Wert | z-Wert | Mittelwert | Σ |
| 3-01 | 2 | 4 | 1 | -5,21 | 38,23 | 6,57 |
| 3-02 | 2 | 16 | 1 | -6,06 | 87,25 | 11,76 |
| 3-03 | 2 | 30 | 1 | -2,79 | 48,06 | 6,48 |
| 3-04 | 3 | 88 | 0,003 | 2,63 | 65,51 | 8,56 |
| 3-05 | 3 | 12 | 1 | -3,32 | 67,10 | 16,57 |
| 3-06 | 3 | 98 | 0,055 | 1,59 | 82,92 | 9,49 |
| 3-07 | 3 | 0 | 1 | -3,21 | 23,47 | 7,32 |
| 3-08 | 4 | 14 | 0,999 | -2,43 | 26,43 | 5,11 |
| 3-09 | 4 | 54 | 0,026 | 2,28 | 32,75 | 9,32 |
| 3-10 | 4 | 22 | 1 | -5,02 | 60,94 | 7,76 |
| 3-11 | 4 | 12 | 1 | -4,27 | 33,19 | 4,96 |
| 3-12 | 5 | 42 | 0,964 | -1,79 | 54,44 | 6,96 |
| 3-13 | 6 | 60 | 0 | 17.66 | 8 1 8 | 2 93 |



Abbildung 40: Motiv-Häufigkeiten von 13 Motiven nach 1000 Randomisierungen vom Typ Rewiring.

| Region | 3-01 | 3-02 | 3-03 | 3-04 | 3-05 | 3-06 | 3-07 | 3-08 | 3-09 | 3-10 | 3-11 | 3-12 | 3-13 |
|-----------------------------------------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|------|
| Substantia nigra compact part [L] | 0 | 1 | 4 | 17 | 3 | 23 | 0 | 3 | 3 | 1 | 3 | 4 | 9 |
| Substantia nigra reticular part [L] | 1 | 6 | 11 | 21 | 3 | 21 | 0 | 5 | 3 | 6 | 2 | 7 | 6 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [L] | 4 | 6 | 8 | 14 | 5 | 18 | 0 | 5 | 7 | 7 | 3 | 8 | 6 |
| Lateral globus pallidus [L] | 0 | 3 | 3 | 8 | 0 | 5 | 0 | 0 | 6 | 0 | 0 | 4 | 6 |
| Medial globus pallidus [L] | 1 | 2 | 7 | 16 | 2 | 15 | 0 | 4 | 3 | 4 | 1 | 4 | 9 |
| Caudate putamen [L] | 0 | 2 | 1 | 15 | 3 | 24 | 0 | 2 | 15 | 7 | 3 | 12 | 17 |
| Subthalamic nucleus [L] | 0 | 2 | 2 | 15 | 0 | 10 | 0 | 1 | 15 | 1 | 0 | 4 | 12 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [L] | 0 | 1 | 3 | 10 | 0 | 16 | 0 | 0 | 18 | 5 | 1 | 10 | 15 |
| Medial agranular prefrontal cortex [L] | 0 | 1 | 6 | 16 | 2 | 15 | 0 | 1 | 11 | 2 | 5 | 10 | 10 |
| Substantia nigra compact part [R] | 0 | 1 | 4 | 17 | 3 | 23 | 0 | 3 | 3 | 1 | 3 | 4 | 9 |
| Substantia nigra reticular part [R] | 1 | 6 | 11 | 21 | 3 | 21 | 0 | 5 | 3 | 6 | 2 | 7 | 6 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [R] | 4 | 6 | 8 | 14 | 5 | 18 | 0 | 5 | 7 | 7 | 3 | 8 | 6 |
| Lateral globus pallidus [R] | 0 | 3 | 3 | 8 | 0 | 5 | 0 | 0 | 6 | 0 | 0 | 4 | 6 |
| Medial globus pallidus [R] | 1 | 2 | 7 | 16 | 2 | 15 | 0 | 4 | 3 | 4 | 1 | 4 | 9 |
| Caudate putamen [R] | 0 | 2 | 1 | 15 | 3 | 24 | 0 | 2 | 15 | 7 | 3 | 12 | 17 |
| Subthalamic nucleus [R] | 0 | 2 | 2 | 15 | 0 | 10 | 0 | 1 | 15 | 1 | 0 | 4 | 12 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [R] | 0 | 1 | 3 | 10 | 0 | 16 | 0 | 0 | 18 | 5 | 1 | 10 | 15 |
| Medial agranular prefrontal cortex [R] | 0 | 1 | 6 | 16 | 2 | 15 | 0 | 1 | 11 | 2 | 5 | 10 | 10 |

Tabelle 13: Häufigkeit der Beteiligung von Regionen des bilateralen BG1-Netzwerkes an Motiven.

3.4.6 Zyklenanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes

Die Zyklenanalyse (Tabelle 14) des bilateralen BG1-Netzwerkes zeigt stets symmetrische Häufigkeiten für links- und korrespondierende rechtshemisphärische Gebiete. Hemisphärische Asymmetrien der Zyklen wurden nicht gefunden. Im Vergleich mit dem unilateralen BG1-Netzwerk ist die Häufung von Zyklen des primär motorischen Kortex (AGl, AGm) auffällig. STh ist im unilateralen BG1-Netzwerk an zweiter Stelle der Zyklenhäufigkeiten. Im bilateralen Fall ist STh allerdings erst an fünfter Stelle nach CPu, AGl, AGm, VL und SNR zu finden. Durch LGP und SNC verlaufen am wenigsten Zyklen.

 Tabelle
 14:
 Die
 Zyklushäufigkeiten
 sind
 absteigend
 nach
 ihrer
 Häufigkeit
 sortiert,
 wobei
 die

 Verbindungsanzahlen in den Spalten 1 bis 10 zu finden sind.
 [L]:
 linkshemisphärisch, [R]:
 rechtshemisphärisch.

| Region | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 |
|-----------------------------------------|---|---|----|-----|------|------|-------|--------|--------|---------|
| Caudate putamen [L] | 0 | 9 | 53 | 288 | 1508 | 7677 | 36834 | 162152 | 643746 | 2284097 |
| Caudate putamen [R] | 0 | 9 | 53 | 288 | 1508 | 7677 | 36834 | 162152 | 643746 | 2284097 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [L] | 1 | 8 | 45 | 250 | 1357 | 6911 | 32524 | 140541 | 553443 | 1969803 |
| Lateral agranular prefrontal cortex [R] | 1 | 8 | 45 | 250 | 1357 | 6911 | 32524 | 140541 | 553443 | 1969803 |
| Medial agranular prefrontal cortex [L] | 1 | 6 | 32 | 186 | 1039 | 5446 | 26386 | 117063 | 471321 | 1709327 |
| Medial agranular prefrontal cortex [R] | 1 | 6 | 32 | 186 | 1039 | 5446 | 26386 | 117063 | 471321 | 1709327 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [L] | 0 | 4 | 27 | 167 | 947 | 4969 | 23979 | 106405 | 429919 | 1565556 |
| Ventrolateral thalamic nucleus [R] | 0 | 4 | 27 | 167 | 947 | 4969 | 23979 | 106405 | 429919 | 1565556 |
| Substantia nigra reticular part [L] | 0 | 4 | 25 | 145 | 799 | 4314 | 21939 | 102374 | 430506 | 1616153 |
| Substantia nigra reticular part [R] | 0 | 4 | 25 | 145 | 799 | 4314 | 21939 | 102374 | 430506 | 1616153 |
| Subthalamic nucleus [L] | 0 | 7 | 29 | 148 | 748 | 3865 | 19720 | 94144 | 406612 | 1564703 |
| Subthalamic nucleus [R] | 0 | 7 | 29 | 148 | 748 | 3865 | 19720 | 94144 | 406612 | 1564703 |
| Substantia nigra compact part [L] | 1 | 5 | 23 | 120 | 633 | 3331 | 16955 | 80473 | 347985 | 1351095 |
| Substantia nigra compact part [R] | 1 | 5 | 23 | 120 | 633 | 3331 | 16955 | 80473 | 347985 | 1351095 |
| Medial globus pallidus [L] | 1 | 5 | 26 | 126 | 632 | 3301 | 16943 | 81427 | 355416 | 1387038 |
| Medial globus pallidus [R] | 1 | 5 | 26 | 126 | 632 | 3301 | 16943 | 81427 | 355416 | 1387038 |
| Lateral globus pallidus [L] | 0 | 4 | 16 | 64 | 267 | 1301 | 6838 | 34549 | 159565 | 664188 |
| Lateral globus pallidus [R] | 0 | 4 | 16 | 64 | 267 | 1301 | 6838 | 34549 | 159565 | 664188 |

3.4.7 Hauptkomponentenanalyse des bilateralen BG1-Netzwerkes

Die Hauptkomponentenanalyse (PCA) wurde für die sechs lokalen Parameter DG_{All} , $AvgDG_{nb}$, $CluC_{All}$, $CluC_2$, VC_{DG} und Loc des bilateralen BG1-Netzwerkes durchgeführt. Hiermit können Unterschiede zwischen der unilateralen und bilateralen Netzwerkarchitektur von BG1 erkannt werden. Der Parameter mit dem größten absoluten Beitrag für die erste Komponente ist nach Tabelle 15 die Locality (Loc) und für die zweite Komponente die mittlere Anzahl von Verbindungen der Nachbarknoten (AvgDG_{nb}).

| Komponente | DG _{All} | AvgDG _{nb} | CluC _{All} | CluC ₂ | VC _{DG} | Loc | Share [%] |
|------------|-------------------|---------------------|---------------------|-------------------|------------------|--------|-----------|
| 1 | 0,54 | -0,207 | -0,331 | 0,368 | -0,355 | 0,542 | 50,601 |
| 2 | 0,137 | 0,71 | -0,065 | -0,518 | -0,416 | 0,174 | 27,638 |
| 3 | 0,222 | -0,029 | -0,755 | -0,333 | 0,499 | -0,14 | 19,004 |
| 4 | 0,083 | 0,513 | 0,198 | 0,333 | 0,633 | 0,423 | 1,871 |
| 5 | -0,751 | -0,118 | -0,3 | -0,103 | -0,036 | 0,566 | 0,73 |
| 6 | -0,264 | 0,418 | -0,432 | 0,603 | -0,221 | -0,396 | 0,156 |

 Tabelle 15: Parameter der Hauptkomponentenanalyse (PCA) für das bilaterale BG1-Netzwerk.

In der PCA-Ebene in Abbildung 41a sind die rechtshemisphärischen Gebiete im Vordergrund gezeigt und als Kreissegment dahinter die linkshemisphärischen. SNC liegt wie bei dem unilateralen BG1-Netzwerk wieder nah im Zentrumsbereich. SNC hat relativ viele direkte Nachbarn, die stark untereinander verbunden sind, sowie zahlreiche indirekte Nachbarn, die ebenfalls relativ häufig miteinander verbunden sind. Das CPu weist am meisten direkte Nachbarn auf, die sehr häufig untereinander verbunden sind. Dafür existieren deutlich weniger indirekte Nachbarn (kleine zweite Komponente) (Abbildung 41e). Bei LGP gibt es mehr indirekte als direkte Nachbarn und diese sind weniger untereinander verbunden, dafür stärker mit zweiten Nachbarn (Abbildung 41e). Bei AGI gibt es ein vergleichbares Verbindungsmuster wie bei SNC (Abbildung 41e). VL hingegen zeigt ein anderes konnektionales Muster (Abbildung 41f). Es gibt deutlich mehr indirekte als direkte Nachbarn. Die indirekten Nachbarn besitzen sehr viel mehr Verbindungen zu den direkten Nachbarn als untereinander.



Abbildung 41: Hauptkomponentenanalyse (PCA) des bilateralen BG1-Netzwerkes. Rechtshemisphärische Gebiete sind im Vordergrund dargestellt und linkshemisphärische als Kreissegment. Die konnektionalen Beziehungen sind für ausgewählte Gebiete wiedergegeben. Im Mittelpunkt befindet sich das jeweils ausgewählte Gebiet, um welches die direkten (ersten) Nachbarn in Form eines inneren Kreises angeordnet sind und dann die indirekten (zweiten) Nachbarn auf dem äußeren Kreis.

3.4.8 Metrische Multidimensionale Skalierung des bilateralen BG1-Netzwerkes

Die Ähnlichkeiten der Verbindungen der Regionen im bilateralen BG1-Netzwerk sind mit der metrischen multidimensionalen Analyse (MDS) untersucht worden. Die wichtigste Input-Region (CPu) der Basalganglien und die wichtigste Output-Region (VL) sowie die motorischen Kortexareale sind in den unteren Quadranten angeordnet worden (Abbildung 42). Input, Output und kortikale Gebiete weisen somit eine derart große konnektionale Ähnlichkeit auf, dass sie vom MDS Verfahren relativ dicht zusammen positioniert wurden und somit als Gruppe betrachtet werden können. Die links- und rechtshemisphärische Symmetrie spiegelt sich in der Anordnung der Gebiete durch die MDS wieder. Regionen, die intrinsische Verbindungen in den Basalganglien aufweisen sind in die oberen Quadranten positioniert worden.



3.4.9 Verbindungsmuster der Regionen des bilateralen BG1-Netzwerkes

Ähnliche Muster von Inputs und Outputs von zwei Regionen lassen sich mit Hilfe des *Connectivity Matching Index (CMI)* in Form der CMI_{all} Matrix vergleichen (Abbildung 43b). Die Verbindungen von Gebieten innerhalb einer Hemisphäre haben hellere Blautöne und größere CMI_{all} Werte, womit Inputs und Outputs zweier Regionen der gleichen Hemisphäre (z.B. STh_L und MGP_L: 0,8) ähnlicher sind als die gleicher Regionen in unterschiedlichen Hemisphären (z.B. STh_L und MGP_R: 0,1). Maximale Werte von 0,8 finden sich für die intrahemisphärischen Gebiete STh, MGP, SNR, AGI und AGm.

Die Verbindungen eines Knotens zu direkten und weiter entfernten Nachbarn, lässt sich ebenfalls für zwei Gebiete ermitteln und in Form einer Matrix vergleichen. Das *Generalized*

topological overlapping measure (GTOM) (Yip und Horvath, 2007) lässt sich für jedes mögliche Paar von Gebieten in der GTOM-Matrix bestimmen (Abbildung 43a). Die Verbindungen von Gebieten innerhalb einer Hemisphäre haben helle Blautöne und größere GTOM-Werte, womit Inputs und Outputs zweier Regionen der gleichen Hemisphäre (z.B. CPu_L und MGP_L: 0,9) ähnlicher sind als die gleicher Regionen in unterschiedlichen Hemisphären (z.B. CPu_L und MGP_R: 0,6). Maximale Werte von 0,9 finden sich für die intrahemisphärischen Gebiete CPu, MGP und STh.

Die gewichtete Summe aller Wege zwischen zwei Gebieten wird mit der *Communicability*-Berechnung bestimmt (Estrada und Hatano, 2008). Je mehr Wege – unter Berücksichtigung der Weglängen - zwischen zwei Gebieten existieren, desto größer ist die Communicability sämtlicher direkter und indirekter Verbindungen zwischen zwei Gebieten. Auch für dieses Maß eignet sich die Matrix-Darstellung in Abbildung 43c. Besonders große Communicability-Werte finden sich für das CPu (helle Blautöne in der CPu-Spalte), VL, AGI und AGm. Für die Input-Spalte des LGP sind die Communicability Werte relativ klein, da relativ wenige Wege durch LGP verlaufen.

Der zweithöchste Communicability Wert von 284 ergibt sich für das Gebietspaar AGl_L und CPu_R also eine interhemisphärische Gebietskombination. In der GTOM- (0,6) und CMI_{All}-Matrix (0,4) lagen die Werte für diese Gebietskombinationen jedoch im mittleren Bereich. Dies bedeutet, dass zwar relativ viele Wege interhemisphärisch zwischen AGl_L und CPu_R verlaufen, die Ähnlichkeiten von Entfernungen der Nachbarschaftsverbindungen (GTOM) und Ähnlichkeit der Inputs und Outputs dieses Gebietspaares jedoch im mittleren Wertebereich liegt.



Abbildung 43: Unterschiedliche Verbindungs-Matrizen des bilateralen BG1-Netzwerkes. **a)** Generalized topological overlaping measure (GTOM) Matrix. **b)** Connectivity matching Matrix für Inputs und Outputs (CMI_{All}). **c)** Communicability Matrix.

3.5 Analyse des BG2-Netzwerkes

Das BG2-Netzwerk enthält zusätzlich zu den BG1-Gebieten auch nicht-motorische Regionen der Basalganglien. Es bietet eine relativ vollständige Zusammenstellung auf einer nicht zu detaillierten Gebietsunterteilung von Regionen, die Inputs von und Outputs zu Kernregionen der Basalganglien besitzen.

Die Matrix der Verbindungsanzahlen zwischen Teilbäumen in Abbildung 44 zeigt einen dichtbesetzten Matrix-Bereich für die Regionen SNC, SNR, VTA und MRF. Thalamische Kerngebiete (CM bis VM) weisen hingegen kaum Verbindungen untereinander und mit mesencephalen Regionen auf. Die meisten Publikationen beschreiben die Verbindung von der SNC zum CPu (31) mit einem Maximalwert der Validität. Zahlreiche Verbindungen verlaufen vom AC (Amygdaloid Complex) und der MRF (Abbildung 44a) mit teilweise großen Verbindungsgewichten (Abbildung 44b). Auffallend ist auch, dass das CPu besonders viele direkte Input-Verbindungen besitzt (Abbildung 44a, b). Zahlreiche Input- und Output-Verbindungen in Teilbäume besitzen AC und CPu. Die Validitäten der Verbindungen von



VTA zu AC, Ac und CPu sind besonders groß. Ebenso die Verbindungen von SNR und SNC zum CPu und von PF zum CPu und STh weisen große Validitäten auf.

Abbildung 44: Abgeleitete Adjazenzmatrizen des BG2-Netzwerkes. a) Mittlere Anzahl von Verbindungen zwischen den Teilbäumen der in der Matrix eingetragenen Gebiete. b) Mittlere Gewichte der in a) aufgeführten Verbindungen. c) Anzahl der Publikationen, die direkte Verbindungen zwischen Gebiete (nicht zwischen Teilbäumen der Gebiete wie sie in a) und b) verwendet wurden) beschreiben. d) Validität der direkten Verbindungen.

Das BG2-Netzwerk besteht aus 25 Gebieten, die durch 224 direkte Verbindungen miteinander in Kontakt stehen (Abbildung 45). Die mittlere Anzahl der Verbindungen pro Gebiet beträgt \approx 18 und die Liniendichte \approx 37%, womit die Adjazenzmatrix von BG2 dünner besetzt ist, als die von BG1. 69 reziproke Kanten kommen in BG2 vor. Die durchschnittliche Pfadlänge beträgt \approx 1,74 und der mittlere Clusterkoeffizient ist 0,527. Der Small-Worldness Parameter von \approx 1,34 spricht für eine Small-World Struktur des BG2-Netzwerkes. Zugleich ist die Abweichung von einer Skalen-freien Nachbarschaftsverteilung mit einem Δ von 1,7 relativ klein, was für eine Scale-free Eigenschaft von BG2 spricht. Die Rewiring Netzwerke sind dem BG2-Netzwerk am ähnlichsten. Dann folgen jedoch das Barabasi-Albert Modell und die in *neuroVIISAS* entwickelte Modifikation des ursprünglichen BA Modells (Modified BA).

| Globale Parameter | | | | | | | | | | | | | | |
|-----------------------------|-------------------|------------------|----------|---------------|--------------|----------------------|-------|------------------|--------------|--------------|----------|--------------|------------------|----------|
| Knoten | Kanten | Selbstbezüglichk | eiten | Ipsilateral L | lps | lpsilateral_R Kontra | | ontralateral | Ava DG | Liniendichte | CV | | CVC | Ava HD |
| 25 22 | 24 | 5 | 224 | | 0 | | 0 | | 17,92 | 37,333% | 205 | 0,328 | , | 11,2 |
| Randomisierungen 🗹 | Erdos Renyi | ₩ Watts-Stro | gatz | 🖌 Barabasi-/ | Albert | 🖌 Modifi | ed BA | ⊮ Moc | lified OHO | Rewiring | | | | |
| Anzahl 100 | 000 | 10000 | | 10000 | | 10000 | | 10000 | | 10000 | | | | |
| Parameter | | 0.2 | β | 0.2 | β | 1.0 | | 3 | | | | | | |
| Name | Reale | es Netzwerk | E | rdos Renyi | | Watts-Stro | gatz | Bar | abasi-Albert | Modified BA | | Modified OHO | | Rewiring |
| Isolierte Knoten | 0 | 0 |) | | 0 | | | 0,402 | | 0,535 | 0 | | 0 | |
| Zusammenhangskompon | ienten 1 | | 1 | | 1 | | | 1 | | 1 | 1 | | 1 | |
| Reziproke Kanten | 69 | 4 | \$1,668 | | 85,13 | 34 | | 70,64 | | 76,973 | 55,277 | 7 | 55,896 | |
| Heterogenität | 0,461 | (|),178 | | 0,101 | 1 | | 0,447 | | 0,529 | 0,223 | | 0,461 | |
| Degree distribution entro | py 2,865 | | 2,248 | | 1,837 | 7 | | 2,647 | | 2,811 | 2,432 | | 2,865 | |
| Durchmesser | 4 | 3 | 3,004 | | 3,003 | 3 | | 3,112 | | 3,411 | 3,001 | | 3,593 | |
| Durchschnittliche Pfadlän | ige 1,738 | | 1,645 | | 1,706 | 5 | | 1,635 | | 1,659 | 1,651 | | 1,705 | |
| Durchschnittliche Pfadlän | ige 1,84 | | 1,82 | | 1,8 | | | 1,809 | | 1,86 | 1,805 | | 1,918 | |
| Zentralität | 0,389 | (| 0,201 | | 0,13 | | | 0,405 | | 0,371 | 0,28 | | 0,402 | |
| Central point dominance | 0,727 | (| 0,53 | | 0,463 | 1 | | 0,828 | | 0,788 | 0,601 | | 0,808 | |
| Average subgraph centra | ality 1188,861 | | 806,056 | | 343,6 | 593 | | 1274,742 | | 3118,662 | 367,70 | 02 | 1077,01 | .3 |
| Mittlerer Clusterkoeffizier | nt 0,527 | (|),373 | | 0,484 | 4 | | 0,49 | | 0,565 | 0,412 | | 0,523 | |
| Average flow coefficient | 0,472 | (|),378 | | 0,663 | 3 | | 0,503 | | 0,517 | 0,461 | | 0,407 | |
| Small-worldness | 1,336 | | 1 | | 1,249 | 9 | | 1,319 | | 1,5 | 1,1 | | 1,351 | |
| Modularity | 0,116 | (| 0,109 | | 0,251 | 1 | | 0,101 | | 0,086 | 0,139 | | 0,084 | |
| Transitivity | 0,51 | (| 0,371 | | 0,519 | 9 | | 0,473 | | 0,571 | 0,392 | | 0,497 | |
| Global Efficiency | 0,668 | (| 0,684 | | 0,673 | 3 | | 0,659 | | 0,636 | 0,683 | | 0,674 | |
| Harmonic mean | 1,496 | | 1,463 | | 1,485 | 5 | | 1,519 | | 1,575 | 1,465 | | 1,484 | |
| Vulnerability | 0,049 | (| 0,011 | | 0,009 | 9 | | 0,041 | | 0,052 | 0,014 | | 0,051 | |
| Local Efficiency | 0,74 | (| 0,668 | | 0,708 | 8 | | 0,714 | | 0,73 | 0,689 | | 0,74 | |
| Directed assortativity coe | effic0,256 | - | -0,041 | | 0,076 | 5 | | -0,223 | | -0,187 | -0,055 | 5 | -0,229 | |
| Cyclic coefficient | 0,094 | (| 0,064 | | 0,093 | 1 | | 0,085 | | 0,097 | 0,07 | | 0,091 | |
| Average search informati | ion 4,513 | 4 | 4,221 | | 4,453 | 3 | | 4,146 | | 4,102 | 4,261 | | 4,485 | |
| | $\Delta = 1.7$ | 4 | 1=5,3 | | $\Delta = 5$ | 2 | | ∆ = 2, 4 | | ∆=2,5 | ∆=2,6 | | $\Delta = 1, 7$ | |
| Scale-Free Eigenschaft | Y=-0,06 | 1 | (=-0,39 | | γ=-1 | ,91 | | Y=0,29 | | Y=-0,02 | Y=0,4 | 9 | Y=-0,06 | 5 |
| _ | $\alpha = 0, 0.4$ | 0 | x=0,02 | | $\alpha = 0$ | | | $\alpha = 0, 13$ | | α=0,05 | α = 0, 2 | 7 | $\alpha = 0, 04$ | |
| | $\Delta = 1, 7$ | 4 | ∆=5,4 | | ∆=5, | 2 | | Δ=2,3 | | ∆=2,4 | ∆=2,5 | | $\Delta = 1, 7$ | |
| Exponential approximation | on y=-427,73 | 1 | (=-102,2 | | γ=-9 | ,7 | | Y=50,88 | | Y=111,02 | Y=30,5 | 93 | Y=-427 | 73 |
| | α=0,05 | 0 | x=0,06 | | α = 0, | 02 | | α=0,09 | | α=0,07 | α=0,1 | 2 | α=0,05 | |

Abbildung 45: Globale Parameter des BG2-Netzwerkes und 10000 Simulationen für die 6 Randomisierungs-Methoden.

Die Modularitäts-Analyse von BG2 ergibt 3 Module (Abbildung 46). Aus den realisierten Konnektivitäten des BG2-Netzwerkes kann mit der Modularitätsanalyse abgeleitet werden, dass AGl, CPu, VL und SNR u.a. in einem Modul liegen. Interessant ist, dass diese Gebiete Gemeinsamkeiten in Hinblick auf wichtige Input- und Output-Regionen der Basalganglien besitzen. SNC und STh liegen zusammen mit LGP und MGP in einem weiteren Modul, das Regionen beinhaltet, die für interne Verschaltungen in den Basalganglien bekannt sind.



Abbildung 46: Modularitätsanalyse von BG2. VA und VL sind dem unteren Modul zugeordnet, in dem sich auch das CPu und AGl befinden. Regionen, die eher intern Gebiete verbinden, liegen in dem rechten Modul und Gebiete mit Gedächtnisfunktionen und Emotionsverarbeitung im oberen Modul.
| Region | DG_{All} | DG_{Out} | DG _{In} | Katz | BC | EC | Shapley | Hub | Aut |
|-------------------------------------------|------------|------------|------------------|--------|-------|-------|---------|-------|------|
| Caudate putamen | 35 | 17 | 18 | 16,61 | 0,104 | 0,826 | -0,331 | 0,885 | 1 |
| Ventral tegmental area A10 | 33 | 21 | 12 | 11,701 | 0,106 | 1 | -0,645 | 1 | 0,78 |
| Substantia nigra compact part | 27 | 17 | 10 | 10,509 | 0,047 | 0,716 | -0,096 | 0,864 | 0,64 |
| Substantia nigra reticular part | 27 | 17 | 10 | 10,711 | 0,064 | 0,698 | -0,188 | 0,821 | 0,62 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 27 | 13 | 14 | 12,571 | 0,099 | 0,522 | -0,351 | 0,647 | 0,72 |
| Medial globus pallidus | 25 | 13 | 12 | 12,247 | 0,045 | 0,709 | -0,13 | 0,675 | 0,81 |
| Mesencephalic reticular formation | 24 | 14 | 10 | 11,04 | 0,024 | 0,728 | -0,003 | 0,765 | 0,72 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 24 | 12 | 12 | 10,338 | 0,096 | 0,631 | -0,679 | 0,654 | 0,54 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 23 | 14 | 9 | 10,016 | 0,021 | 0,76 | 0,01 | 0,763 | 0,66 |
| Subthalamic nucleus | 21 | 10 | 11 | 11,951 | 0,019 | 0,598 | 0,006 | 0,568 | 0,79 |
| Accumbens nucleus | 20 | 9 | 11 | 9,209 | 0,075 | 0,524 | -0,101 | 0,477 | 0,61 |
| Amygdaloid complex | 17 | 7 | 10 | 7,986 | 0,045 | 0,358 | -0,037 | 0,379 | 0,5 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 16 | 6 | 10 | 10,855 | 0,007 | 0,33 | 0,136 | 0,318 | 0,77 |
| Lateral globus pallidus | 16 | 5 | 11 | 11,273 | 0,007 | 0,334 | 0,145 | 0,306 | 0,73 |
| Central medial thalamic nucleus | 15 | 7 | 8 | 8,481 | 0,009 | 0,31 | 0,151 | 0,357 | 0,59 |
| Lateral habenular nucleus | 14 | 8 | 6 | 6,422 | 0,004 | 0,481 | 0,161 | 0,447 | 0,45 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 13 | 2 | 11 | 11,712 | 0,008 | 0,108 | 0,293 | 0,1 | 0,77 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 12 | 6 | 6 | 6,473 | 0,003 | 0,341 | 0,208 | 0,363 | 0,49 |
| Paracentral thalamic nucleus | 11 | 5 | 6 | 6,931 | 0,005 | 0,269 | 0,209 | 0,267 | 0,47 |
| Piriform cortex | 11 | 4 | 7 | 6,836 | 0,008 | 0,102 | 0,3 | 0,184 | 0,41 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 10 | 3 | 7 | 6,006 | 0,005 | 0,092 | 0,233 | 0,129 | 0,44 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 9 | 3 | 6 | 7,094 | 0,001 | 0,186 | 0,247 | 0,179 | 0,45 |
| Entorhinal cortex | 9 | 8 | 1 | 1,131 | 0 | 0,38 | 0,5 | 0,386 | 0,1 |
| Hippocampus | 6 | 2 | 4 | 3,193 | 0 | 0,083 | 0,391 | 0,088 | 0,28 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 3 | 1 | 2 | 2,22 | 0 | 0,059 | 0,571 | 0,043 | 0,15 |

Die lokalen Parameter des BG2-Netzwerkes (Tabelle 16) werden wie zuvor auch für die direkten Verbindungen berechnet. Aus diesem Grund finden sich auch deutlich weniger Verbindungen für den entorhinalen Kortex und den Hippokampus als in der Teilbaumbasierten Adjazenzmatrix (Abbildung 44a). Im BG2-Netzwerk nimmt die VTA eine bedeutende Position ein (Shapley -0,645). Interessant ist, dass dieses Gebiet deutlich mehr Outputs (21) als Inputs (12) hat. AGI ist die Region mit dem kleinsten Shapley-Wert von - 0,679 und für diesen Parameter die wichtigste Region im BG2-Netzwerk. CPu und AGm haben beide niedrige Shapley-Werte (-0,331, -0,351) und sind damit ebenfalls besonders wichtige Netzwerk-Komponenten von BG2. Nicht alle Regionen, die einen niedrigen Shapley-Wert haben, müssen zugleich einen besonders großen Katz-Index oder eine große Betweeness-Zentralität aufweisen. So beträgt der Katz-Index von AGI lediglich 10,34, während der Shapley-Index der kleinste Wert unter allen Regionen ist. Die Diagramme lokaler Parameter in Abhängigkeit vom DG_{AII} sind mit denen vom BG1 vergleichbar (Abbildung 23 und Abbildung 26), bis auf die Betweeness-Zentralität. Gebiete mit DG_{AII} Werten von 5 bis 22 haben alle relativ geringe BC-Werte unter 0,01 im Vergleich zu BG1.

Dies liegt an den in BG2 hinzugekommenen Regionen, die überdurchschnittlich viele Verbindungen mit anderen Regionen des BG2-Netzwerkes aufweisen.



Abbildung 47: Betweeness-Zentralität (BC) und Degree All (DG_{All}) zeigen eine Änderung in der Verteilung im Vergleich zu dem entsprechenden Diagrammen des BG1-Netzwerkes in Abbildung 24 und Abbildung 39.

Auch die Häufigkeitsverteilungen der Motive (Abbildung 48) weisen Ähnlichkeiten mit dem BG1-Netzwerk auf. Die Motive 3-09 und 3-13 kommen wieder häufiger im realen BG2-Netzwerk vor als in den Rewiring-Simulationen. Das zirkuläre Motiv 3-07 kommt nun 5-mal im realen BG2-Netzwerk vor, ist jedoch immer noch deutlich seltener als in Rewiring-Simulationen. Die detailierte Analyse zeigt, das SNR an drei unterschiedlichen zirkulären Motiven beteiligt ist und MGP an zwei zirkulären Motiven.



reziproken Motiv 3-13 sind am häufigsten die Regionen AC, CPu, MRF und VTA beteiligt.

Tabelle 17: Zyklenanalyse des uni- und bilateralen BG2-Netzwerkes. Die Zyklenhäufigkeiten wurden absteigend sortiert. Die Zahlen in den Spaltenköpfen geben die Größe der berechneten Zyklen an. L: linkshemisphärische Regionen.

| L Regionen unilaterales BG2 | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | L Regionen bilaterales BG2 | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 |
|--------------------------------------|---|----|-----|------|-------|--------------------------------------|---|----|-----|------|--------|
| Amygdaloid complex | 1 | 20 | 224 | 2479 | 25737 | Amygdaloid complex | 1 | 27 | 423 | 7147 | 120117 |
| Caudate putamen | 0 | 18 | 206 | 2303 | 24178 | Mesencephalic reticular formation | 1 | 22 | 382 | 6676 | 113094 |
| Mesencephalic reticular formation | 1 | 14 | 174 | 1961 | 20744 | Caudate putamen | 0 | 21 | 315 | 5387 | 91402 |
| Ventral tegmental area A10 | 1 | 13 | 164 | 1847 | 19687 | Medial agranular prefrontal cortex | 1 | 21 | 291 | 5105 | 85785 |
| Subthalamic nucleus | 0 | 12 | 134 | 1570 | 16761 | Ventral tegmental area A10 | 1 | 18 | 297 | 5030 | 85172 |
| Substantia nigra reticular part | 0 | 11 | 138 | 1545 | 16668 | Lateral agranular prefrontal cortex | 1 | 22 | 231 | 3790 | 63656 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 1 | 15 | 129 | 1508 | 16308 | Parafascicular thalamic nucleus | 0 | 14 | 189 | 3312 | 56755 |
| Substantia nigra compact part | 1 | 11 | 129 | 1474 | 15881 | Substantia nigra reticular part | 0 | 13 | 198 | 3259 | 55422 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 0 | 10 | 123 | 1426 | 15255 | Substantia nigra compact part | 1 | 13 | 190 | 3142 | 53208 |
| Accumbens nucleus | 1 | 10 | 121 | 1375 | 15035 | Subthalamic nucleus | 0 | 14 | 185 | 3045 | 50866 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 1 | 13 | 116 | 1336 | 14564 | Accumbens nucleus | 1 | 11 | 163 | 2639 | 44851 |
| Medial globus pallidus | 1 | 10 | 117 | 1322 | 14310 | Medial globus pallidus | 1 | 11 | 152 | 2334 | 38571 |
| Central medial thalamic nucleus | 0 | 5 | 66 | 790 | 8764 | Central medial thalamic nucleus | 0 | 8 | 119 | 2233 | 38085 |
| Entorhinal cortex | 1 | 8 | 66 | 739 | 8138 | Entorhinal cortex | 1 | 11 | 124 | 1995 | 34213 |
| Lateral habenular nucleus | 1 | 7 | 63 | 712 | 7879 | Lateral habenular nucleus | 1 | 9 | 116 | 1930 | 33181 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 0 | 6 | 58 | 700 | 7710 | Hippocampus | 1 | 9 | 117 | 1911 | 32854 |
| Hippocampus | 1 | 5 | 51 | 590 | 6557 | Ventromedial thalamic nucleus | 0 | 8 | 97 | 1839 | 30918 |
| Piriform cortex | 1 | 5 | 50 | 583 | 6435 | Piriform cortex | 1 | 7 | 87 | 1540 | 26924 |
| Lateral globus pallidus | 0 | 4 | 47 | 513 | 5739 | Paracentral thalamic nucleus | 0 | 6 | 58 | 1113 | 18439 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 0 | 3 | 39 | 459 | 5122 | Centrolateral thalamic nucleus | 0 | 4 | 57 | 982 | 16271 |
| Paracentral thalamic nucleus | 0 | 4 | 34 | 418 | 4586 | Ventrolateral thalamic nucleus | 0 | 4 | 40 | 796 | 13119 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral | 0 | 3 | 26 | 348 | 3856 | Mediodorsal thalamic nucleus lateral | 0 | 4 | 37 | 730 | 12006 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 0 | 3 | 19 | 262 | 2896 | Lateral globus pallidus | 0 | 4 | 47 | 596 | 9086 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial | 0 | 4 | 22 | 231 | 2530 | Mediodorsal thalamic nucleus medial | 0 | 4 | 26 | 368 | 5898 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 0 | 0 | 6 | 61 | 660 | Ventro anterior thalamic nucleus | 0 | 0 | 7 | 99 | 1402 |

Die uni- und bilaterale Zyklenanalyse (Tabelle 17) zeigt, dass die Rangfolge der Gebiete bzgl. der Zyklenhäufigkeiten von der ein- oder beidseitigen Hemisphärenauswahl abhängig ist. AC und CPu weisen die meisten zyklischen Verbindungen auf. Im bilateralen BG2-Netzwerk ist MRF jedoch das Gebiet mit den zweithäufigsten Zyklen und CPu das dritthäufigste. AGm hat ebenfalls mehr Zyklen im bilateralen Netzwerk und steht einen Rang höher als VTA im Vergleich zur unilateralen Auswahl.

Die Hauptkomponentenanalyse des unilateralen BG2-Netzwerkes (Abbildung 49) zeigt eine Gruppe von Regionen (AC, CPu, VTA, MRF) mit einer stark ausgeprägten ersten Komponente und minimalen zweiten Komponente in der oberen rechten Ecke des PCA-Diagramms (Abbildung 49d). Diese 4 Gebiete haben viele erste Nachbarn, die stark miteinander verbunden sind und weniger 2. Nachbarn, die nicht miteinander verbunden sind. Eine weitere Gruppe liegt im Zentrum des PCA-Diagramms (Pir, Ent, LHb, LGP, CL, VM). Diese 6 Gebiete haben ähnlich viele erste und zweite Nachbarn die in gleichen Verhältnissen zueinander Verbindungen aufweisen (Abbildung 49b). Im rechten unteren Bereich des PCA-Diagramms liegen SNC, MGP, AGm und SNR, die relativ viele erste Nachbarn haben und relativ wenige zweite Nachbarn. Die ersten Nachbarn sind stark miteinander verbunden und mit ersten Nachbarn verbunden (Abbildung 49c). Für AGl, Ac und HIPP gibt es etwas mehr zweite Nachbarn als für die zuletzt beschriebene Gruppe, so das schon eine intensivere

Vernetzung mit konnektional weiter entfernten Gebieten vorliegt (Abbildung 49e), aber eine nicht so starke wie für die zentral gelegene Gruppe um Ent.



Abbildung 49: Hauptkomponentenanalyse des unilateralen BG2-Netzwerkes. a) Variablentabelle und PCA-Ebene: Entorhinal cortex (Ent) ist markiert und in b) wird die entsprechende Verteilung von direkten (ersten) und indirekten (zweiten) Nachbarn von Ent dargestellt. c) Direkte und indirekte Nachbarn von SNR. d) Direkte und indirekte Nachbarn von CPu. e) Direkte und indirekte Nachbarn von AGI.



Abbildung 50: Metrische multidimensionale Skalierung des a) unilateralen und b) bilateralen BG2-Netzwerkes. Die linkshemisphärischen Gebiete in b) sind in den linken beiden und die rechtshemisphärischen Gebiete in den rechten beiden Quadranten dargestellt.

Die metrische multidimensionale Skalierung des uni- und bilateralen BG2-Netzwerkes zeigt, dass der überwiegende Teil thalamischer Gebiete und LGP im linken oberen Quadranten liegt. Mesenzephale Gebiete zusammen mit LHb, PF, STh und MGP liegen hingegen im oberen rechten Quadranten. Limbische Gebiete wie HIPP, Ent und Pir liegen mit MDM im linken unteren Quadranten und eine Gruppe kortikaler AGl und AGM sowie das CPu, Ac und AC befinden sich im unteren rechten Quadranten. Somit spiegelt sich eine gewisse strukturelle und funktionelle Ordnung in der MDS-Analyse wieder, die sich aus der konnektionalen Architektur ergibt.

bilaterale BG2-Netzwerk zeigt in der Distanzmatrix (Abbildung Das 51a) ein charakteristisches Muster von Gebieten, die lediglich über 2 oder 3 Kanten erreicht werden können. Hierzu gehören die meisten thalamischen Gebiete (Abbildung 51a). In der Communicability Matrix (Abbildung 51d) fallen thalamische Gebiete mit Ausnahme von PF durch relativ niedrige Werte auf. Die Input- und Output-Verbindungsmuster von thalamischen Gebietspaaren haben dagegen in der CMI_{All} Matrix (Abbildung 51c) relativ große Werte. Mesenzephale Gebiete hingegen verfügen über einen großen Anteil direkter Verbindungen und relativ großer GTOM-Werte. Auch die CMI_{All}-Werte mesenzephaler Verbindungen sind groß, was auf ähnliche Verbindungsmuster hinweist. Die Communicabilty-Werte mesenzepahler Output-Verbindungen sind relativ groß, womit viele Wege durch diese Gebiete verlaufen und damit viele Information über diese Gebiete transferiert werden können. Kontralaterale Distanzen sind aber auch für diese Gruppe von Gebieten größer, wobei die kontralaterale Communicability interessanterweise relativ große Werte aufweist.



Abbildung 51: Verbindungsmatrizen des bilateralen BG2-Netzwerkes. a) Distanzmatrix. b) GTOM Matrix. c) Connectivity matching all Matrix. d) Communicability Matrix.

3.6 Analyse des BG3-Netzwerkes

Das BG3-Netzwerk enthält alle Regionen des BG2-Netzwerkes sowie alle Input- und Output-Regionen, die Verbindungen zu den motorischen Gebieten des BG2-Netzwerkes besitzen. Es wurde mittels einer konditionierten Expansion mit der multiparametrischen Gebietsfilter-Methode von *neuroVIISAS* erzeugt. Hierbei wurden Gebiete des Rückenmarkes und des peripheren Nervensystems aus der Gebietsauswahl entfernt und anschließend eine Kondensierung des Netzwerkes durchgeführt, damit jede Region im Netzwerk mindestens einen Input und einen Output besitzt. Das Netzwerk umfasst dann 84 Gebiete und 1453 Verbindungen mit einem mittleren Verbindungsgrad von \approx 34,6 und einer Liniendichte von \approx 1% (Abbildung 52). Die durchschnittliche Pfadlänge von \approx 1,9 wird auch von den Randomisierungsmodellen erreicht. Der mittlere Clusterkoeffizient von 0,479 ist jedoch für das reale BG3-Netzwerk größer als bei den Randomisierungsmodellen. Die Small-worldness ist ebenfalls mit \approx 2,2 maximal im Vergleich mit den Simulationen. Der Fehlerkoeffizient für die Scale-Free Eigenschaft beträgt lediglich 0,8, womit das BG3-Netzwerk eine skalenfreie Verteilung von Nachbarschaften besitzt. Nach dem Rewiring-Modell ähnelt das BG3-Netzwerk besonders dem modifizierten Barabasi-Albert-Modell.

| Knoten K | anten Selbstbezü | gli Ipsilateral_L | lpsilateral_R _Kont | ralateral Avg_DG | Liniendichte | Cy C | yC Avg_HD |
|----------------------|------------------|-------------------|---------------------|------------------|---------------|--------------|---------------|
| 84 1453 | 29 | 1453 0 | 0 | 34,595 | 20,841% | 1399 0,198 | 9,6 |
| Randomisierunge | n 🖌 Erdos Renyi | ✓ Watts-S | trogatz 🛛 🖌 B | arabasi-Albert | 🖌 Modified BA | 🖌 Modified | OHO 🔽 Rewi |
| Anzahl | 1000 | 1000 | 1000 | | 1000 | 1000 | 1000 |
| Parameter | | 0.2 | β 0.2 | β | 1.0 | β | |
| Name | Reales Netzwerk | Erdos Renyi | Watts-Strogatz | Barabasi-Albert | Modified BA | Modified OHO | Rewiring |
| Isolierte Knoten | 0 | 0 | 0 | 1,437 | 1,436 | 0 | 0 |
| Zusammenhangsk | 1 | 1 | 1 | 1,014 | 1,001 | 1 | 1 |
| Reziproke Kanten | 387 | 151,422 | 519,988 | 359,969 | 389,278 | 393,878 | 290 |
| Heterogenität | 0,702 | 0,15 | 0,075 | 0,61 | 0,675 | 0,322 | 0,702 |
| Degree distribution | 3,848 | 2,885 | 2,285 | 3,615 | 3,841 | 3,371 | 3,848 |
| Durchmesser | 4 | 3 | 3,001 | 4,443 | 4,062 | 3,755 | 3,98 |
| Durchschnittliche P | 1,927 | 1,812 | 1,945 | 1,896 | 1,905 | 1,955 | 1,89 |
| Durchschnittliche P | 1,762 | 1,672 | 1,655 | 1,701 | 1,754 | 1,655 | 1,794 |
| Zentralität | 0,612 | 0,135 | 0,071 | 0,402 | 0,393 | 0,249 | 0,617 |
| Central point domi | 0,956 | 0,494 | 0,479 | 0,846 | 0,843 | 0,721 | 0,956 |
| Average subgraph | 215795044,111 | 386702,576 | 431149,668 | 139479127,672 | 735212005,535 | 2184998,829 | 160505054,065 |
| Mittlerer Clusterkoe | 0,479 | 0,209 | 0,407 | 0,342 | 0,407 | 0,362 | 0,448 |
| Average flow coeffic | 0,392 | 0,312 | 0,615 | 0,39 | 0,403 | 0,49 | 0,33 |
| Small-worldness | 2,161 | 1 | 1,818 | 1,568 | 1,858 | 1,609 | 2,061 |
| Modularity | 0,155 | 0,114 | 0,357 | 0,101 | 0,096 | 0,27 | 0,088 |
| Transitivity | 0,416 | 0,208 | 0,463 | 0,362 | 0,414 | 0,327 | 0,383 |
| Global Efficiency | 0,582 | 0,601 | 0,579 | 0,541 | 0,551 | 0,577 | 0,588 |
| Harmonic mean | 1,718 | 1,665 | 1,728 | 1,849 | 1,815 | 1,733 | 1,701 |
| Vulnerability | 0,034 | 0,002 | 0,003 | 0,018 | 0,02 | 0,006 | 0,036 |
| Local Efficiency | 0,725 | 0,565 | 0,643 | 0,603 | 0,647 | 0,672 | 0,708 |
| Directed assortativi | -0,197 | -0,012 | 0,093 | -0,11 | -0,108 | 0,084 | -0,245 |
| Cyclic coefficient | 0,085 | 0,037 | 0,083 | 0,061 | 0,072 | 0,061 | 0,08 |
| Average search inf | 6,895 | 6,074 | 6,624 | 5,793 | 6,045 | 6,467 | 6,736 |
| | ∆=0.8 | ∆=2.3 | ∆=4.5 | ∆=1 | ∆=0.7 | Δ=1.2 | ∆=0.8 |
| Scale-Free Eigens | γ=0,09 | γ=0,24 | γ=-0,82 | γ=0,06 | γ=-0 | γ=0,62 | v=0,09 |
| | α=0,02 | α=0,08 | α=0 | α=0,02 | α=0,02 | α=0,21 | α=0,02 |
| | ∆=0,7 | ∆=2,3 | ∆=4,6 | Δ=1 | ∆=0,7 | ∆=1,2 | ∆=0,7 |
| Exponential approxi | γ=262,54 | v=74,1 | v=-75,48 | γ=154,09 | γ=-3872,34 | γ=59,31 | v=262,54 |
| | α=0,02 | α=0,06 | α=0,03 | α=0,02 | α=0,02 | α=0,04 | α=0,02 |

Abbildung 52: Globale Parameter des BG3-Netzwerkes mit 1000 Iterationen pro Randomisierungsmodell.

Sobald die Anzahl der Regionen einer Verbindungsmatrix steigt (z.B. ab 50 Gebieten) werden die Matrizen unübersichtlich. Um Regionen mit besonders ausgeprägten Eigenschaften wie Anzahl der Verbindungen, mittleres Gewicht oder Anzahl der Publikationen direkt zu erkennen, wurden die Tabellendarstellungen der Matrizen mit Sortierfunktionalität angewendet. Die Anzahl der Verbindungen zwischen Teilbäumen der ausgewählten Gebiete in BG3 sind in Abbildung 53a dargestellt. Besonders zahlreiche Output-Verbindungen (Tabelle 22) haben die Regionen der Teilbäume VTA (348), MRF (340), des ventralen Thalamus (302), HIPP (250) und Ac (223). CPu (137) und SNC (149), SNR (108) und AGI (129) sind Kernregionen der Basalganglien, die im BG3-Netzwerk die meisten Output-Verbindungen aus ihren Teilbäumen zu Teilbäumen anderer Regionen von BG3 besitzen. Die meisten Input-Verbindungen (Tabelle 23) verlaufen zu SNR (470) (vor allem zu Untergebieten von PF (45)), laterale thalamische Kerngruppe (395), VTA (335) und Ac (236) sowie CPu (127). Werden nur die direkten Verbindungen der ausgewählten Regionen betrachtet (Tabelle 24), so verfügt VTA über den umfangreichsten Output von 47 Verbindungen, gefolgt von LDTg (39) und SNR (33). Auch die direkten Input-Verbindungen zu VTA (32), LDTg (32) und PPTg (32) sowie CPu (29) verlaufen zu Gebieten, die besonders viele Output-Verbindungen besitzen. Die mittleren Output (Tabelle 25) und Input-Verbindungsgewichte (Tabelle 26) der Gebiete des BG3-Netzwerkes wurden berechnet, um Gebiete mit besonders stark gewichteten Verbindungen zu bestimmen.



Abbildung 53: a) Anzahl der Kanten zwischen den Teilbäumen des BG3-Netzwerkes. b) Maximale Gewichte der Verbindungen zwischen Teilbäumen der Gebiete. c) Anzahl der Publikationen, die direkte Verbindungen dokumentieren. d) Validität direkter Verbindungen.

Unter den 10 Gebieten mit dem stärksten Output- Verbindungsgewichten befindet sich das CPu (2,229) und VTA (2,231). VL, VTA, CPu und SNR hatten Input-Gewichte von mehr als 2,2 und gehören mit zu den 10 Gebieten mit den stärksten Input-Gewichten. Die Validitäten der Verbindungen von BG3 sind in Abbildung 53d in Matrixform wiedergegeben. SNR, VTA, PPTg, SNC, CPu, PF, STh und AGI sind die Regionen mit den höchsten Output-Validitäten (Tabelle 27). Die höchsten Input-Validitäten fanden sich bei CPU, SNR, VTA, STh, Ac, MGP und LGP (Tabelle 28). Regionen mit hohen Output-Validitäten haben meist auch relativ hohe Input-Validitäten. Eine Ausnahme stellt z.B. PPTg dar.

Die Modularitätsanalyse zeigt 5 Gruppen von Gebieten in Abbildung 54. In Gruppe 1 befinden sich vor allem thalamische Gebiete, AGl, AGm, CPu, STh und SNR (thalamischisokortikale Gruppe). In Gruppe 2 fallen HIPP, Pir, Ent und Ac auf (limbische Gruppe), die auch funktionell verwandt sind. Die Gruppen 3 und 4 grenzen sich vor allem durch mesenzephale Gebiete von den anderen Gruppen ab (mesenzephale Gruppe). Gruppe 5 weist Gebiete unterschiedlicher Systeme auf, jedoch keine isokortikalen Regionen (Gruppe mit funktionell unterschiedlichen Gebieten). Auffallend ist, dass LDTg nahezu mit jedem Gebiet innerhalb der Gruppe und mit zahlreichen Gebieten der großen Gruppen 1, 2 und 3 verbunden ist (Abbildung 54b).



Abbildung 54: Modularitätsanalyse des unilateralen BG3-Netzwerkes. a) Zeigt die Module 1 bis 5. b) Eine hierarchische Modularitätsanalyse in Matrixdarstellung gibt Auskunft über die Anzahl von Verbindungen innerhalb der Module (auf der Matrixdiagonalen) und zwischen den Modulen. Die Anzahl der Verbindungen entspricht den Verbindungen zwischen den Unterregionen bzw. Teilbäumen also nicht direkten Verbindungen zwischen den "Blättern" der Hierarchieauswahl. Die Zahlen vor den Matrixzeilen und über den Matrixspalten entsprechen der Modulnummerierung in a). c) Rot hervorgehobene Verbindungen von LDTg in Modul 5, die von und zu den großen Modulen 1-3 verlaufen und nahezu jedes Gebiet in Modul 5 verbinden.

In der lokalen Konnektivitätsanalyse hat auch LDTg den kleinsten Shapley-Wert von -2,152 aber nicht die meisten Verbindungen (71), die VTA (79) besitzt (zweitniedrigster Shapley-Wert: -1,89) (Tabelle 29). Die MPA befindet sich bzgl. ihrer Anzahl direkter Verbindungen (42) auf Rang 11 aber bzgl. ihres Shapley Wertes auf Rang 3 (-1,854). PPTg, SI, SNC und MRF sind mesenzephale und tegmentale Gebiete die mehr als 50 Verbindungen aufweisen aber nicht die niedrigsten Shapley-Werte. Der Shapley-Wert von MRF ist relativ niedrig (-1,396) und dann folgen schon die motorischen Rindengebiete AGI (-0,964), AGm (-0,924), SNR (-0,884) und VTA (-0,848) mit weiteren Kerngebieten der Basalganglien. Auch für die Betweeness-Zentralität und Eigenvektor-Zentralität haben die schon aufgeführten Gebiete die größten Werte: VTA, LDTg, MPA, PPTg, MRF und SI.

Die semiquantitativen Wichtungen von Verbindungen, die in der Tract-Tracing Literatur häufig angewendet werden, können auch für die Berechnung einiger lokaler Parameter verwendet werden (Tabelle 30). Die Gebiete VTA, LDTg, PPTg verbleiben an den ersten drei Rängen, dann aber folgt das CPu, SNR und SNC auf dem 4.-6. Rang. In der nicht gewichteten Version befanden sich auf diesen Rängen SI, SNC und MRF. Die Verbindungsgewichte tragen also dazu bei, bestimmte Kerngebiete der Basalganglien auf einen höheren Rang in der Abfolge lokaler Netzwerkparameter zu setzen.



Abbildung 55: Vergleich der Motiv-Analyse des BG3-Netzwerkes mit 1000 Rewiring-Simulationen.

Die Motiv-Analyse des BG3-Netzwerkes (Abbildung 55) zeigt das gleiche Resultat wie bei dem BG2-Netzwerk, mit einer Ausnahme: Das Motiv 3-12 tritt signifikant seltener auf. Auch das vollständig reziproke Motiv 3-13 kommt signifikant häufiger im realen Netzwerk als in 1000 Rewiring-Simulationen vor. Das zirkuläre Motiv 3-07 ist wieder signifikant seltener gefunden worden, als in den Simulationen. Die reziproken Kanten der Motive scheinen teilweise eine Bedingung für das signifikant häufigere Auftreten von Motiven im realen Netzwerk zu sein.

Aus der Tabelle 31 der Beteiligungen von Gebieten an der Bildung von Motiven geht hervor, dass VTA am häufigsten an der Bildung von 3-13 mitwirkt (80). LDTg, SNR, PPTg sind am häufigsten an der Bildung von den Motiven 3-04 und 3-13 beteiligt.

Die Zyklenanalyse des unilateralen und bilateralen Netzwerkes ergibt Unterschiede der Zyklenhäufigkeiten und der Rangfolge von Gebieten im uni- und bilateralen Fall (Tabelle 32). VTA ist im unilateralen BG3-Netzwerk am häufigsten an Zyklen beteiligt und LDTg an zweiter Stelle, gefolgt von PPTg, SI und CPu. Im bilateralen BG3-Netzwerk hingegen steht LDTg an erster Stelle, gefolgt von VTA, PPTg, DTg und PF. Die Änderung der Rangfolge von VTA und LDTg wird durch den größeren Anteil kontralateraler Verbindungen von LDTg

(Lat_{All}=0,552 bedeutet, dass 55,2% ipsilaterale und 44,8% kontralaterale Verbindungen vorliegen) im Vergleich zu VTA (Lat_{All}=0,638) bewirkt. Ein weiterer Hinweis auf die Bedeutung von kontralateralen Verbindungen geht noch aus der Anzahl von unilateralen 2er Zyklen von LDTg (23) und bilateralen (40) hervor. Dieser Zuwachs von 17 Zyklen im bilateralen Netzwerk kann nur durch das Hinzukommen von kontralateralen Verbindungen erklärt werden. DTg hat auch einen relativ hohen Anteil kontralateraler Verbindungen (Lat_{All}=0,558), wobei das Cerebellum mehr kontralaterale als ipsilaterale Verbindungen besitzt (Lat_{All}=0,467).

Die Hauptkomponentenanalyse des unilateralen BG3-Netzwerkes hat ergeben, dass die erste Komponente vor allem durch DG_{All} und $CluC_{All}$ (Cluster Koeffizient) bestimmt wird. Die zweite Komponente hingegen wird vor allem durch VC_{DG} (Variationskoeffizient der Nachbarschaftsgrade) bestimmt. Ent liegt wie im Fall des BG2-Netzwerkes wieder zentral in der PCA-Ebene. Das Verhältnis von Verbindungen zwischen 1. Nachbarn, zwischen 2. Nachbarn und zwischen 1. und 2. Nachbarn ist ausgeglichen. AGI hat eine leicht stärker ausgeprägte 2. Komponente und ähnelt dem lokalen konnektionalen Muster von Ent. Bei SNR ist die erste Komponente stärker ausgeprägt als bei Ent. Auch hier ähneln sich die Verbindungsmuster, da SNR im Bereich, des zweiten Dichteringes in der PCA in der Nähe des Zentrums liegt. Für das CPu ist die zweite Komponente schwächer ausgeprägt aber dafür die erste Komponente stärker als bei Ent. Das CPu liegt an der Grenze zum zweiten Ring im oberen rechten Quadranten des PCA-Diagramms. Die direkten Nachbarn weisen eine etwas stärkere Verbindung untereinander auf im Vergleich zu AGI.

Die metrische multidimensionale Skalierung (MDS) des uni- und bilateralen BG3-Netwerkes (Abbildung 57) zeigt eine Anhäufung von Gebieten in den beiden linken Quadranten des MDS-Diagramms. In dem oberen linken Quadranten in Abbildung 57a liegen alle Gebiete, die notwendig sind für die motorischen Funktionen der Basalganglien (CPu, AGl, AGm, MGP, LGP, VA, VL, STh, SNC, SNR). Aber auch zahlreiche mesenzephale, rhombenzephale und weitere dienzephale Regionen sind in den oberen linken Quadranten zugeordnet worden.

Limbische Gebiete (HIPP, Ent, Pir, MOB, Ac) finden sich im linken unteren Quadranten. LDTg und MRF liegen zusammen mit PPTg und VNT im oberen rechten Quadranten. VTA und SI liegen allein im rechten unteren Quadranten. Auch hier scheinen funktionell verwandte Gebiete auch konnektionale Ähnlichkeit zu haben, was mit Hilfe der MDS berechnet und dargestellt werden kann.

Die Distanzmatrix (Abbildung 58a) des unilateralen BG3-Netzwerkes zeigt, dass jedes Gebiet von jedem anderen Gebiet über 4 oder weniger Verbindungen erreicht werden kann. Die meisten Gebiete können über 2 Verbindungen erreicht werden. Ipsilaterale Verbindungen haben häufiger kürzeste Distanzen, die 1 betragen. In der GTOM-Matrix (Abbildung 58a) wird die Ähnlichkeit von Inputs und Outputs zweier Regionen quantitativ dargestellt. Hohe GTOM-Werte ergeben sich für die Untergebiete der Tegmental area und des Basal Forebrain.



Abbildung 56: Hauptkomponentenanalyse von 6 lokalen Nachbarschaftsparametern des unilateralen BG3-Netzwerkes. a) PCA-Ebene mit der Parametertabelle. b) Nachbarschafts-Diagramm von Ent., c) AGl, d) SNR, e) CPu.



Abbildung 57: Metrische multidimensionale Skalierung des BG3-Netzwerkes. a) Unilaterale Gebiete. b) Bilaterale Gebiete.

Einzelne Gebiete wie MRF und ventral thalamus bilden helle Zeilen oder Streifen-Muster in der GTOM-Matrix. Die CMI_{All} Matrix weist mehrere blockförmige Bereiche (Tegmental area, Cerebellum, Basal forebrain, dienzephale Untergebiete, Basalganglien und kortikale Gebiete) mit relativ großen CMI_{All} Werten bzw. hellen Blautönen auf. Das PAG hingegen hat nur kleine CMI_{All} Werte. In der Communicability Matrix (Abbildung 58d) zeigen sich vergleichbare Muster wie in der CMI_{All} Matrix. Auch hier weisen die Untergebiete der Basalganglien und kortikale Gebiete besonders große Communicability-Werte auf, was bedeutet, dass viele Pfade zwischen den korrespondierenden Gebietspaaren verlaufen.

3.7 Pfadanalyse

3.7.1 Intrinsische Pfade

Im Folgenden wird geprüft, ob der direkte, indirekte und hyperdirekte Weg durch die Basalganglien dem Konnektom gefunden werden in kann. Im Unterkapitel Konnektivitätsmatrizen zu Beginn des Ergebnis-Abschnittes wurden bereits einige Pfade auf der Grundlage der Adjazenzmatrix rekonstruiert. Hier sollen bekannte Pfade (Pfad: Verbindung zwischen einer Ursprungs- und einer Zielregion, an der mindestens zwei Regionen beteiligt sind) mit der Methode der Pfadanalyse bestätigt werden und mögliche neue Pfade charakterisiert werden. Wichtig hierbei ist, dass Pfade zu gleichen Zielgebieten, die nicht in den etablierten Verbindungsmodellen beschrieben werden, im Konnektom häufig neben mehreren parallel existierenden Pfaden vorkommen. Im ersten Schritt wird der direkte Weg vom Striatum über das mediale Pallidumsegment (MGP) zum Thalamus untersucht. Danach wird der indirekte Weg über das laterale Pallidumsegment (LGP) betrachtet und an-



Abbildung 58: Verbindungsmatrizen des unilateralen BG3-Netzwerkes. a) Distanzmatrix. b) GTOM Matrix. c) CMI_{AII} Matrix. d) Communicability Matrix.

schließend wird auf den *hyperdirekten Weg* eingegangen. Letzterer verläuft vom lateralen agranulären prefrontalen Kortex über den Nucleus subthalamicus (STh) zum medialen Pallidumsegment. Die folgenden Thalamuskerngebiete wurden für die Pfadanalyse als Zielknoten nach ihrer Bedeutung selektiert: parafasciculäre thalamische Kerne (PF), centromediale thalamische Kerne (CM), centrolaterale thalamische Kerne (CL), ventrolaterale thalamische Kerne (VL) und die ventromedialen thalamischen Kerne (VM). In der Tabelle 18 sind die kürzesten und größtmöglichen Pfadlängen (maximal drei) zu den jeweiligen Zielkerngebieten des Thalamus aufgeführt. Ursprung ist in jedem Fall immer das Striatum.

Aus der Tabelle geht hervor, dass die direkten und indirekten Pfade durch die Basalganglien in dem vorliegenden Konnektom rekonstruiert werden können. Besonders interessant ist jedoch, dass es sehr viele parallele Wege mit gleichen Ursprungs- und Zielregionen gibt, die teilweise kürzer sein können als der vergleichbare direkte oder indirekte Weg (3. Spalte in Tabelle 18).

Der *direkte Weg* in der Basalganglienschleife wird durch die Abbildung 59 mit dem parafasciculären thalamischen Kerngebiet im Thalamus gezeigt. Die Grafik veranschaulicht,

Tabelle 18: Übersicht über die Anzahl der existierenden Pfade bezüglich des direkten und indirekten Weges. Es existiert beispielsweise (PF-Zeile der Tabelle) ein kürzester Pfad vom CPu zu PF über MGP (CPu \rightarrow MGP \rightarrow PF) und bereits 6 Pfade vom CPu über LGP zu PF. Die Anzahl der Pfade, die nicht zwingenderweise durch MGP oder LGP laufen müssen aber begrenzt wurden auf eine Länge von 3 Verbindungen von CPu zu PF (ohne die Freiheit in Teilbäumen über oder untergeordnete Regionen als Umschaltstellen zu verwenden) betragen 1409, wobei z.B. auch eine direkte Verbindung vom CPu zu PF gefunden wurde.

| | | Anzahl der Konnektivitäten | | | | |
|------------|----------------------------|------------------------------|------------------------|--|--|--|
| Zielknoten | direkter Weg (über MGP) | indirekter Weg (über LGP) | maximale Pfadlänge von | | | |
| | kürzeste Pfadlänge | kürzeste Pfadlänge | uter Kanten | | | |
| PF | 1 | 6 | 1409 | | | |
| СМ | 23 | 4 | 2233 | | | |
| CL | 21 | 5 | 2083 | | | |
| VL | 1 | 4 | 883 | | | |
| VM | 1 | 6 | 1007 | | | |

dass die Verbindung zwischen dem CPu und dem medialen Pallidumsegment MGP von 11 Autoren beschrieben wurde. Des Weiteren sind alle abgebildeten neuronalen Verbindungen reziprok (dicke Linien), womit interessanterweise der gesamte direkte Weg reziprok ist. Die roten Linien zwischen den Kerngebieten entsprechen starken Verbindungen mit einem Gewicht von drei (strong). Grüne Striche symbolisieren ein Verbindungsgewicht von zwei (moderate/dense). Das mittlere Gewicht für alle enthaltenen Konnektivitäten beträgt 2,5. Eine noch größere Verbindungsintensität (durchschnittliches Gewicht von drei) besitzt der direkte Weg mit den ventrolateralen thalamischen Kernen.



Abbildung 59: Konnektivitätsübersicht des direkten Weges der Basalganglien mit dem parafasciculären thalamischen Kerngebiet (PF) als kortikal efferenter Kern. Die Zahlen auf der linken Seite des Pfaddiagramms geben die hierarchischen Ebenen an, der die Gebiete zugeordnet wurden. Die Farb-Kodierung der mittleren Verbindungsgewichte entsprechen den Kodierungen in der Abbildung 44 und Abbildung 53b. Die Linien sind alle dick dargestellt, was bedeutet, dass die Verbindungen reziprok sind.

Die Pfadanalyse ermöglicht die gezielte Suche von Verbindungen zwischen einer Ursprungsund einer Zielregion, die bestimmte Kriterien erfüllt wie beispielsweise Anzahl der Verbindungen und maximale Verbindungsgewichte. Mit diesem Vorgehen lässt sich die Frage beantworten, ob es auch andere Verbindungen und Pfade im Konnektom gibt, als die etablierten Projektionen im direkten, indirekten und hyperdirekten Weg. Im Folgenden werden Pfade gefiltert, die maximal zwei Konnektivitäten (in neuroVIISAS "maximale Pfadlänge": 2) und maximale Verbindungsgewichte (wird in neuroVIISAS durch Sortierung der mittleren Gewichte \overline{w} erreicht) aufweisen. Eine Verbindung, die in den etablierten Verbindungsmodellen der Basalganglien keine Beachtung findet aber funktionell interessant ist, verläuft reziprok und direkt zwischen STh und CPu. Diese Verbindung wurde in 5 Publikationen beschrieben und weist ein mittleres Gewicht von 2,5 auf.

Für den ersten Teil des Weges von AGl (in neuroVIISAS: "Quelle") zum CPu (in neuroVIISAS "Ziel") wurden neben der etablierten direkten Verbindung von AGl zu CPu weitere Verbindungen über den medialen agranulären motorischen Kortex (AGm) (AGl \rightarrow AGm \rightarrow CPu), über die Substantia nigra (SN) (AGl \rightarrow SN \rightarrow CPu) und über die mesencephalic reticular formation (MRF) (AGl \rightarrow MRF \rightarrow CPu), die alle ein starkes mittleres Verbindungsgewicht (Gewicht "strong") aufweisen, gefunden. Auch eine kontralaterale Rückprojektion (AGl links \rightarrow AGl rechts \rightarrow CPu links) wurde mit einem mittleren Verbindungsgewicht gefunden. Interessant sind auch Pfade, die umgekehrt zu den etablierten Wegen der Basalganglien verlaufen: AGl \rightarrow VL \rightarrow CPu und AGl \rightarrow VM \rightarrow CPu.

Vom CPu aus können neuronale Verbindungen zum MGP (wichtiger Abschnitt des direkten Weges der Basalganglien) durch folgende Knoten als Zwischenstation verlaufen: SNR, STh und SNC. Bis auf SNC weisen alle genannten Wege ein mittleres Verbindungsgewicht von 3 auf (Gewicht "strong"). Die direkte Verbindung vom CPu zum STh und weiter vom STh zum MGP muss hier wieder als ein interessanter Pfad hervorgehoben werden.

Beim anschließenden Teil des Weges von MGP zum Thalamus wurden die bisher berücksichtigten fünf Subkerne (PF, CM, CL, VL und VM) des gesamten Thalamusgebiets bezüglich ihrer Konnektivitäten betrachtet. Die Verbindung zum parafasciculären thalamischen Kerngebiet kann unter anderem über die pontinen reticulären Nuclei (PRN) und die SNR verlaufen. Die Verbindungen von MGP zu CL sind auch über die laterale Habenula (LHb), den lateralen Hypothalamus und die pedunculopontinen tegmentalen Kerne (PPTg) mit starken Verbindungsgewichten von 3 realisiert. Die centrolateralen thalamischen Kerne können von MGP auch über den lateralen Hypothalamus (\overline{w} =3), pedunculopontinen tegmental nucleus (PPTg), pontine reticular nucleus (PRN) und SNR mit einem \overline{w} =2,5 erreicht werden. Die ventrolateralen thalamischen Kerne (VL) sind auch über nicht etablierte Wege vom MGP erreichbar. Das CPu (\overline{w} =2,5) und die SNR (\overline{w} =2,5) bilden bei beiden eine Umschaltmöglichkeit. Darüber hinaus ist das MGP auch über den medial amygdaloid nucleus (Me) (\overline{w} =3) und das pedunculopontine tegmentale Kerngebiet (\overline{w} =2,5) erreichbar. Die ventromedialen thalamischen Kerne (VM) sind von MGP über SNR (\overline{w} =2,5) und die zona incerta (\overline{w} =2,25) erreichbar.

Des Weiteren ist auch der primär motorische Kortex bei der Suche nach alternativen Projektionsbahnen durch seine dichte Vernetzung aufgefallen. Die centrolateralen- und centromedialen thalamischen Kerngebiete besitzen alternativ auch intensive Verschaltungen über den rostralen Anteil des Claustrums. Im Gegensatz dazu haben die ventrolateralen- und ventromedialen thalamischen Kerne Kontakt mit dem visuellen System. Dies wird durch ihre gelegentliche Umschaltung im ventralen- und medialen orbitalen Kortex deutlich. Im Großen und Ganzen fällt abermals auf, dass die Substantia nigra pars reticulata konnektional eine große Bedeutung besitzt, aufgrund ihrer häufigen Funktion als zentrale Umschaltstelle.

Wird die Pfadanalyse nach dem Kriterium der kürzesten Pfadlängen durchgeführt, so ergeben sich deutlich weniger Pfadvarianten (siehe Tabelle 18). So existieren zu PF, VL und VM außer der Projektion über das mediale Pallidumsegment keine weiteren Verknüpfungsvarianten. Im Gegensatz dazu existieren zahlreiche andere Pfade auf dem Weg zu CM und CL. Mögliche Zwischenknoten auf dem Weg zu den centrolateralen thalamischen Kerngebieten können neben dem medialen Pallidumsegment außerdem der LH, PRN, LGP, PPTg oder SNR u.a. sein. Das centromediale thalamische Kerngebiet ist von MGP über den lateralen Teil des lateralen habenulären Kerns (LHbL), LH, PPTg, Me und SNR erreichbar.

Der *indirekte Weg* verläuft vom CPu über das laterale Pallidumsegment (LGP) und dann vom Nc. subthalamicus (STh) zum MGP und von dort schließlich zu bestimmten thalamischen Unterkernen. Ähnlich wie bei dem direkten Weg besitzen die Verbindungen zwischen den einzelnen Kerngebieten ein relativ großes mittleres Gewicht von 2,583. Verbindungen mit größeren Gewichten existieren zwischen AGl und CPu (strong) bzw. zwischen LGP und CPu (strong), welche jeweils durch sechs unterschiedliche Autoren beschrieben wurden. Alle in Abbildung 60 aufgeführten Verbindungen sind reziprok (auch der indirekte Weg ist somit wie der direkte Weg vollständig reziprok), eine Eigenschaft, die für den indirekten Weg der Basalganglien bislang noch nicht beschrieben wurde.

Es wurden wieder Verbindungen gefiltert mit maximaler Pfadlänge 2 und Gewichten \exists 2,5, wobei Verbindungen, die bereits bei Analysen des direkten Pfades betrachtet wurden, nicht aufgeführt werden.

Die Projektion vom CPu zum LGP kann auch über SNC, STh und VTA u.a. erfolgen. Eine etwas geringere Intensität weisen die Verbindungen zwischen LGP und STh auf. Hier dienen u.a. das CPu, SNR und PPTg als Verbindung von LGP zu STh. Die Verbindung von STh zum MGP ist über SNR (\overline{w} =3) oder CPu (\overline{w} =2,5) realisiert. Besonders interessant sind die Verbindungen über den pontine reticular nucleus oral part (PnO) (\overline{w} =3) und peribrachialen nucleus (PBR) (\overline{w} =2,5), da zum PnO auch eine direkte Verbindung von AGl verläuft und PnO weiter zum Cerebellum projiziert. Schließlich soll noch eine Verbindung von STh über den cingulären Kortex (Cg) (\overline{w} =2,5) und den frontalen cortex (Fr2) (\overline{w} =2,5) zum MGP erwähnt werden.



Abbildung 60: Pfaddiagramm des indirekten Weges zum parafasciculären thalamischen Kerngebiet (PF).

Auch der *hyperdirekte Weg* ist durch stärker gewichtete Verbindungen im Konnektom wiederzufinden (\overline{w} =2,5). Bis auf die Verbindung von AGl zu STh sind alle Konnektivitäten reziprok (Abbildung 61). Die einzige nicht reziproke Verbindung ist im Vergleich mit den übrigen Verbindungen des hyperdirekten Pfades nur von zwei Autoren belegt, was die Reliabilität von AGl zu STh reduziert. Wird die maximale Pfadlänge auf 2 beschränkt, finden sich Verbindungen von AGl zu STh über das dorsale Raphe-Kerngebiet (DR) (\overline{w} =3), die mesenzephale retikuläre Formation (MRF) (\overline{w} =3), die kontralateralen parvicellulären retikulären Kerne (PCRt) (\overline{w} =2,5) und über den primären somatosensorischen Kortex (S1) (\overline{w} =2,5). Im Gegensatz zu dem direkten und indirekten Weg ist der hyperdirekte Weg nicht vollständig reziprok.

Ferner fand sich, dass das mittlere Verbindungsgewicht von direktem, indirektem und hyperdirektem Weg der Basalganglien immer dann mit 3,0 am höchsten ist, wenn VL als Ziel eines Pfades gewählt wird.

Bei der Beschränkung der *maximalen Pfadlänge* auf drei Kanten ergeben sich 1409 weitere Verbindungsmöglichkeiten. Besonders stark mit $\overline{w}=3,5$ ist der Weg vom CPu über SNR zu PF ausgebildet. Über die gleiche Intensität verfügt auch der Pfad über die peripallidale Region (PePa) zu PF. Bei allen weiteren Pfaden liegen zwei Knoten zwischen CPu und PF, wie bei dem Pfad über den STh und die SNR zum Thalamus. Für die Pfade zu den thalamischen CM Kernen gelten vergleichbare Verbindungs-Sequenzen. Als stärkste Verknüpfung ($\overline{w}=3,67$) zu den CL Kernen fand sich die Verbindung über die VTA und den deep mesencephalic nucleus (DpMe). Des Weiteren existiert ein \overline{w} in der gleichen Größenordnung (3,5) über SNR, welche über nur ein weiteres Gebiet verbunden ist. Ein größeres \overline{w} von 3,5 haben die Pfade vom CPu zu thalamischen VL Gebieten, die über MGP oder die SNR verlaufen. Auch der Pfad mit einem \overline{w} von 3,5 zu den thalamischen VM Kernen wird in der SNR umgeschaltet. Ein Pfad mit geringfügig schwächeren \overline{w} von 3,33 wird in STh umgeschaltet. Die Pfadanalyse hat gezeigt, dass die SNR in den Pfaden mit dem höchsten mittleren Gewicht die bedeutendste Region darstellt.



Abbildung 61: Konnektivitätsübersicht vom hyperdirekten Weg mit dem parafasciculären thalamischen Kerngebiet (PF).

3.7.2 Extrinsische Pfade

Die quantitativen Eigenschaften der extrinsischen Verbindungen des BG1- und BG2-Netzwerkes werden vergleichend beschrieben, da Gebiete von BG2, die nicht zu den Kerngebieten der Basalganglien gehören deutlich umfangreichere Anzahlen von Verbindungen aufweisen können. Das CPu hat im BG1-Netzwerk mit 320 Input-Verbindungen die meisten extrinsischen Konnektivitäten gefolgt von VL mit 299 und AGm mit 222 (Tabelle 33). Der primär motorische Kortex (AGl) hat mit 611 Verbindungen die meisten extrinsischen Outputs, danach folgt AGm mit 521, SNC mit 200 und SNR mit 199. Extrinsische Gebiete des BG2-Netzwerkes sind solche Gebiete, die nicht zum BG2-Netzwerk gehören. In Tabelle 34 sind die Anzahlen von Afferenzen und Efferenzen der einzelnen Gebiete des BG2-Netzwerkes zusammengefasst. Die meisten Afferenzen (Summe der ipsilateralen und kontralateralen Inputs) besitzt CL mit 706 afferenten Kanten gefolgt von Ac mit 616 und CM mit 548. Im Gegensatz dazu verfügen die MGP (52), LGP (32) und VA (24) über die wenigsten afferenten Verbindungen. Der primär motorische Kortex (AGI) besitzt mit 598 Verbindungen die meisten Efferenzen gefolgt von MRF mit 531, AGm mit 497 und VTA mit 303. Bei den efferenten Verbindungen weisen MDM mit 14, VA mit 6 und LGP mit 4 die wenigsten Konnektivitäten auf. Des Weiteren sind in der Tabelle 34 noch Informationen zur Konnektivitätsanzahl von Teilbäumen bzw. Unterkerngebieten der einzelnen Regionen der

Basalganglien aufgeführt. MRF bekommt in seine zahlreichen Untergebiete 5946 extrinsische Verbindungen, AC hat 4442 und das CPu erhält 1199 Konnektivitäten. Die wenigsten afferenten Verbindungen (32) besitzt auch hier LGP. Im Vergleich zur Anzahl direkter efferenter Verbindungen verfügt AC über 3785, MRF über 3335 und AGl über 1036 Verbindungen LGP hat mit 5 die wenigsten extrinsischen Efferenzen. Ferner ist aus Tabelle 34 zu entnehmen, dass bei allen Kerngebieten durchschnittlich etwa drei bis viermal so viele ipsilateral gelegene Konnektivitäten (Afferenzen und Efferenzen) im Gegensatz zu den nach kontralateral verlaufenden neuronalen Projektionen existieren.

Im BG2-Netzwerk kommt dem CPu lediglich ein mittlerer Rang in Bezug auf die Anzahl von Input-Verbindungen zu. Im BG1-Netzwerk hingegen besitzt das CPu die meisten Input-Verbindungen. Dieser Unterschied kommt durch das Auftreten von Regionen in BG2 zustande, die deutlich mehr Input-Verbindungen als das CPu besitzen wie z.B. einige thalamische Gebiete (CL, CM, PC) und Ac.

Im BG2-Netzwerk lässt sich eine thalamische Input-Gruppe, die aus CL, CM und PC besteht, erkennen und eine Output-Gruppe, die sich aus AGl, MRF, AGm, VTA, SNR und SNC zusammensetzt. Auffallend ist das umgekehrte Afferenzen-Efferenzen-Verhältnis von 491 Afferenzen und 531 Efferenzen bei MRF (Tabelle 34).

Die Funktion Konnektivitätenvisualisierung wurde angewendet, um gezielt efferente und afferente Gebiete zu filtern. Danach lassen sich die konnektionalen Eigenschaften von deren übergeordneten Regionen in der Tabellenhierarchie-Darstellung untersuchen und gezielt die konnektionale Bedeutung von CL, CM und PC im BG2-Netzwerk bestimmen. CL weist besonders viele kortikale Output-Verbindungen auf und erhält die meisten Afferenzen aus den 4 großen spinalen Abschnitten (cervicale, thorakale, lumbale und sakrale Segmente). Kortikale Afferenzen zu CL kommen vor allem aus dem prefrontalen Kortex und limbischen Regionen. Die meisten Efferenzen von CL ziehen zum CPu, zum prefrontalen, limbischen, Assoziations- und visuellen Kortex. Ebenso wie CL stammen die meisten Afferenzen aus den 4 Rückenmarksabschnitten; ferner kommen umfangreichere Afferenzen aus dem Hypothalamus, der Pons, tegmental area und medulla oblongata. Die meisten Efferenzen aus CM ziehen in Rindenregionen und die Basalganglien. Afferenzen aus dem Vorderhirn erhält CM vom prefrontalen Kortex, Pallidum und der extended Amygdala während die meisten Efferenzen zum Striatum verlaufen und desweiteren zum prefrontalen, limbischen und insulären Kortex. Die umfangreichsten Afferenzen zu PC haben Ihren Ursprung im Rückenmark, der Medulla oblongata und der tegmental area. Der prefrontale Kortex weist die meisten Verbindungen zu PC auf, während die umfangreichsten Efferenzen von PC zum CPu gefolgt vom prefrontalen Kortex verlaufen. Die allgemeinen konnektionalen Eigenschaften von thalamischen Gebieten zeigen Gemeinsamkeiten vor allem bezüglich der spinalen Afferenzen auf und mehr Unterschiede in Hinblick auf kortikale und subkortikale Efferenzen. Die extrinsischen Verbindungen von CPu, STh und SNC werden im Folgenden untersucht. Striatale Afferenzen stammen wie zuvor schon aufgeführt aus prefrontalen Gebieten wie AGI

und AGm. Zahlreiche Afferenzen kommen jedoch auch von intralaminären Kernen des Thalamus, limbischen Rindengebieten, dem insulären Kortex und dem Assoziationskortex sowie der VTA und dem deep amygdaloid complex. Als besondere Region, die zahlreiche Afferenzen vom CPu erhält, müssen wieder die intralaminären thalamischen Kerne genannt werden. Der STh erhält vor allem Afferenzen von motorischen prefrontalen und limbischen Rindenregionen. Außerdem finden sich Afferenzen aus dem retikulären System und intralaminären thalamischen Kernen. Die Efferenzen sind eher gering ausgeprägt und ziehen vor allem zum Pallidum, dopaminergen Kernen, dem retikulären System und motorischen Regionen. Die umfangreichsten Afferenzen zu SNC stammen aus Ac und der central extended amygdala group, gefolgt von CPu und VTA. Die umfangreichsten Efferenzen ziehen von SNC zu CPu, zum Pallidum und zur mesopontinen retikulären Formation.

Im Folgenden werden die extrinsischen Verbindungen der Basalganglien zum Cerebellum, zum Spinal cord und zu den pontinen Kernen (PG) untersucht. Die abgeleitete Adjazenzmatrix der Kantenhäufigkeiten zwischen Teilbäumen der Gebietsauswahl ist in Abbildung 62 dargestellt. Vom Cerebellum wurden cerebellar cortex (CERC), central cerebellar nuclei (CERcn), deep cerebellar nuclei (DNC), dorsolateral protuberance (DLPr), interstitial cell groups (CERIc) und flocculonodular lobe (CEREFL) als Hierarchieblätter ausgewählt, da diese Gebiete und/oder deren Untergebiete Verbindungen über PG oder direkt zu anderen Gebieten des BG2-Netzwerkes aufweisen. Als spinale Abschnitte wurden die cervikalen (CSeg), thorakalen (TSeg), lumbalen (LSeg) und sakralen Segmente (SSeg) aber keine coccygealen Segmente ausgewählt. Letztere bilden eine blockartige Belegung der Matrixelemente, da die Konnektivität von und zu spinalen Segmenten häufig relativ regulär in Tract-Tracing Publikationen beschrieben wird. Der kontralaterale Bereich der Matrix ist wieder etwas schwächer besetzt als der ipsilaterale. Bis auf eine Verbindung existieren keine Verbindungen aus dem cerebellären Kortex zu Gebieten des BG2-Netzwerkes. Die cerebellären Efferenzen verlaufen über Kleinhirnkerne wie DNC und CERcn direkt zu thalamischen Gebieten (CM, PF, VL) und PG. Von PG dann weiter in thalamische Gebiete, spinale Segmente oder AGI. Direkte Verbindungen von BG2-Gebieten zu kortikalen oder nukleären Kleinhirnbereichen gibt es nicht. Aus der Pfadanalyse ergibt sich, dass Verbindungen aus den BG2-Gebieten zum Kleinhirn vor allem über die untere Olive (IO) realisiert sind, die von nigralen (Abbildung 67) und thalamischen (Abbildung 68) Untergebieten u.a. erreichbar ist.



Abbildung 62: Abgeleitete Adjazenzmatrix der Verbindungen zwischen Teilbäumen bzw. Untergebieten der dargestellten Gebietsauswahl des bilateralen BG2-Netzwerkes, das um folgende extrinsische Regionen ergänzt wurde: sechs cerebelläre Gebiete (CERC, CERcn, DNC, DLPr, CERlc, CEREFL), pontine Kerne (PG) und vier spinale Abschnitte (CSeg, TSeg, LSeg, SSeg).

3.7.3 Vulnerabilitätsanalyse

Mittels der Vulnerabilitätsanalyse lässt sich die "Verletzbarkeit" von Verbindungen bestimmen. Ist die Verletzbarkeit einer Verbindung groß, so ist zugleich auch die Bedeutung dieser Verbindung groß für das Netzwerk. Im Folgenden wird die *Vulnerabilität* des uni- und bilateralen BG1-Netzwerkes untersucht. Zwischen der Vulnerabilität von Verbindungen und bestimmten Erkrankungen des Nervensystems kann ein Zusammenhang hergestellt werden, insofern die Entfernung einer Verbindung 63 sind mit Hilfe einer Vulnerabilitätsmatrix die Vulnerabilitäten der einzelnen Konnektivitäten für das unilaterale BG1-Netzwerk dargestellt. Die weißen Felder symbolisieren eine hohe Vulnerabilität für eine Konnektivität. Den höchsten Wert von 1,0 besitzen die Verbindungen von VL und VA zum CPu, ferner vom CPu zu SNC und LGP und von AGm zu VA. Beim Ausfall der Verbindung vom CPu zum LGP kann es zur Chorea Huntington kommen oder es wird eine Bewegungsarmut beim

betroffenen Patienten hervorgerufen. Die hochvulnerable reziproke Verbindung vom CPu zur SNC ist sehr gut untersucht und ist beim M. Parkinson massiv reduziert, bedingt durch den Verlust an dopaminergen Neuronen in der SNC. Eine höhere Vulnerabilität von 0,8 besitzt noch die Verbindung von VL zu AGm.

Die Entfernung der SNC hat nur geringe strukturelle Auswirkungen auf das Netzwerk bezüglich der Verschaltungen, da der Regionen-bezogene "Significance" Parameter der Vulnerabilitätsanalyse im unilateralen BG1-Netzwerk einen Wert von 1,286 (mittlere Closeness des BG1-Netzwerkes wird um 1,286% reduziert, wenn SNC aus dem Netzwerk entfernt werden würde) und im bilateralen BG1-Netzwerk von lediglich 0,007 aufweist. Interessant sind in diesem Zusammenhang die erheblichen motorischen Störungen bei einem Verlust von ca. 90% dopaminerger Neuronen der SNC, was sich eher in der hohen Vulnerabilität der reziproken CPu-SNC-Verbindung widerspiegelt, als in der Bedeutung des Knotens oder der Region SNC. Viel stärkere Auswirkungen hätte die Entfernung des CPu, was zu einer Verkleinerung des mittleren Closeness um 5,41% führen würde.



Abbildung 63: Übersicht der Vulnerabilität der Verbindungen des unilateralen BG1-Netzwerkes.

Auf den höchsten Signifikanz-Wert des CPu von 5,41 folgen SNR (1,646), MGP (1,527), VTA (1,527) und SNC (1,527). Eine relativ geringe Bedeutung für die untersuchte Basalganglienschleife besitzen abermals die ventrolateralen (-1,807) und die ventromedialen (-5,157) thalamischen Kerngebiete.

Die Abbildung 64 zeigt die Vulnerabilitäten der ipsi- und kontralateralen Gebiete des BG1-Netzwerkes. Relativ große Verbindungs-Vulnerabilitäten von 0,6 und 0,7 finden sich für die Verbindungen vom CPu zum SNC und zum LGP. Größere kontralaterale Verbindungs-Vulnerabilitäten von 0,4 ergeben sich für die Verbindungen von SNR, SNC und AGI zum CPu. Die Vulnerabilitätswerte für andere Verbindungen sind deutlich niedriger. Auch für das bilaterale BG1-Netzwerk hat das CPu die größte Signifikanz von 2,98 gefolgt von AGI mit 1,561, AGm mit 1,155 und SNR mit 0,682.

| | _ | | | | _ | | | | | | പ് | ~ | | | ~ | ~ | ~ | ~ | ~ | ~ | |
|--------------|-----|--------|----------|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|--------|-----|-----|-------------|
| | ပ | R L | 1 | | ۲ | ط' | | ا _ | | Ε | ပ | Ľ | [ک | 2 | ۲ | ط | ا_ | Ц Ч | | Ξ | |
| | SN | SN | V | Z | 2 | ž | CP | S | AO | AO | SN | SN | X | Z | 2 | M | C | ST | AC | AC | |
| SNC_L | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0,2 | Keine Daten |
| SNR_L | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,3 | 0,2 | 0,3 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0 | >0 |
| VA_L | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | |
| VL_L | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,3 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0 | |
| LGP_L | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | |
| MGP_L | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,6707 |
| CPu_L | 0,6 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,7 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | |
| <u>STh_L</u> | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | |
| AGI_L | 0 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0,2 | 0,2 | |
| AGm_L | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,3 | 0,2 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | |
| SNC_R | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | |
| SNR_R | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,3 | 0,2 | 0,3 | 0 | 0 | |
| VA_R | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,4 | 0 | |
| VL_R | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,3 | |
| LGP_R | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | |
| MGP_R | 0 | 0,4 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | |
| CPu_R | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0,6 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,7 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | |
| <u>STh_R</u> | 0 | 0,4 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | |
| AGI_R | 0 | 0 | 0 | 0,2 | 0 | 0 | 0,4 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | |
| AGm_R | 0 | 0 | 0,3 | 0,2 | 0 | 0 | 0,3 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0 | 0 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | 0,2 | |

Abbildung 64: Übersicht der Vulnerabilität der Verbindungen des bilateralen BG1-Netzwerkes. Die "_L" und "_R" Suffixe kennzeichnen wieder die linke bzw. rechte Hemisphäre. Ipsilaterale Verbindungen haben insgesamt größere Vulnerabilitäten als kontralaterale.

4 Diskussion

Im Folgenden werden die Ergebnisse der Untersuchungen zusammengefasst und kritisch betrachtet. Ferner wird auf die Schlussfolgerungen anderer Arbeitsgruppen eingegangen. Abschließend werden die eingangs formulierten Fragestellungen beantwortet und ein Ausblick entwickelt.

4.1 Zusammenfassung der Ergebnisse

Es wurden die drei Netzwerke BG1, BG2 und BG3 ausgewertet. BG1 enthält Regionen der Basalganglien mit motorischer Funktion. Funktionell gesehen, besteht das BG2-Netzwerk aus motorischen und nicht-motorischen Gebieten der Basalganglien und BG3 ist das konditioniert expandierte BG2-Netzwerk mit extrinsischen Gebieten, die zu motorischen Gebieten von BG2 Projektionen aufweisen oder die Projektionen von motorischen BG2-Gebieten erhalten (siehe S. 18ff).

Die kompletten Verbindungsdaten aus der Literaturauswertung finden sich in allen drei Netzwerken wieder. Das umfangreichste Netzwerk ist das BG3-Netzwerk, da neben den intrinsischen auch die extrinsischen Verbindungen enthalten sind. Das BG3-Netzwerk wurde kondensiert, so dass nur Regionen enthalten sind, die mindestens eine Afferenz und eine Efferenz besitzen. BG3 wurde sowohl unilateral als auch bilateral untersucht.

Das kanonische BG1-Netzwerk besteht lediglich aus 10 Knoten und 56 Kanten. Es wurde als Ausgangspunkt verwendet, auf dem die weiteren Untersuchungen aufbauen. Im bilateralen BG1-Netzwerk erhöht sich die Knotenzahl auf 20 und die Kantenanzahl auf 150 von denen 38 Verbindungen kontralateral verlaufen. Die Tatsache, dass es sich bei dem bilateralen BG1-Netzwerk um zwei komplex verknüpfte bihemisphärische Netzwerke handelt, wird durch die Zusammenhangskomponente von eins belegt. In dem unilateralen Netzwerk sind die Kerngebiete auf relativ kurzen Wegen miteinander verbunden, was die durchschnittliche Pfadlänge von 1,378 zeigt. Im Gegensatz dazu steigt dieser Wert beim bilateralen Netzwerk nur moderat auf 1,689 an. Die Zentralität von 0,306 (bilateral 0,246) (Wertebereich 0 bis 1) deutet auf eine dezentralere Netzwerkstruktur hin, mit einer intensiven Vernetzung, welche durch einen Clusterkoeffizienten von 0,668 (bilateral 0,538) erfasst wird. Zusätzlich besitzt das BG1-Netzwerk eine Small-worldness Eigenschaft (Small-Worldness unilateral: 1,09, bilateral: 1,298), welche auf eine dichte Verknüpfung einzelner Knoten in einem kleinen gesonderten Netzwerk hinweist aber aufgrund der kleinen Netzwerkgröße (Lima-Mendez und van Helden, 2009) nur eingeschränkt aussagefähig ist. Des Weiteren existiert ein überaus schwacher Grad an Modularität im unilateralen BG1-Netzwerk von lediglich 0,105 und im bilateralen von 0,266.

In dieser Arbeit wurde erstmals ein Einbettungsansatz angewendet (Vlachos et al., 2012), um nicht nur die Netzwerke BG1, BG2 und BG3 isoliert zu betrachten, sondern die Veränderungen der Parameter von BG1 zu erkennen, wenn BG1 in ein Konnektom "eingebettet" wird, welches ausschließlich aus BG1 Regionen und Regionen die einen

direkten Input von BG1 erhalten sowie einen direkten Output zu BG1-Regionen senden. Anders formuliert, welche quantitativen Bedeutungen haben eigentlich die BG1-Regionen in einem "umgebenden" Netzwerk. Dieses Konzept wurde schließlich um die Einbettung von BG1 in ein Netzwerk von direkten und indirekten Nachbarn von BG1 erweitert. Die Einbettungsanalyse zeigt u.a., dass der primär motorische Kortex (AGI) nur im Netzwerk mit direkten Nachbarn von BG1 den höchsten Rang für lediglich zwei Parameter (BC, Rad_{in}) einnimmt. Stattdessen kommt dem CPu und dem SNC am häufigsten ein erster Rang in der gesamten Rangfolge der BG1-Gebiete zu. Dies bedeutet, dass diesen Regionen auch im eingebetteten BG1-Netzwerk eine besonders wichtige konnektionale Bedeutung zukommt. Besondere konnektionale Bedeutung besitzen auch SNR, STh und MGP, die auf den Rängen 2 und 3 bei den meisten Parametern auftreten. Für die thalamischen Gebiete VL und VA muss festgestellt werden, dass ihnen eine schwächere Output-Bedeutung in den eingebetteten Netzwerken zukommt als SNC und SNR.

Die MDS-Analyse (Abbildung 32) visualisiert Ähnlichkeit und Unähnlichkeit der Verbindungsmuster einzelner Regionen der BG-Netzwerke. Knoten mit ähnlichen Merkmalen liegen dichter zusammen, wohingegen konnektional unähnliche Regionen weiter voneinander entfernt liegen. Besonders auffällig sind hierbei die Unterschiede zwischen den einzelnen Unterkerngebieten des Thalamus. Die VL und VA verfügen über einen deutlichen Abstand in der MDS-Grafik zu den kortikalen Gebieten AGl und AGm, welche ihrerseits wiederum dicht zusammenliegen. Die Verteilung der BG1-Gebiete in der MDS-Ebene kann funktionell interpretiert werden, insofern die kortikalen Gebiete relativ dicht zusammen im unteren rechten Quadranten liegen, die wichtigen thalamischen Output-Kerne relativ dicht zusammen im oberen linken Quadranten liegen und wichtige Relaisgebiete im unteren linken Quadranten relativ weit entfernt von den zuvor aufgeführten Gebieten positioniert sind. Eine Ausnahme stellt MGP dar, welcher dicht am SNR liegt.

4.2 Kritische Betrachtung der Literaturauswertung

Die Auswertung von begutachteter (peer-reviewed) Tract-Tracing Literatur wurde durchgeführt, um genaue (Richtung und Auflösung von Verbindungen) Angaben über Verbindungen der Basalganglien zu erhalten. Dieses retrospektive Vorgehen ist anerkannt und wird in anderen Projekten ebenfalls erfolgreich durchgeführt (Felleman und van Essen, 1991; Stephan et al., 2000, 2001; Sugar et al., 2011; Bota et al., 2012).

Trotz der Akzeptanz, Konnektome auf der Grundlage von Literaturauswertungen zu generieren, sind mit diesem Vorgehen Probleme verbunden, die hier erläutert werden müssen. In einigen Publikationen (z.B. Peschanski et al., 1987) wurde beispielsweise Kainsäure in bestimmte Kerngebiete injiziert, solche sogenannten Läsionsstudien wurden nicht in die Literaturauswertung mit einbezogen. In die Auswertung wurden nur Publikationen

berücksichtigt, in denen sich Befunde über *adulte Laborratten* fanden. Tract-Tracing Publikationen mit anderen Organismen (z.B. Kuenzle, 2009) wurden nicht ausgewertet. Das Geschlecht spielte als Ausschlusskriterium keine Rolle. Hierbei wurde auch von der Auswertung von Tract-Tracing Experimenten in Embryonen (z.B. Erzurumlu und Jhaveri, 1992) und neonatalen Tieren (z.B. Galazo et al., 2008) abgesehen. Außerdem wurden Arbeiten (Rehkämper et al., 1994) mit phylogenetisch verwandten Nagern, wie z.B. Blindmäuse (Spalax ehrenbergi) nicht ausgewertet. Aus der Literaturauswahl wurden ebenso Experimente mit Transplanten oder neuropharmakologische Untersuchungen jeglicher Art ausgesondert (z.B. Thanos, 1997).

Obwohl einheitliche Kriterien der Literaturauswahl beachtet wurden, ist die Vergleichbarkeit von Tract-Tracer Publikationen Einschränkungen unterlegen, die die exakte Lokalisation (Diffusion des Tracers in Nachbargebiete) des Injektionsortes, die Applikationsart (Geschwindigkeit der Injektion, Druckinjektion, Iontophorese und Kombinationen) und den Tracer selber (Konzentration, Volumen, Konjugation) betreffen. Auch die Beurteilung und Interpretation von axonalen Terminalen bei anterograden und Perikaryen bei retrograden sowie gemeinsamen Terminalen und Perikaryen Darstellungen bei bidirektionalem Tracer-Transport kann zwischen Studien sehr variabel sein. Ein weiterer Einflussfaktor ist die Überlebenszeit der untersuchten Tiere nach Applikation des Tracers. Eine verlängerte Wirkdauer kann zur Folge haben, dass mehr Projektionsbahnen markiert werden bzw. zum Teil auch Konnektivitäten dadurch ein größeres semiguantitatives Gewicht zugewiesen wird (s.S. 15). Befunde, die Injektionen in Faserbahnen oder Tracer-Lokalisationen in "fibers of passage" oder "bypassing fibers" wurden nicht erfasst. Missverständliche Angaben zu Projektionsbahnen speziell von Nachbarregionen wurden bei der Auswertung nicht berücksichtigt (z.B. Cho et al., 2004). Im Rahmen dieser Arbeit erfolgte keine Auswertung von Publikationen mit Injektionsorten, die nicht den Kerngebieten der Basalganglienschleife zugehörig sind (z.B. Injektion in Haarfollikel, Sharp et al., 1988). Außerdem sind die Beschreibungen der Zielknoten der einzelnen Konnektivitäten nicht immer eindeutig und direkt interpretierbar dokumentiert. Eine direkt interpretierbare Dokumentation wäre beispielsweise eine tabellarische Übersicht mit explizierter Angabe zur Lokalisation von Perikaryen (sources), axonalen Terminalen (targets) und einem semiquantitativen Gewicht (Brett-Green et al., 2003).

Aus diesen Problemen der Auswertung ergeben sich weitere Schwierigkeiten bei der Analyse der extrahierten Konnektivitäten. Beispielsweise ist die Verbindung von SNR zu den MD thalamischen Kerngebieten in zwei Publikationen von Lechner et al. (1993) und Krout et al. (2002) als nicht präsent beschrieben. Marani et al. (2008) beschreiben aber diese Verbindung als vorhanden (Gewicht "-0,5"). Im Gegensatz dazu haben Groenewegen et al. (1997) diese Verbindung explizit nicht beobachtet. Arbeiten von Deniau et al. (1992), Cebrian et al. (2005) und Ray et al. (1992) berichten von dichten bis starken Verbindungsintensitäten. Ferner traten bei folgenden Projektionen Diskrepanzen auf: CPu zur VTA, CPu zu MD, MGP zur SNC und

vom CPu zum MGP. Mit Hilfe der Diskrepanzenanalyse (Abbildung 13) in *neuroVIISAS* und der Reliabilitätsberechnung lassen sich jedoch diskrepante Verbindungen aus der Netzwerkanalyse ausschließen oder nur Verbindungen einschließen, die eine besonders große Validität (Abbildung 19) besitzen. Nauta et al. (1974) haben drei Verbindungen vom PF, der VTA und der SNC jeweils zum kontralateralen CPu als nicht vorhanden (Gewicht "0") dokumentiert, die von anderen Autoren teilweise sogar als intensiv (Gewicht "3") beschrieben wurden. Da die Publikation von Nauta et al. (1974) aus der Anfangsphase (Kristensson et al. 1971, Kristensson und Olsson 1971a, 1971b) der Tract-Tracing Methodik stammt, können hier auch technische Probleme der Experimente zu diesen Widersprüchen beitragen. Ein Vorteil der hier durchgeführten Auswertungsstrategie ist, dass die Qualität von Verbindungen erstmals in Form eines Spektrums zwischen besonders widersprüchlich bis besonders zuverlässig vorliegt und gefiltert werden kann.

Ferner kann das von Kamper (2004) beschriebene Parzellierungsproblem zu der Entstehung von Diskrepanzen führen. Regionen lassen sich unterschiedlich strukturell und/oder funktionell und/oder hodologisch und/oder neurochemisch unterteilen, was bei der Betrachtung unterschiedlicher Tract-Tracing Studien zu Überlappungen und Einschließungen von Regionen führen kann. Die genaue Zuordnung der Regionen, die Definition räumlichontologischer Relationen (Baldock und Burger, 2008; Bowden et al., 2007; Bowden und Dubach, 2005) und deren Vergleichbarkeit zwischen unterschiedlichen Publikationen erschwert retrospektive konnektionale Studien maßgeblich. Die Entwicklung der Objektiven Relationalen Transformation (ORT) stellt ein Lösungsansatz für dieses Problem bereit. Voraussetzung für die Umsetzung ist die Verfügbarkeit von "Intermap Relations", welche den Vergleich verschiedener Hirngebiete gestatten. Die Beziehungen zwischen bestimmten Hirnarealen lassen sich durch einen Relation Code definieren. Die folgenden fünf Relationen zwischen zwei Hirnarealen sind möglich: identisch (RC = "I"), ein Areal ist größer als das andere (RC = $,L^{\prime\prime}$), beide Areale überlappen sich (RC = $,O^{\prime\prime}$), ein Areal ist Subareal des anderen (RC = ,,S'') oder beide Areale liegen getrennt zueinander (RC = ,,D'') (Kamper, 2004). Eine konsequente Anwendung dieser Relationen setzt jedoch die Bereitstellung der notwendigen Informationen durch die Tract-Tracing Publikation voraus. Diese Informationen sind jedoch nur selten direkt oder explizit verfügbar, so dass sie manchmal aus Abbildungen und Beschreibungen im Text abgeleitet oder besser interpretiert werden müssen, was wiederum zu zahlreichen Fehlerinterpretationen führen kann. Daher wurde auf ein solches Vorgehen verzichtet.

4.3 Kritische Betrachtung der Ergebnisse

Problematisch erwies sich bei der Auswertung der zahlreichen Tract-Tracing Publikationen die Verwendung unterschiedlicher Nomenklaturen zur Bezeichnung der einzelnen Kerngebiete. Durch die schrittweise Auswertung der Arbeiten wurde die bestehende

Gliederung der Kerngebiete kontinuierlich durch neue Unterkerngebiete erweitert. Bisweilen konnten in den Publikationen keine eindeutigen topographischen Definitionen und Abgrenzungen zu neuen Gebieten gefunden werden oder es waren nur sehr dürftige Angaben verfügbar. Teilweise existieren für diverse Gebiete mehrere Bezeichnungen (Synonyme) und gleiche Akronyme für unterschiedliche Gebiete. Dies kann zur Reduplikation von Gebieten mit unterschiedlichen Bezeichnungen aber gleicher Lokalisation meist auf einer relativ kleinen Hierarchieebene führen. Die Präzision kann jedoch durch die Auswahl übergeordneter Regionen und damit Zusammenfassung der reduplizierten Regionen erhöht werden ("zuklappen" von Teilbäumen). Mit diesem Vorgehen haben Gebietsauswahlen auf einer kleinen Hierarchiestufe eine große Zuverlässigkeit oder Präzision und solche auf tieferen Hierarchiestufen eine entsprechend abnehmende Zuverlässigkeit. Die Gebietsauswahlen des BG1-, BG2- und BG3-Netzwerkes sind jedoch nicht durch einfaches Aufklappen bzw. Erweiterung der Hierarchiestufen entwickelt worden, sondern in Abhängigkeit von funktionellen Kriterien (nicht-motorische Gebietsauswahl in BG2) und der Untersuchung des Verhältnisses von intrinsischer zu extrinsischer Konnektivität im BG3-Netzwerk. Nachfolgend wird erläutert, dass diese speziellen Gebietsauswahlen direkte Auswirkungen auf die berechneten lokalen und globalen Parameter haben. Hierzu werden das BG2- und BG3-Netzwerk verglichen. Die Zusammensetzung und Generierung der Netzwerke wurde in Kapitel 2.5 (s. S. 18) behandelt. Das Netzwerk BG2 umfasst 25 Knoten, die durch 304 Kanten verbunden sind. Durch Hinzufügen spezieller Regionen, weitere Aufklappung und anschließende Kondensation besitzt das Netzwerk BG3 104 Knoten, die mit 2318 Kanten verbunden sind. Die Heterogenität als Maßstab für die Variabilität der Konnektivitäten beträgt bei BG2 0, 386 und bei BG3 0,787. Dies bedeutet, dass jeder Knoten in BG2 über eine ähnlichere Anzahl von Kanten verfügt als in BG3. Darüber hinaus hat die *Liniendichte* beim BG3 Netzwerk um ca. 50 Prozent abgenommen (21,64%, BG2: 50,66%). Des Weiteren hat sich vergrößert die durchschnittliche Pfadlänge bei BG2 von 1,5 auf 1,86 bei BG3. Die Zielknoten sind im BG2-Netzwerk auf kürzeren Wegen zu erreichen. Die *Modularität* in BG2 ist mit 0,096 im Gegensatz zu 0,126 beim BG3-Netzwerk ähnlich klein. Der *Clusterkoeffizient* als Verbindungsausmaß ist bei dem BG2-Netzwerk etwas größer (0,641) als beim BG3 Netzwerk mit 0,575. Eine interessante Eigenschaft (Kleine-Welt-Eigenschaft) der Netzwerke lässt sich mit der Small-worldness berechnen. Ist der Wert größer als 1 ist die Kleine-Welt-Eigenschaft eines Netzwerkes stärker ausgeprägt und die Knoten des Netzwerkes umfassen einen Verbund aus vielen Knoten, die über zahlreiche Konnektivitäten in einer Clusterung innerhalb eines größeren Netzwerks verbunden sind. Der Wert für die Smallworldness Eigenschaft ergibt sich aus dem Quotienten aus der durchschnittlichen Pfadlänge und dem mittleren Clusterkoeffizienten im Verhältnis zu einem randomisierten Netzwerk. Die Kleine-Welt-Eigenschaft des BG2-Netzwerkes beträgt 1,249 und die des BG3-Netzwerkes 2,575. Die Skalenfreiheit als weitere Eigenschaft eines Netzwerkes besagt, dass die Konnektivtätszahl pro Knoten nach einer Potenzfunktion (P(k)= $\alpha k^{-\gamma}$) verteilt ist. Nach der Potenzfunktion bildet die Kurve für ein Zufallsnetzwerk die Poisson-Verteilung ab. Der Verlauf des Graphen ist zunehmend flacher bei ansteigenden Exponenten γ (Barabási und Bonabeau, 2004). Für das BG2-Netzwerk ergeben sich $\Delta=2,5$, $\gamma=-0,03$ und $\alpha=0,05$ während für das BG3-Netzwerk $\Delta=0,6$, $\gamma=0,12$ und $\alpha=0,02$ betragen. Die geringere Differenz (Abweichung der Verteilung zur Potenzfunktion) $\Delta=0,6$ bei BG3 im Vergleich zu BG2 spricht bei BG3 für mehr Skalenfreiheit als bei BG2. Eine viermal geringere Knotenanzahl und 7,6-mal geringere Kantenzahl von BG2 im Vergleich zu BG3 weißt auf die Abhängigkeit von Netzwerkkomplexität und Skalenfreiheit hin, woraus sich ergibt, dass die Beurteilung von Skalenfreiheit bei kleinen Netzwerken problematisch ist.

Die Literaturauswertung der Konnektivitäten hat auch gezeigt, dass einzelne Kerngebiete (CPu, SNC, AGm) mit einer großen Anzahl an neuronalen Verbindungen in der Gesamtzahl der Publikationen deutlich zahlreicher auftraten als abgesondert liegende Knoten (VA, LGP, Ac) mit wenigen Konnektivitäten.

4.4 Kritische Betrachtung der Ergebnisse anderer Arbeitsgruppen

Bisher wurde noch kein Konnektom der Basalganglien bei der Ratte erstellt. Es gibt jedoch eine Vielzahl an Übersichtsarbeiten über Verbindungen (Joel und Weiner, 2000), Zytoarchitektonik (Gerfen, 2004), Chemoarchitektonik (Gerfen, 2004) und Neurophysiologie (Baev et al., 2002; Gittis et al., 2010; McCormick, 2010) der Basalganglien. Mit dieser Arbeit wurden die Verbindungen sämtlicher funktionell motorischer und nicht-motorischer Gebiete der Basalganglien sowie wichtige extrinsische Gebiete erfasst und integriert analysiert. Da dieser Ansatz erstmalig durchgeführt wurde, ist ein direkter Vergleich mit ähnlichen Arbeiten nicht möglich. Daher können lediglich Vergleiche mit Arbeiten erfolgen, die sich mit den Konnektivitäten einzelner Kerngebieten der Basalganglien und deren extrinsischer Afferenzen und Efferenzen beschäftigen.

In der Übersichtsarbeit von Haber and Calzavara (2009) wurde gezeigt, dass Kerne der Basalganglien in diverse funktionelle Schleifen zum zerebralen Kortex integriert sind. Zu ihnen gehören die Projektionen vom anterioren cingulären Kortex und orbitalen frontalen Kortex zum rostralen ventromedialen Striatum, welche dem Belohnungssystem (reward) zugeordnet werden. Die für das Arbeitsgedächtnis und das strategische Planen nötigen Konnektivitäten verlaufen vom dorsolateralen prefrontalen Kortex zu den dorsalen und rostralen Striatumanteilen. In den dorsalen und lateralen Segmenten des Striatums enden neuronale Verknüpfungen vom dorsalen und rostralen prämotorischen Kortex, die für die Beobachtung und Planung von Handlungen notwendig sind.

Die CM und PF Kerne des Thalamus besitzen ausgeprägte Konnektivitäten zum Assoziationskortex. Vom lateralen Anteil des CM bestehen umfangreiche Verbindungen zum primären motorischen und sensorischen Kortex. Die medialen Anteile des PF haben hauptsächlich Verbindungen zu limbischen Arealen wie dem ventralen Striatum. Im Gegensatz dazu sind weiter lateral gelegene intralaminäre thalamische Kerne eher mit dem dorsolateralen Striatum verbunden, das wiederum mit kortikalen Assoziationsregionen und sensomotorischen kortikalen Arealen verbunden ist. Die ventroanterioren- und ventrolateralen thalamischen Kerne verfügen über reziproke Verbindungen zum prämotorischen, cingulären und motorischen Kortex (Haber and Calzavara, 2009).

Darüber hinaus werden in dieser Publikation reziproke Verknüpfungen zwischen den zentralen Anteilen von MD und dem lateralen und orbitalen PFC hervorgehoben, die in dem generierten Konnektom mittels Pfadanalyse nachvollzogen werden können. Reziproke Verbindungen zwischen dem primären motorischen Kortex und dem oralen Anteil des ventroposterolateralen thalamischen Kerngebiets werden ebenfalls betont und lassen sich im Konnektom wiederfinden. Ferner wird auf Verbindungen vom supplementären motorischen Kortex (Fr2) zum oralen Teil von VL hingewiesen, die im Konnektom als reziprok realisiert sind. Der caudale Abschnitt von VL besitzt im Gegensatz dazu Verbindungen zum präsupplementären und caudalen cingulären Kortex. Das von Haber and Calzavara (2009) herausgearbeitete Prinzip von reziproken kortikothalamischen und nicht-reziproken Relais-Verbindungen von kortikalen Arealen über bestimmte Regionen des CPu zu thalamischen.

In der Übersichtsarbeit von Parent aus dem Jahre 1990 wurde erstmals das Konzept des direkten und indirekten Pfades der Basalganglien auf der Grundlage von extrinsischen und intrinsischen Konnektivitäten vorgestellt. Diese Pfade als auch der hyperdirekte Pfad wurden auf Seite 75f auch in dem generierten Konnektom nachgewiesen. Von Parent (1990) wird hervorgehoben, dass sich das Striatum in einen sensomotorischen, assoziativen und limbischen Teil gliedert. Auch aus den hier generierten Konnektom geht hervor, dass der ventrale Anteil des Striatums ausgeprägte Konnektivitäten zum limbischen System besitzt. Auf der anderen Seite sind neuronale Projektionen vom Nc. caudatus des Primaten zu den assoziativen Anteilen des temporalen, parietalen, prefrontalen und cingulären Kortex beschrieben. Die sensomotorischen Fasern projizieren hingegen zum Putamen. Des weiteren wird noch näher auf die Efferenzen des Globus pallidus zur lateralen Habenula, zu den pedunculopontinen tegmentalen Kernen, dem ventralen- und centromedialen thalamischen Kerngebieten eingegangen (Parent, 1990).

Galvan and Smith (2011) unterscheiden Projektionen von PF und CM zum CPu (CM/PFstriatal system) von striatalen Konnektivitäten mit anderen thalamischen Gebieten. Das zuerst genannte Projektions-System wird weiter gegliedert in eine rostrale (centralmediale-, paracentrale und centrolaterale thalamische Kerngebiete) und eine caudale Gruppe (centromedianer- und parafasciculärer Thalamusanteil). Der rostrale Anteil des PF Kerns weist intensive Verbindungen zum ventralen Striatum (limbischen System) auf, während die caudalen und dorsolateralen Anteile von PF zum CPu projizieren und den assoziativen Teil des Striatums ausmachen. Ferner werden Konnektivitäten zwischen dem sensorimotorischen Striatum ("post-commissural putamen") und dem medialen Anteil von CM abgegrenzt. Der laterale Anteil projiziert zum primär motorischen Kortex. Das menschliche Konnektom wird u.a. intensiv von Olaf Sporns (Sporns et al., 2011a, b; Sporns, 2012) und Patric Hagmann (Hagmann et al., 2007) untersucht. Hier wird insbesondere die nichtinvasive Magnetresonanztomographie im Gegensatz zur Tract-Tracing Methodik angewendet. Inzwischen werden konnektionale Komponenten der menschlichen Basalganglien mittels diffusionsgewichteter Magnetresonanztomographie (DTI) untersucht. So wurden neuronale Projektionen vom Thalamus zum frontalen Kortex bzw. prefrontalen Kortex *in vivo* nachgewiesen (Kamali et al., 2010).

4.5 Alleinstellungsmerkmale der Konnektomanalyse der Basalganglien

Über den Aufbau und die Funktion der Basalganglien und ihrer Kerngebiete liegen zahlreiche Publikationen vor. Bis zum jetzigen Zeitpunkt wurde jedoch noch keine umfassende Konnektom-Generierung und -Analyse bei der Ratte durchgeführt. Es sind lediglich Übersichtsarbeiten verfügbar, die jedoch wie oben gezeigt nur Teilaspekte der Konnektivität der Basalganglien untersuchen. Mit der vorliegenden Dissertation wurde ein intrinsisches Konnektom der Basalganglien mit wichtigen extrinsischen konnektionalen Komponenten für einen Organismus erstellt, der am häufigsten für neuroanatomische Tract-Tracing Studien verwendet wird. Die komplexe Analyse (Matrizen, globale und lokale Parameter, Motive, multivariante Statistik) eines (1) bilateralen und (2) hierarchischen Konnektoms ist bislang nur mit dem generisch-integrativen Ansatz von neuroVIISAS möglich. Ein weiteres Alleinstellungsmerkmal dieser Arbeit ist die Untersuchung der konnektionalen Unterschiede ipsi- und kontralateraler Gebietsfilterungen. Bislang reduzierten sich die Auswertungen zu Konnektivitäten nur auf ipsilaterale Hirnareale (Kamper, 2004). Darüber wurden sämtliche im Ergebnisteil und dem Anhang abgebildete Visualisierungen mit neuroVIISAS erzeugt. Außerdem sind mit Hilfe des Programms parallelisierte (multithreading) Vergleiche mit optimierten (gerichteten) Zufallsnetzwerken realisierbar. Schließlich wurden metrische multidimensionale Skalierung (MDS) und die Hauptkomponentenanalyse (Principalcomponent-analysis, PCA) verwendet, um die konnektionalen Eigenschaften der einzelnen Knoten zueinander auszuwerten.

4.6 Ausblick

Weitere Komponenten wie Hippocampus, Kleinhirn, Großhirnrinde und peripheres Nervensystem des Konnektoms der Ratte würden wichtige Daten zur Vervollständigung des Konnektomprojektes zur Verfügung stellen. Lokale Schaltkreise und die Berücksichtigung von Kollateralen in der quantitativen graphentheoretischen Analyse wären ebenfalls von großer Bedeutung. Eine weitere interessante Auswertungsmöglichkeit wäre die Verarbeitung von exzitatorischen und inhibitorischen Effekten einzelner Kerngebiete auf ihre Projektionszielgebiete. Allerdings ist diesbezüglich der Informationsgehalt in den Tract-Tracing-Publikation begrenzt. Diskutiert werden könnte auch den Diffusionseffekt von Tracer-Injektionen in den Adjazenzmatrizen zu modellieren. Topographische Verbindungsgewichte direkter Nachbargebiete um eine zentrale injizierte Region könnten mittels der Gauss-Funktion gewichtet werden. Auch die Distanzmatrix könnte, mit Euklidischen Distanzen berechnet werden, für die Gebiete, deren Konturen bekannt sind und geschätzt werden für Gebiete ohne Konturen.

Daneben ist es auch vorstellbar Simulationen mit Konnektomdaten durchzuführen. Mit Hilfe dynamischer Modelle ist es möglich Ausfälle einzelner Kerngebiete nachzuahmen, um die Behinderung des Informationsflusses zu veranschaulichen und damit die Entstehung spezifischer Krankheiten zu erklären (Läsionssimulationen). Außerdem ist es vorstellbar zufällig gewichtete Graphen zu erstellen und diese mit realen Netzwerken in Simulationen zu vergleichen.

4.7 Beantwortung der Fragestellung dieser Arbeit

In der Einleitung wurden Fragen formuliert, die an dieser Stelle als Ergebnis der durchgeführten Auswertungen beantwortet werden.

1. Wie viele Verbindungen des intrinsischen und extrinsischen Basalganglien Konnektoms sind bislang beschrieben worden?

Das BG1-Netzwerk mit den kanonischen motorischen Gebieten der Basalganglien besteht aus 10 Gebieten bzw. Knoten, die durch 56 Kanten miteinander verbunden sind. Das bilaterale BG1-Netzwerk besteht u.a. aus 38 kontralateralen Verbindungen. In dem ipsilateralen BG1-Netzwerk gibt es 1542 ipsi- und kontralaterale Afferenzen von und 1869 ipsi- und kontralaterale Efferenzen zu extrinsisch gelegenen Regionen.

Das BG2-Netzwerk besteht aus 25 Knoten, die mit 304 Kanten verbunden sind. Das bilaterale BG2-Netzwerk besitzt 264 kontralaterale Verbindungen. Dem gegenüber stehen 5842 ipsiund kontralaterale Afferenzen von und 3406 ipsi- und kontralaterale Efferenzen zu extrinsisch gelegenen Kerngebieten.

2. Welche ipsi- und kontralateralen Verbindungen der Basalganglien sind in dem Konnektom vorhanden?

Im BG1-Netzwerk sind 349 kontralaterale und 1193 ipsilaterale extrinsische Afferenzen realisiert. 529 kontralaterale und 1340 ipsilaterale extrinsische Efferenzen sind in BG1 vorhanden. Im BG2-Netzwerk finden sich 2081 kontralaterale und 3761 ipsilaterale extrinsische Afferenzen. 1101 kontralaterale und 2305 ipsilaterale extrinsische Efferenzen lassen sich in BG2 bestimmen.

3. Welche intrinsischen und extrinsischen Konnektivitäten der Basalganglien dominieren hinsichtlich ihrer Projektionsgewichte?

Bezüglich ihres Projektionsgewichtes dominieren bei den intrinsischen Konnektivitäten die Projektionen vom Striatum zur Substantia nigra (pars compacta und pars reticulata). Des Weiteren ist die Verbindung von AGl zu VL ebenfalls sehr stark ausgebildet. Die meisten extrinsischen Projektionen (Efferenzen) von den Basalganglien haben ihren Ursprung in den Kernen AGl, AGm, MRF, VTA und SNR.

4. Können die drei in der Literatur beschriebenen Wege (hyperdirekt, direkt, indirekt) auch in dem Konnektom der Basalganglien identifiziert werden?

Nach umfangreicher Literaturauswertung lassen sich alle drei Pfade durch diverse antero- und retrograde Experimente belegen. Dies zeigt einen hohen Grad an Reziprozität und demonstriert so eine hohe Bedeutung fürs Netzwerk. Darüber hinaus beträgt das mittlere Gewicht der angesprochenen Wege 2,5, was einer großen Verbindungsintensität entspricht.

5. Existieren alternative Routen durch die Basalganglien, die parallel zu den drei bekannten Wegen verlaufen?

Neben den drei Hauptpfaden haben sich für die Projektion von AGl zu CPu beispielsweise als alternative Umschaltstationen AGm und SN ergeben. Des Weiteren werden bei der Projektion von CPu zu MGP einige Konnektivitäten in SNR, STh und SNC umgeschaltet. Speziell beim indirekten Weg wurden bei der Projektion von CPu zu LGP auch Umschaltungen in SNC, STh und VTA beobachtet. Alle hier genannten Alternativwege verfügen über große mittlere Verbindungsgewichte um 3.

6. Wie stark wird das Konnektom der Basalganglien geändert, wenn die Substantia nigra pars compacta aus dem Netzwerk entfernt wird?

Mit der Vulnerabilitätsanalyse wurde gezeigt, dass die Entfernung der Substantia nigra pars compacta nur geringfügige Auswirkungen auf die Netzintegrität hat.

5 Literaturverzeichnis

Albin RL, Young AB, Penney JB (1989) The functional anatomy of basal ganglia disorders.Trends Neurosci 12: 366-375.

Alexander GE, DeLong MR, Strick PL (1986) Parallel organization of functionally segregated circuits linking basal ganglia and cortex. Ann Rev Neurosci 9: 357-381.

Alexander GE, Crutcher ME (1990) Functional architecture of basal ganglia circuits: neural substrates of parallel processing. Trends Neurosci 13: 266-271.

Alves RV, Asfora WT (2011) Deep brain stimulation for Dejerine-Roussy syndrome: case report. Minim Invasive Neurosurg. 54: 183-186.

Axer M, Amunts K, Grässel D, Palm C, Dammers J, Axer H, Pietrzyk U, Zilles K (2011) A novel approach to the human connectome: ultra-high resolution mapping of fiber tracts in the brain. Neuroimage 54: 1091-1101.

Baev KV, Greene KA, Marciano FF, Samanta JE, Shetter AG, Smith KA, Stacy MA, Spetzler RF (2002) Physiology and pathophysiology of cortico-basal ganglia-thalamocortical loops: theoretical and practical aspects.Prog Neuropsychopharmacol Biol Psychiatry 26: 771-804.

Bailey P, De Barenne JCD, Garol HW, McCulloch WS (1940) Sensory cortex of chimpanzee. J Neurophysiol 3: 469-485.

Bailey P, von Bonin H (1951) The isocortex of man. Urbana, University of Illinois Press.

Baldock RA, Burger A (2008) Anatomical Ontologies: Linking Names to Places in Biology. In: Burger A, Davidson D, Baldock R (Hrsg.) (2008) Anatomy Ontologies for Bioinformatics. Computational Biology Series 6: 197-211. DOI: 10.1007/978-1-84628-885-2_10.

Barabási AL, Bonabeau E (2004) Skalenfreie Netze. Spektrum der Wissenschaft Juli 2004: 62-69.

Basser PJ, Özarslan E (2009) Introduction to diffusion MR. In: Johansen-Berg H, Behrens TE (Hrgs.) (2009) Diffusion MRI - From quantitative measurement to in-vivo neuroanatomy. Academic Press, 3-10.

Bentivoglio M, Morelli M (2005) The organization and circuits of mesencephalic dopaminergic neurons and the distribution of dopamine receptors in the brain. In: Björklund A, Hökfelt T (Hrsg.) Handbook of chemical neuroanatomy. Volume 21: Dopamine, S. 1-107, Elsevier, Amsterdam.

Björklund A, Lindvall O (1984) Dopamine-containing systems in the CNS. In: Björklund A, Hökfelt T (Hrsg.) Handbook of chemical neuroanatomy. Volume 2: Classical transmitters in the CNS, Part 1, S. 102-108, Elsevier, Amsterdam.

Bosch C, Mailly P, Degos B, Deniau JM, Venance L (2012) Preservation of the hyperdirect pathway of basal ganglia in a rodent brain slice. Neuroscience 215: 31-41.

Bota M, Dong HW, Swanson LW (2012). Combining collation and annotation efforts toward completion of the rat and mouse connectomes in BAMS. Front. Neuroinform. 6: 2

Bowden DM, Dubach M (2005) Neuroanatomical Nomenclature and Ontology. In: Koslow SH, Subramaniam S (Hrsg.) (2005) Databasing the Brain. Wiley-Liss: 27-45.

Bowden DM, Dubach M, Park J (2007) Creating Neuroscience Ontologies. In: Crasto CJ (Hrsg.) (2007) Neuroinformatics (Methods in Molecular Biology). Humana Press, Totowa 401: 67-87.

Brett-Green B, Fifkova E, Larue DT, Winer JA, Barth DS (2003) A multisensory zone in rat parietotemporal cortex: intra- and extracellular physiology and thalamocortical connections. J Comp Neurol 460: 223-237.

Brodal A (1981) Neurological anatomy. Oxford University Press, 3. Aufl.. New York, Oxford. S. 183, 264, 271.

Brookhart JM, Mountcastle VB (1981) Handbook of Physiology. Section1: The Nervous System. Volume 2: Motor Control. Part 2. American Physiological Society, Williams & Wilkins Company, Baltimore, Maryland.

Burns G (1997) Neural connectivity of the rat: Theory, methods and applications.Dissertation, Magdalen College, Oxford.

Callaway EM, Katz LC (1993) Photostimulation using caged glutamate revels functional circuitry in living brain slices. Proc Natl Acad Sci 90: 7661-7665.

Cajal, SYR (1909) Histologie du systèeme nerveux de l'homme et des vertébrés. Vol. 2. S. 504-515. Paris: Malonie.

Cebrian C, Parent A, Prensa L (2005) Patterns of axonal branching of neurons of the substantia nigra pars reticulata and pars lateralis in the rat. J Comp Neurol 492: 349-369.

Cho RH, Segawa S, Mizuno A, Kaneko T (2004) Intracellularly labeled pyramidal neurons in the cortical areas projecting to the spinal cord. I. Electrophysiological properties of pyramidal neurons.Neurosci Res50:381-394.

Chung JR, Sung C, Mayerich D, Kwon J, Miller DE, Huffman T, Keyser J, Abbott LC, Choe Y (2011) Multiscale exploration of mouse brain microstructures using the knife-edge scanning microscope brain atlas. Front Neuroinform 5: 29.

Chung K, Wallace J, Kim SY, Kalyanasundaram S, Andalman AS, Davidson TJ, Mirzabekov JJ, Zalocusky KA, Mattis J, Denisin AK, Pak S, Bernstein H, Ramakrishnan C, Grosenick L, Gradinaru V, Deisseroth K. Chung K, Wallace J, Kim SY, Kalyanasundaram S, Andalman AS, Davidson TJ, Mirzabekov JJ, Zalocusky KA, Mattis J, Denisin AK, Pak S, Bernstein H, Ramakrishnan C, Grosenick L, Gradinaru V, Deisseroth K (2013) Structural and molecular interrogation of intact biological systems. Nature. doi: 10.1038/nature12107. [Epub ahead of print]

Da Fortuna Costa L, Rodrigues FA, Hilgetag CC, Kaiser M (2009) Beyond the average: Detecting global singular nodes from local features in complex networks. EPL 87: 18008.
de la Cruz-Cosme C, Márquez-Martínez M, Hamad-Cueto O, Rodríguez-Bailón I, Heras-Pérez JA, Romero-Acebal M (2009) Déjerine-Roussy syndrome of an ischaemic origin in an adolescent with patent foramen ovale.Rev Neurol49:21-24.

Degos B, Deniau J-M, Cam JL, Mailly P, Maurice N (2008) Evidence for a direct subthalamo-cortical loop circuit in the rat. Eur J Neurosci 27: 2599-2610.

DeLong MR (1990) Primate models of movement disorders of basal ganglia origin. Trends Neurosci 13: 281-285.

Deniau JM, Kita H, Kitai ST (1992) Patterns of termination of cerebellar and basal ganglia efferents in the rat thalamus. Strictly segregated and partly overlapping projections. Neuosci Lett 144: 202-206.

Dusser de Barenne JG, McCulloch WS (1938) Functional organization in the sensorycortex of the monkey. J Neurophysiol 1: 69-85.

Dusser de Barenne JG, McCulloch WS (1939) Physiological delimitation of neurones in the central nervous system. Am J Neurophysiol 127: 621-628.

Echtermeyer C, da Fontoura Costa L, Rodrigues F, Kaiser M (2011) Automatic Network Fingerprinting through Single-Node Motifs. PLoS ONE 6: e15765.

Erzurumlu RS, Jhaveri S (1992) Emergence of connectivity in the embryonic rat parietal cortex.Cereb Cortex. 2: 336-352.

Estrada E, Hatano N (2008) Communicability in complex networks. Phys Rev E77: 036111.

Farber IC, Grinvald A (1983) Identification of presynaptic neurons by laser photostimuation. Science 222: 1025-1027.

Felleman DJ, Van Essen DC (1991) Distributed hierarchical processing in primate visual cortex. Cereb Cortex 1: 1-47.

Fink RP, Heimer L (1967) Two methods for selective silver impregnation of degenerating axons and their synaptic endings in the central nervous system. Brain Res 4: 369-374.

Frank MJ (2011) Computational models of motivated action selection in corticostriatal circuits. Curr Opin Neurobiol 21: 381-386.

Galvan A, Smith Y (2011) The primate thalamostriatal systems: Anatomical organization, functional roles and possible involvement in Parkinson's disease. Basal Ganglia 1: 179-189.

Galazo MJ, Martinez-Cerdeno V, Porrero C, Clasca F (2008) Embryonic and postnatal development of the layer I-directed ("matrix") thalamocortical system in the rat. Cereb Cortex 18: 344-363.

Gerhard S, Daducci A, Lemkaddem A, Meuli R, Thiran J and Hagmann P (2011). The connectome viewer toolkit: an open source framework to manage, analyze and visualize connectomes. Front Neuroinform 5: 3.

Geerling JC, Mettenleiter TC, Loewy AD (2006) Viral tracers for the analysis of neural circuits. In: Zaborszky L, Wouterlood FG, Lanciego JL (Hrsg.) (2006) Neuroanatomical Tract-Tracing 3, Molecules, Neurons, and Systems. S. 263-303, Springer.

Gerfen CR (2004) Basal Ganglia. In: Paxinos G (Ed.) The rat nervous system. 3rd Ed. Elsevier USA: 455-508.

Gerfen CR, Bolam JP (2010) The neuroanatomical organization of the basal ganglia. In: Hrsg.: Steiner H, Tseng KY, Handbook of basal ganglia structure and function. Academic Press, London.

Gittis AH, Nelson AB, Thwin MT, Palop JJ, Kreitzer AC (2010) Distinct roles of GABAergic interneurons in the regulation of striatal output pathways.J Neurosci. 30:2223-2234.

Groenewegen H, Wright C, Uylings H (1997) The anatomical relationships of the prefrontal cortex with limbic structures and the basal ganglia. J Psychopharmacol 11: 99-106.

Groenewegen HJ, Witter MP (2004) Thalamus. In: Paxinos G (Ed.) The rat nervous system. 3rd Ed. Elsevier USA: 407-453.

Haber SN, Calzavara R (2009) The cortico-basal ganglia integrative network: the role of the thalamus. Brain Res Bull 78: 69-74.

Hagmann P (2005) From Diffusion MRI to Brain Connectomics. Dissertation, École Polytechnique Fédérale de Lausanne.

Hagmann P, Kurant M, Gigandet X, Thiran P, Wedeen VJ, Meuli R, Thiran JP (2007) Mapping human whole-brain structural networks with diffusion MRI. PLoS One 2: e597.

Hagmann P, Cammoun L, Gigandet X, Gerhard S, Grant PE, Wedeen V, Meuli R, Thiran JP, Honey CJ, Sporns O (2010) MR connectomics: Principles and challenges. J Neurosci Methods 194: 34-45.

Hauber W (1998) Involvement of basal ganglia transmitter systems in movement initiation. Prog Neurobiol 56: 507-540.

Hayworth KJ, Kasthuri N, Schalek R, Lichtman JW (2006) Automating the collection of ultrathin serial sections for large volume TEM reconstructions. Microsc Microanal 12: 86-87.

Humphries MD, Gurney K. (2008) Network 'small-world-ness': a quantitative method for determining canonical network equivalence. PLoS One 3(4): e0002051.

Huntington G (1872) On Chorea. Med Surg Rep Phil 26: 317–321.

Hu B, Senatorov V, Mooney D (1994) Lemniscal and non-lemniscal synaptic transmission in rat auditory thalamus. J Physiol. 479: 217-231.

Joel D, Weiner I (2000) The connections of the dopaminergic system with the striatum in rats and primates: an analysis with respect to the functional and compartmental organization of the striatum. Neuroscience 96: 451-474.

Johansen-Berg H, Behrens TE (Hrsg.) (2009) Diffusion MRI: from quantitative measurement to in-vivo neuroanatomy. Academic Press.

Jones EG (2007) The thalamus. Bde. 1 und 2, 2. Aufl., Cambridge University Press.

Kamali A, Kramer LA, Hasan KM (2010) Feasibility of prefronto-caudate pathway tractography using high resolution diffusion tensor tractography data at 3T. J Neurosci Methods, 191: 249-254.

Kamper L (2004) Analyse und Computersimulation der Organisation und funktionellen Bedeutung thalamo-präfrontaler Projektionen. Medizinische Dissertation. Heinrich-Heine-Universität Düsseldorf.

Kandel ER, Schwartz JH, Jessell TM (2000) Principles of neural science. McGraw-Hill Medical, 4. Aufl..

Kaiser M (2011) A tutorial in connectome analysis: topological and spatial features of brain networks. Neuroimage 57: 892-907.

Kaiser M, Martin R, Andras P, Young MP (2007) Simulation of robustness against lesions of cortical networks. Eur J Neurosci 25: 3185-3192.

Kawaguchi Y (1997) Neostriatal cell subtypes and their functional roles. Neurosci Res 27: 1-8.

Klee MR, Shirasaki T, Nakaye T, Akaike N, Melikov EN (1992) Interaction of strychnine and bicuculline with GABA- and glycin-induced chloride currents in isolatedCA1 neurons. In: Epilepsy and Inhibition. Speckmann EJ, Gutnick MJ. München, Urban & Schwarzenberg: 93-106.

Kleinberg JM (1999) Authoritative sources in a hyperlinked environment. J ACM 46: 604-632.

Knook HL (1965) The fibre-connections of the forebrain: a critical review of the hodology of the telen- and diencephalon with the adjacent mesencephalon, especially with regard to the basal ganglia, based on acute and chronic experiments in the rat. Assen, The Netherlands: Van Gorcum & Comp.

Köbbert C, Apps R, Bechmann, I, Lanciego JL, Mey J, Thanos S (2000) Current concepts in neuroanatomical tracing. Prog Neurobiol 62: 327-351.

Kötter R, Reid AT, Krumnack A, Wanke E, Sporns O (2007) Shapley Ratings in Brain Networks. Front Neuroinf 1:2.

Kristensson K, Olsson Y (1971a) Uptake and retrograde transport of peroxidase in hypoglossal neurons. Electron microscopical localization in the neuronal perikaryon. Acta Neuropathol 19: 1–9.

Kristensson K, Olsson Y (1971b) Retrograde axonal transport of protein. Brain Res 29: 363–365.

Kristensson K, Olsson Y, Sjöstrand J, (1971) Axonal uptake and retrograde transport of exogenous proteins in the hypoglossal nerve. Brain Res 32: 399–406.

Krout K, Belzer R, Loewy A (2002) Brainstem projections to midline and intralaminar thalamic nuclei of the rat. J Comp Neurol 448: 53-101.

Krywkowski P, Jacobowitz DM, Lamour Y (1995) Calretinin-containing pathways in the rat forebrain. Brain Res 705: 273-294.

Künzle H (2009) Tracing thalamo-cortical connections in tenrecA further attempt to characterize poorly differentiated neocortical regions, particularly the motor cortex. Brain Res. 1253: 35-47.

Kuter K, Kolasiewicz W, Gołembiowska K, Dziubina A, Schulze G, Berghauzen K, Wardas J, Ossowska K (2011) Partial lesion of the dopaminergic innervation of the ventral striatum induces "depressive-like" behavior of rats. Pharmacol Rep 63: 1383-1392.

Lechner J, Leah JD, Zimmermann M (1993) Brainstem peptidergic neurons projecting to the medial and lateral thalamus and zona incerta in the rat. Brain Res 603: 47-56.

Leergaard TB, Hilgetag CC, Sporns O (2012) Mapping the connectome: multi-level analysis of brain connectivity. Front Neuroinform 6: 14.

Lewy GH (1942) Historical introduction. In: The basal ganglia and their diseases, Res. Publ., Ass Nerv Ment Dis 21: 1-20.

Lichtman JW, Livet J, Sanes JR. (2008) A technicolour approach to the connectome. Nat Rev Neurosci 9: 417-422.

Lima-Mendez G, van Helden J (2009) The powerful law of the power law and other myths in network biology. Mol BioSyst 5: 1482-1493.

Livet J, Weissman TA, Kang H, Draft RW, Lu J, Bennis RA, Sanes JR, Lichtman JW (2007) Transgenic strategies for combinatorial expression of fluorescent proteins in the nervous system. Nature 450: 56-62.

Loewy AD (1998) Viruses as transneuronal tracers for defining neural circuits. Neurosci Biobehav Rev 22: 679-684.

Marani E, Heida T, Lakke EAJF, Usunoff KG (2008) The subthalamic nucleus. Part I: development, cytology, topography and connections. Adv Anat Embryol Cell Biol 198: 1-113.

Marcus DS, Harwell J, Olsen T, Hodge M, Glasser MF, Prior F, Jenkinson M, Laumann T, Curtiss SW, Van Essen DC (2011) Informatics and data mining tools and strategies for the human connectome project. Front Neuroinform. 5: 4.

McCormick BH (2002) Brain tissue scanner enables brain microstructure surveys. Neurocomputing 44: 1113-1118.

McCormick BH, Koh W, Choe Y, Abbott LC, Keyser J, Mayerich D, Melek Z, Doddapaneni P (2004) Construction of anatomically correct models of mouse brain networks. Neurocomputing, 58-60: 379-386.

McCormick DA (2010) Thalamocortical Networks. In: Shepherd G, Grillner S, Handbook of Brain Microcircuits, S. 87-97, Oxford University Press.

Miller R (2008) A theory of the basal ganglia and their disorders. CRC Press, Boca Raton.

Moldrich RX, Pannek K, Hoch R, Rubenstein JL, Kurniawan ND, Richards LJ (2010) Comparative mouse brain tractography of diffusion magnetic resonance imaging. Neuroimage 51: 1027-1036.

Nambu A, Tokuno H, Takada M (2002) Functional significance of the cortico-subthalamopallidal 'hyperdirect' pathway. Neurosci Res 43: 111-117.

Nauta WJH, Gygax PA (1954) Silver impregnation of degenerating axons in the CNS. A modified technique. Stain Technol 29: 91-93.

Nauta HJ, Pritz MB, Lasek RJ (1974) Afferents to the rat caudoputamen studied with horseradish peroxidase. An evaluation of retrograde neuroanatomical research method. Brain Res 67: 219-238.

Newman MEJ (2012) Networks. An Introduction. Oxford University Preess, Oxford.

Nieuwenhuys R, Ten Donkelaar HJ, Nicholson C (1998) The central nervous system of vertebrates. Volume 3, S. 1903ff. Springer-Verlag. Berlin, Heidelberg, New-York.

Oertel WH, Deuschl G, Poewe W (2011) Parkinson-Syndrome und andere Bewegungsstörungen. Thieme, Stuttgart.

Palm C, Axer M, Grässel D, Dammers J, Lindemeyer J, Zilles K, Pietrzyk U, Amunts K (2010) Towards Ultra-high resolution fibre tract mapping of the human brain – Registration of polarised light images and reorientation of fibre vectors. Front Hum Neurosci 23: 4-9.

Parent A (1986) Comparative Neurobiology of the Basal Ganglia. Wiley, New York.

Parent A (1990) Extrinsic connections of the basal ganglia. Trends Neurosci, 13: 254-258

Parkinson J (1817) An Essay on the shaking palsy. London.

Peschanski M, Besson JM. (1987) Structural alteration and possible growth of afferents after kainate lesion in the adult rat thalamus. J Comp Neurol 258: 185-203.

Philipp K (2012) Das Amygdala Konnektom der Ratte. Medizinische Dissertation. Universität Rostock.

Pitkänen A (2000) Connectivity of the rat amygdaloid complex. In: Aggleton JP (Hrsg) The amygdala: a functional anaylsis. Oxford, 31-115.

Prescott TJ, Gurney K, Redgrave P (2003) Basal Ganglia. In: Arbib MA (Ed.) The handbook of brain theory and neural networks. 2. Aufl., MIT Press, Cambridge, Massachusetts.

Ray JP, Russchen FT, Fuller TA, Price JL (1992) Sources of presumptive glutamatergic/aspartatergic afferents to the mediodorsal nucleus of the thalamus of the rat. J Comp Neurol 320: 435-456.

Rehkämper G, Necker R, Nevo E (1994) Functional anatomy of the thalamus in the blind mole rat Spalax ehrenbergi: an architectonic and electrophysiologically controlled tracing study.J Comp Neurol 347: 570-584.

Reijneveld JC, Ponten SC, Berendse HW, Stam CJ (2007) The application of graph theoretical analysis to complex networks in the brain. Clin Neurophysiol 118: 2317-2331.

Rogers RD, Baunez C, Everitt BJ, Robbins TW (2001) Lesions of the medial and lateral striatum in the rat produce differential deficits in attentional performance. Behav Neurosci. 115: 799-811.

Rubinov M, Sporns O (2010) Complex network measures of brain connectivity: uses and interpretations. Neuroimage 52: 1059-1069.

Schmitt O, Eipert P (2012) neuroVIISAS: Approaching Multiscale Simulation of the Rat Connectome. Neuroinformatics 10: 243-267.

Schmitt O, Eipert P, Philipp K, Kettlitz R, Fuellen G, Wree A (2012a) The intrinsic connectome of the rat amygdala. Front Neural Circuits 6: 81.

Sharp FR, Gonzalez MF, Morgan CW, Morton MT, Sharp JW (1988) Common fur and mystacial vibrissae parallel sensory pathways: 14 C 2-deoxyglucose and WGA-HRP studies in the rat.J Comp Neurol. 270: 446-469.

Smith Y, Raju D, Nanda B, Pare J-F, Galvan A, Wichmann T (2009) The thalamostriatal systems: Anatomical and functional organization in normal and parkinsonian rats. Brain Res Bull 78: 60-68.

Smith Y, Galvan A, Raju D, Wichmann T (2010) Anatomical and functional organization of the thalamostriatal systems. In: Hrsg.: Steiner H, Tseng KY, Handbook of basal ganglia structure and function. Academic Press, London.

Sohn Y, Choi MK, Ahn YY, Lee J, Jeong J (2011) Topological cluster analysis reveals the systemic organization of the Caenorhabditis elegans connectome. PLoS Comput Biol 7: e1001139.

Somogyi P, Bolam JP, Totterdell S, Smith AD (1981) Monosynaptic input from the nucleus accumbens--ventral striatum region to retrogradely labelled nigrostriatal neurones.Brain Res 217: 245-263.

Sporns O (2011a) The human connectome: a complex network. Ann N Y Acad Sci 1224: 109-125.

Sporns O (2011b) Networks of the brain. The MIT Press, Cambridge, Massachusetts, London.

Sporns O (2012) Discovering the human connectome. The MIT Press, Cambridge, Massachusetts, London.

Squire LR (2008) Fundamental neuroscience. Elsevier Academic Press, 3. Aufl..

Steiner H, Tseng K (2010) Handbook of basal ganglia structure and function. In: Hrsg.: Steiner H, Tseng KY, Handbook of basal ganglia structure and function. Academic Press, London.

Stephan KE, Zilles K, Kötter R (2000) Coordinate-independent mapping of structural and functional data by objective relational transformation (ORT). Philos Trans R Soc Lond B Biol Sci 355: 37–54.

Stephan KE, Kamper L, Bozkurt A, Burns GA, Young MP, Kötter R (2001) Advanced database methodology for the Collation of Connectivity data on the Macaque brain (CoCoMac). Philos Trans R Soc Lond B Biol Sci 356: 1159–1186.

Stephan KE (2003) Untersuchungen zur funktionellen Konnektivität des Gehirns. Medizinische Dissertation. Heinrich-Heine-Universität Düsseldorf.

Stephan KE (2004) Untersuchungen zur funktionellen Konnektivität des Gehirns. Medizinische Dissertation. Heinrich-Heine-Universität Düsseldorf.

Stevens AA, Tappon SC, Garg A, Fair DA (2012) Functional brain network modularity captures inter- and intra-individual variation in working memory capacity. PLoS One 7: e30468.

Streit P, Knecht E, Cuenod M (1979) Transmitter-specific retrograde labeling in the striatonigral and raphe-nigral pathways. Science 205: 206-308.

Swanson LW (2000) Cerebral hemisphere regulation of motivated behavior. Brain Res 886: 113-164.

Sugar J, Witter MO, van Strien NM, Cappaert BL (2011) The retrosplenial cortex: intrinsic connectivity and connections with the (para)hippocampal region in the rat. An interactive connectome. Front Neuroinf 5: 7.

Takada M, Li ZK, Hattori T. (1987) A note on the projections of pars compacta neurons within pars reticulata of the substantia nigra in the rat. Brain Res Bull 18: 285-290.

Thanos S (1997) Neurobiology of the regenerating retina and its functional reconnection with the brain by means of peripheral nerve transplants in adult rats. Surv Opthalmol 42 Suppl 1: S5-S26.

Thompson RH, Swanson LW (2010) Hypothesis-driven structural connectivity analysis supports network over hierarchical model of brain architecture. Proc Natl Acad Sci U S A 107: 15235-15235.

Varshney LR, Chen BL, Paniagua E, Hall DH, Chklovskii DB (2011) Structural properties of the Caenorhabditis elegans neuronal network. PLoS Comp Biol 7: e1001066.

Vlachos I, Aertsen A, Kumar A (2012) Beyond statistical significance: implications of network structure on neuronal activity. PLoS Comput Biol. 8: e1002311.

Voorn P, Vanderschuren LJMJ, Groenewegen HJ, Robbins TW, Pennartz CMA (2004)Putting a spin on the dorsal-ventral divide of the striatum. Trends Neurosci 27: 468-474.

Walker AE (1938). The Primate Thalamus. Chicago, University of Chicago Press.

White JG, Southgate E, Thomson JN, Brenner S (1986). The structure of the nervous system of the nematode Caenorhabditis elegans. Phil Trans Royal Soc B 314: 1–340.

Willis T (1664) Cerebri anatome: cui accessit nervorum descriptio et usus. Amsterdam.

Wilson SAK (1912) An experimental research into the anatomy and physiology of the corpus striatum. Brain 36: 427-492.

Yip A, Horvath S (2007) Gene network interconnectedness and the generalized topological overlap measure. BMC Bioinformatics 8: 22.

Young MP (1992) Objective analysis of the topological organization of the primate cortical visual system. Nature 358: 152-155.

Zaborsky L, Wouterlood FG, Lanciergo JL (2006) Neuroanatomical tract-tracing 3. Molecules, neurons and systems. Springer, Singapur.

6 Tabellen- und Bildanhang

| Abkürzung | Tracing Substanz | Transportrichtung |
|---------------------------|---------------------------------------------------------------------------|----------------------|
| ADE | [³ H]adenosine | retrograd |
| AF | Alexa Fluor nonconjugated | retrograd |
| AF-CTB | Alexa Fluor conjucated CTB | retrograd |
| AMM | C14 labelled Aminoacid mix | anterograd |
| ASP | D-[³ H]aspartate | retrograd |
| BDA 3k / BD | Biotinylated Dextran Amine 3000 MW | retrograd |
| BDA10k / BD | Biotinylated Dextran Amine 10000 MW = Dextran Biotin | anterograd |
| BIO | Biocytin | anterograd/retrograd |
| BIS | Bisbenzamide | retrograd |
| B-WGA | Biotin-wheat germ agglutinin | retrograd |
| CHOL | [³ H]Choline | retrograd |
| CLC | Cobaltic lysine complex | anterograd |
| COL | Coumarin latex spheres | retrograd |
| CT, CTX, CTB, CTb | Cholera toxin subunit B | retrograd |
| CT-HRP | Cholera toxin subunit B conjugated with horseradish peroxidase | anterograd/retrograd |
| CTB488 | Cholera toxin subunit B conjugated with Alexa 488 | retrograd |
| CVS | Challenge virus strain of rabies virus | retrograd |
| DA3kDA | Dextran amin 3000 Mw | anterograd |
| DAPI | 4',6-Diamidin-2-phenylindol | retrograd |
| DiA | 4-(4-(dihexadecylamino)styryl)-N-methylpyridiniumiodide | retrograd |
| Dil | Lipophilic carbocyanine tracer | anterograd |
| DIL | Dioctadecyl-3,3,3,3-tetramethyllindocarbocyanine perchlorat | anterograd/retrograd |
| DR | Doxorubicin = Adriamycin (neurotoxic antibiotic) | retrograd |
| DTX | Dextran tetramethyl-rhodamine | anterograd |
| DY | Diamidino Yellow | retrograd |
| EB | Evans Blue | retrograd |
| FB | Fast blue | retrograd |
| FCM | Fluorescein-coated microspheres | retrograd |
| FDA | Dextran amin conjucated fluorescein | anterograd |
| FE | Fluoro-Emerald | retrograd |
| FG EC: EL C: | Fluorogola | retrograd |
| FGF, FL-GF | Fluoro-Oreen | retrograd |
| FK, FL-KC | Fluoroscoin labeled later boods. Eluoroscont later microspheres | retrograd |
| FLD | Fluorescent labeled latex beeds, Fluorescent latex inclospheres | retrograd |
| FIIC | Fluore Puby | antorograd/retrograd |
| GAR | | retrograd |
| GB | Granular Blue | retrograd |
| GLV | | retrograd |
| GOLD | Colloquial gold | retrograd |
| HRP | Horseradish perovidase | retrograd |
| HRP-lectin | Horseradish peroxidase lectin | retrograd |
| ID | Iron dextran | retrograd |
| LEU | [³ H]Leucin | anterograd |
| [3H]MPTP | 1-methyl-4-phenyl-1.2.3.6-tetrahydropyridine | retrograd |
| MIX | [³ H]Prolin -[³ H]Leucin -[³ H]Lysine | anterograd |
| MN2Cl | Mangan Chlorid | anterograd |
| MR | Micro Ruby = Mini Ruby | retrograd |
| NB | Neurobiotin | anterograd/retrograd |
| [125I]NT | Tyr3-Neurotensin | retrograd |
| NY | Nuclear yellow | retrograd |
| PRI | Primuline | retrograd |
| PI | Propidium iodide | retrograd |
| PHA-L | Phaseolus vulgaris leukoagglutinin | anterograd |
| PHA-P | Phaseolus vulgaris leukoagglutinin P-Form | anterograd |
| PHA-E | Phaseolus vulgaris leukoagglutinin E-Form | anterograd |
| PRO | [³ H]Prolin = tritiated prolin | anterograd |
| PROLEU | [³ H]Prolin and [³ H]Leucin mixture | anterograd |
| [3H]Pro,Leu,Lys,Hist,Tyro | 3H-cocktail | anterograd |

 Tabelle 19: Tract Tracing Substanzen, die in den ausgewerteten Artikeln verwendet wurden.

| | Rhodamine-labeled latex beads (Luma-Fluor), | |
|------------|----------------------------------------------------------------------------|----------------------|
| RB | Rhodamine-labled fluorescent latex microspheres | retrograd |
| ReB | RetroBeads | retrograd |
| RCM | Rhodamine-coated microspheres | retrograd |
| RDA | Rhodamine-dextran-amine, Rhodamine-conjugate dextran | anterograd/retrograd |
| RFL | Radiofrequency lesion | anterograd |
| RHO-D | D"(tetramethylrhodamine-dextran) | anterograd |
| RHO-L | Rhodamine latex sphere, Rhodamine latex microspheres (Lumafluor) | retrograd |
| SEL | Selenium tracing | retrograd |
| SITS | 4-acetamido-4-isothiocyanostilbene-2,2'-disulfonic acid | retrograd |
| SOSE | Sodium selenium (Na ₂ SeO ₃) | retrograd |
| TB | True Blue | retrograd |
| TMR-DA | Tetramethylrhodamine dextran amine | retrograd |
| TRITC | Tetramethylrhodamine isothiocyanate conjugated microspheres | retrograd |
| VASO | Vasopressin efferents of SCh and Pa | anterograd |
| WGA-HRP | Wheat germ agglutin horseradish peroxidase | retrograd |
| WGA-Au-HRP | Wheat germ agglutin conjugated to horseradish peroxidase coupled with gold | retrograd |

| Tabelle | 20: 2 | Zusammenstellung typis | scher Wichti | ings-Begriffe | (Verbindungsgew | vichte) ausgewerte | ten Tract-Tracir | ng Publikationen u | nd deren semio | uantitative Kodieru | ng, BG; Back | ground |
|---------|-------|------------------------|--------------|---------------|-----------------|--------------------|------------------|--------------------|----------------|---------------------|--------------|--------|
| | _ ~ | | | | | | | | | | | |

| | | 1 | 2 | | A |
|-----------------------------------------------|-----------------------------|--------------------------------------|--------------------------------|------------------------------------------------|---------------------------------------|
| | 0,5 | | 2 | 5 | 4 |
| absence of terminal labeling | few faintly labeled | a few labeled | an accumulation of | a significant number of | a very large number of |
| absent | few, if any, labeled cells | a number of | an appreciable number | clearly visible at lower power magnification | dense collection of |
| almost free of label | extremely lightly | a small path of labeling | certain number | clumps of labeled fibers | extremely intense |
| clearly tend to avoid | just greater BG | conspicuous | fair projection | considerable number of | heavy localised clumps of innervation |
| completely free of labeled cells | minimal | did not projects strongly | labelled cells are prominent | crowed with terminal-like labeling | numerous intensely labelled |
| devoid of labeled fibers | much lighter | diffuse projections | mid level | dense fields of | very dense |
| devoid of reaction product | ocassionally | diffusely distributed | moderate | dense labeling | strikingly dense |
| largely devoid of fibers | occasional labbeled | discrete collection of | moderately dense | especially prominent | |
| largely free of innervation | only sparsely | discrete population of labeled cells | moderately heavy | extensive labeling | |
| negliable | rare | disperse fibers | moderate proportion of labeled | fibers are very concentrated | |
| negligible quantity of labeled cells | receive very little label | distinct groups of neurons | relative significantly | fibers heavily fill | |
| neither injection site produced sign labeling | relative free of label | few | several labeled | filled with densely labeled cells | |
| nil | scant | few scattered | their numbers are more modest | heaviest terminal labeling | |
| no laboling | scanty innorvated | rew seattered | then numbers are more modest | howy labeled | |
| no laoching | scality liller valed | label was seen in natabas | | high density | |
| tetelly uplebelled | some disperse noers | label was seen in patenes | | high concentration of terminals | |
| | | | | | |
| unlabeled | very lightly | light density of | | nigh proportion of labeled neurons | |
| | very little fiber labelling | light projection | | important contingent | |
| | very minor labeling | lightly labeled | | impressive number of | |
| | very modest | limited number of | | intense terminal label | |
| | very rarely | low | | labeled fibrs were concentrated | |
| | very sparse | minor projection | | labelling was strong | |
| | very scarce | modest projection | | large numbers of | |
| | | occasional labbeled | | large proportion of labeled neurons | |
| | | only a minor portion | | many intensively labeled | |
| | | paucity of stained elements | | massive input | |
| | | relatively few | | most numerous | |
| | | scant | | most richly supplied area | |
| | | scarse | | much greater density | |
| | | scattered | | numerous labeled | |
| | | significant contralateral label | | produced pronounced labeling | |
| | | slightly more pronounced | | produce substantial numbers of | |
| | | smal sliver show terminal labeling | | profuse axonal labeling | |
| | | small number of | | prominent accumulation of | |
| | | small population of lightly neurons | | prominent aggregation | |
| | | some | | prominent axonal labeling | |
| | | some disperse labeling | | prominent group of labeled cells | |
| | | some labeled | | prominent terminal field | |
| | | sometimes | | prominent terminal-like | |
| | | sparse | | relative high density of | |
| | | weak | | relative numerous | |
| | | weak ayonal label | | relative prominent collection of labeled cells | |
| | | weak axonar laber | | relative prominent labeling | |
| | | | | rich source | |
| | | | | richly supplies efferents | |
| | | | | significant portion | |
| | | | | sizable numbers of neurons | |
| | | | | strong hundle of | |
| | | | | strong labaling was | |
| | | | | substantial number of | |
| | | | | substantial mainster of | |
| | | | | substantial projection of | |
| | | | | substantial retrograd labeling | |

Tabelle 21: BG3-Kerngebiete, die nicht mindestens einen Input und einen Output aufweisen. Diese Gebiete wurden aus der Gebietsauswahl entfernt, um ein kondensiertes BG3-Netzwerk zu erhalten.

| warden aus der Gebietsauswahr entiernt, all elli Koliden | |
|-----------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------|
| Region ohne Input | Region ohne Output |
| Substantia nigra reticular compacta border region | Nigrostriatal bundle |
| Substantia nigra caudal part | Substantia nigra rostral part |
| Ventral tegmental area A10 anteroposterior part | Substantia nigra rostrocaudal part |
| Ventral tegmental area A10 caudomedial part | Substantia nigra ventral part |
| Ventral tegmental area A10 caudoventromedial | Substantia nigra caudolateral part |
| Ventral tegmental area A10 dorsal part | Substantia nigra A9 dorsal part |
| Ventral tegmental area A10 dorsolateral part | Ventral peribrachial nucleus |
| Ventral tegmental area A10 middle part | Ventral tegmental area A10 rostrocaudal part |
| Ventral tegmental area A10 parabrachial division | Ventral tegmental area A10 rostrolateral part |
| Ventral tegmental area A10 paranigral division | Ventral tegmental area anterior part |
| ventral tegmental area A10 ventral part | ventral tegmental area posterior part |
| v entral tegmental area caudodorsomedial part | ventral tegmental relay zone |
| Ventral tegmental area rostral part | Ventral tegmental area A10 anterior part |
| v entral tegmental tall | ventral tegmental area A10 rostroventral part |
| Ethmoid thalamic nucleus | Ventral tegmental area dorgal tegmental tegmental |
| Eurinoid matamic nucleus | ventral tegniental area dorsal tegniental transition |
| Rublentiqular subcommissural extranallidal erec | venual teginental area supramammiliary region |
| Central accumbens | Acoustic thalamic nuclei |
| Dorsal accumbens | External medullary lamina |
| Ventrolateral accumbens | Intermedioventral thalamic commissure |
| Accumbens nucleus posterior part | Internal medullary lamina |
| Subthalamic nucleus dorsolateral part | Internal incountry familia |
| Posterior part of the lateral agranular prefrontal cortex | Intramedullary thalamic area |
| Caudomedial part of lateral agranular prefrontal cortex | Lateral thalamic nuclear group |
| Lateral agranular prefrontal cortex posteromedial part | Medial thalamic zone |
| Ventral tegmental area A10 caudal part | Nucleus of the stria medullaris |
| Ventral tegmental area A10 ventromedial part | Oval paracentral thalamic nucleus |
| | Paraxiphoid nucleus of thalamus |
| | Posterior parathalamic nuclei |
| | Scaphoid thalamic nucleus |
| | Supraoculomotor periaqueductal gray |
| | Ventral reuniens thalamic nucleus |
| | Xiphoid thalamic nucleus |
| | Mediolateral thalamic nucleus |
| | Posterior group |
| | Caudal thalamus |
| | Accumbens nucleus ventral regions |
| | Anterior accumbens |
| | Caudolateral accumbens nucleus |
| | Dorsolateral accumbens |
| | Posteromedial accumbens |
| | Ventromedial accumbens |
| | Accumbens nucleus rostromedial part |
| | Accumbens nucleus posterolateral part |
| | Accumbens nucleus anteromedial part |
| | Accumbens nucleus posterolateral part |
| | Accumbens nucleus anteromedial part |
| | Accumbens nucleus anterolateral part |
| | Accumbens nucleus caudoventral part |
| | Accumbens nucleus mediolateral part |
| | Dorsomedial accumbens nucleus |
| | Antorior stricture |
| | Anteromedial strictum |
| | Anteronneulai sullatulli Caudata putaman anteromadian |
| | Caudate putamen anteromedian |
| | |

Mediodorsal striatum Mediolateral striatum Midventral striatum Subcallosal streak Ventroanterior striatum Ventrocaudal striatum Anteroventral segment of the striatum Anteriorposterior part of caudate putamen Parasubthalamic nucleus Subthalamic nucleus caudal part Subthalamic nucleus rostral part Subthalamic nucleus dorsomedial part Subthalamic nucleus dorsal part Subthalamic nucleus central part Subthalamic nucleus anterior part Neck motor cortex Medial part of lateral agranular prefrontal cortex Lateral agranular prefrontal cortex rostrocaudal part Lateral agranular prefrontal cortex rostrolateral part Trunk region of the lateral agranular frontal cortex

Tabelle 22: Verbindungshäufigkeiten (Out) von Gebieten der Teilbäume, die in der Spalte "Region" aufgeführt sind (absteigend bzgl. "Out" sortiert) für das BG3-Netzwerk. Max: Maximale Anzahl von Verbindungen von "Region" zu "Ziel" und die Anzahl der Inputs (In) zu "Region" mit dem Input Maximum "Max" aus der Ursprungsregion "Ursprung".

| Region | Out | Max | Ziel | In | Max | Ursprung |
|------------------------------------------|-----|-----|-------------------------------------|-----|-----|-------------------------------------|
| Ventral tegmental area A10 | 348 | 58 | Accumbens nucleus | 159 | 29 | Accumbens nucleus |
| Mesencephalic reticular formation | 340 | 42 | Ventral thalamus | 266 | 15 | Ventral thalamus |
| Ventral thalamus | 302 | 16 | Lateral thalamic nuclear group | 395 | 42 | Mesencephalic reticular formation |
| Hippocampus | 250 | 86 | Accumbens nucleus | 236 | 50 | Diagonal band of Broca |
| Accumbens nucleus | 223 | 29 | Ventral tegmental area A10 | 335 | 86 | Hippocampus |
| Diagonal band of Broca | 179 | 50 | Hippocampus | 136 | 23 | Mesencephalic reticular formation |
| Entorhinal cortex | 174 | 35 | Accumbens nucleus | 192 | 33 | Hippocampus |
| Parafascicular thalamic nucleus | 149 | 45 | Caudate putamen | 127 | 17 | Mesencephalic reticular formation |
| Substantia nigra compact part | 149 | 28 | Caudate putamen | 116 | 21 | Accumbens nucleus |
| Caudate putamen | 137 | 21 | Substantia nigra reticular part | 470 | 45 | Parafascicular thalamic nucleus |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 129 | 43 | Caudate putamen | 146 | 19 | Lateral thalamic nuclear group |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 127 | 20 | Ventral thalamus | 90 | 11 | Mesencephalic reticular formation |
| Cerebellum | 116 | 22 | Ventral thalamus | 20 | 6 | Ventral tegmental area A10 |
| Supramammillar nucleus | 113 | 17 | Hippocampus | 32 | 5 | Hippocampus |
| Substantia nigra reticular part | 108 | 13 | Mesencephalic reticular formation | 84 | 21 | Caudate putamen |
| Medial agranular prefrontal cortex | 102 | 28 | Caudate putamen | 91 | 22 | Lateral thalamic nuclear group |
| Substantia innominata | 89 | 11 | Ventral thalamus | 135 | 26 | Mesencephalic reticular formation |
| Medial globus pallidus | 88 | 12 | Mesencephalic reticular formation | 66 | 17 | Caudate putamen |
| Piriform cortex | 87 | 23 | Entorhinal cortex | 70 | 14 | Entorhinal cortex |
| Central medial thalamic nucleus | 86 | 26 | Caudate putamen | 73 | 14 | Mesencephalic reticular formation |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 84 | 8 | Ventral thalamus | 51 | 4 | Ventral tegmental area A10 |
| Lateral thalamic nuclear group | 78 | 22 | Caudate putamen | 93 | 16 | Ventral thalamus |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 76 | 14 | Mesencephalic reticular formation | 8 | 2 | Ventral thalamus |
| Medial septal nucleus | 71 | 41 | Hippocampus | 51 | 16 | Hippocampus |
| Dorsal tegmental nucleus | 71 | 7 | Ventral thalamus | 47 | 3 | Ventral tegmental area A10 |
| Tuberomammillary nucleus | 70 | 12 | Substantia nigra compact part | 17 | 4 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Medial preoptic area | 66 | 7 | Diagonal band of Broca | 45 | 5 | Mesencephalic reticular formation |
| Centrolateral thalamic nucleus | 64 | 26 | Caudate putamen | 82 | 13 | Ventral thalamus |
| Paracentral thalamic nucleus | 60 | 20 | Caudate putamen | 68 | 7 | Ventral thalamus |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 57 | 14 | Mesencephalic reticular formation | 5 | 3 | Ventrolateral periaqueductal gray |
| Medial geniculate nucleus | 56 | 25 | Caudate putamen | 22 | 8 | Ventral thalamus |
| Lateral septal nucleus | 54 | 8 | Accumbens nucleus | 97 | 27 | Hippocampus |
| Lateral preoptic area | 53 | 10 | Lateral habenular nucleus | 42 | 12 | Accumbens nucleus |
| Subthalamic nucleus | 51 | 6 | Pedunculopontine tegmental nucleus | 108 | 12 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Lateral habenular nucleus | 51 | 8 | Ventral tegmental area A10 | 64 | 11 | Ventral tegmental area A10 |
| Anterior pretectal nucleus | 50 | 14 | Ventral thalamus | 25 | 5 | Ventral thalamus |
| Olfactory bulb A16 | 49 | 10 | Accumbens nucleus | 102 | 33 | Entorhinal cortex |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 48 | 8 | Accumbens nucleus | 44 | 12 | Accumbens nucleus |
| Intralaminar nuclei | 41 | 13 | Caudate putamen | 52 | 10 | Mesencephalic reticular formation |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 39 | 18 | Lateral agranular prefrontal cortex | 65 | 10 | Cerebellum |
| Claustrum | 39 | 9 | Entorhinal cortex | 44 | 8 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Ventromedial thalamic nucleus | 38 | 13 | Lateral agranular prefrontal cortex | 77 | 11 | Medial globus pallidus |
| Basal nucleus Meynert | 37 | 7 | Entorhinal cortex | 44 | 7 | Mesencephalic reticular formation |
| Lateral periaqueductal gray | 33 | 13 | Mesencephalic reticular formation | 22 | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| Lateral geniculate complex | 30 | 5 | Lateral thalamic nuclear group | 34 | 5 | Ventral thalamus |
| Premammillary nucleus | 29 | 6 | Ventral thalamus | 24 | 6 | Ventral thalamus |
| Ventral periaqueductal gray | 26 | 3 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 1 | Periventricular gray matter |
| Medial habenular nucleus | 24 | 5 | Interpeduncular nucleus lateral | 12 | 3 | Diagonal hand of Broca |
| Olfactory tubercle | 27 | 3 | Diagonal band of Broca | 127 | 28 | Ventral tegmental area A10 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 23 | 3 | Paracentral thalamic nucleus | 6 | 20 | Ventral tegmental area A10 |
| Perifornical nucleus | 22 | 3 | Mesencenhalic reticular formation | 5 | 2 | Ventral thalamus |
| Peduncularnontine nucleus | 20 | 7 | Subthalamic nucleus | 11 | 2 | Substantia nigra reticular part |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 19 | 5 | Medial geniculate nucleus | 31 | 7 | Medial geniculate nucleus |
| Midhrain extranyramidal area | 19 | 4 | Subthalamic nucleus | 21 | 3 | Mesencenhalic reticular formation |
| Madial terminal nucleus of the accessory | 17 | • | Submannie nucleus | 21 | 5 | Dersal terminal nucleus of the |
| optic tract | 18 | 2 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 1 | accessory optic tract |
| Dorsomedial periaqueductal grav | 17 | 8 | Mesencephalic reticular formation | 2 | 1 | Medial preoptic area |
| Periaqueductal gray medial part | 16 | 12 | Mesencephalic reticular formation | 17 | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| Ventrolateral tegmental area | 14 | 3 | Ventral thalamus | 25 | 5 | Ventral thalamus |
| Central gray lateral part | 14 | 1 | Ventrolateral tegmental area | 11 | 2 | Mesencephalic reticular formation |
| Periventricular gray matter | 14 | 3 | Diagonal band of Broca | 8 | 1 | Dorsolateral periaqueductal gray |
| Periaqueductal gray dorsal part | 13 | 4 | Mesencephalic reticular formation | 3 | 1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Tenia tecta | 12 | 4 | Ventral thalamus | 23 | 6 | Hippocampus |
| Interstitial nucleus of Cajal | 12 | 3 | Paracentral thalamic nucleus | 10 | 3 | Ventral tegmental area A10 |
| Nucleus of the posterior commissure | 12 | 5 | Ventral thalamus | 8 | 1 | Ventral periaqueductal gray |

| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 11 | 2 | Dorsal tegmental nucleus | 8 | 5 | Medial habenular nucleus |
|--------------------------------------------------------|----|---|-------------------------------------|----|----|-------------------------------------|
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 10 | 1 | Dorsal tegmental nucleus | 2 | 1 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 9 | 2 | Ventral thalamus | 33 | 5 | Olfactory bulb A16 |
| Ventral tegmental nucleus | 9 | 4 | Mesencephalic reticular formation | 29 | 3 | Mesencephalic reticular formation |
| Dorsal endopiriform nucleus | 9 | 3 | Substantia innominata | 5 | 4 | Piriform cortex |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 9 | 2 | Central medial thalamic nucleus | 1 | 1 | Substantia nigra reticular part |
| Lateral globus pallidus | 8 | 2 | Subthalamic nucleus | 30 | 7 | Caudate putamen |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 7 | 5 | Caudate putamen | 8 | 4 | Medial globus pallidus |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 6 | 2 | Lateral agranular prefrontal cortex | 49 | 10 | Ventral thalamus |
| Paralemniscal nucleus | 6 | 3 | Ventral thalamus | 19 | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| Medial pretectal nucleus | 6 | 1 | Paralemniscal nucleus | 3 | 1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 6 | 3 | Dorsal tegmental nucleus | 1 | 1 | Medial habenular nucleus |
| Oculomotor system | 5 | 4 | Ventral tegmental area A10 | 6 | 2 | Ventromedial thalamic nucleus |
| Posterior pretectal nucleus | 4 | 1 | Anterior pretectal nucleus | 6 | 3 | Ventral thalamus |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory | | | | | | |
| optic tract | 4 | 1 | Mesencephalic reticular formation | 5 | 1 | Substantia nigra reticular part |
| Rostral interstitial nucleus of medial | | | | | | |
| longitudinal fasciculus | 3 | 1 | Dorsal tegmental nucleus | 1 | 1 | Ventral periaqueductal gray |
| Red nucleus parvicellular part | 2 | 1 | Ventral thalamus | 7 | 4 | Cerebellum |
| Lateral terminal nucleus of the accessory | 2 | | | 6 | ~ | |
| optic tract | 2 | 1 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 2 | Lateral geniculate complex |
| Prerubral field | 2 | 1 | Ventral tegmental area A10 | 3 | 1 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 | 1 | Substantia nigra compact part | 2 | 2 | Lateral habenular nucleus |

Tabelle 23: Verbindungshäufigkeiten (Out) von Gebieten der Teilbäume, die in der Spalte "Region" aufgeführt sind (absteigend bzgl. "In" sortiert) für das BG3-Netzwerk. Max: Maximale Anzahl von Verbindungen von "Region" zu "Ziel" und die Anzahl der Inputs (In) zu "Region" mit dem Input-Maximum "Max" aus der Ursprungsregion "Ursprung".

| Region | Out | Max | Ziel | In | Max | Ursprung |
|-------------------------------------------|-----|-----|-------------------------------------|-----|-----|-------------------------------------|
| Caudate putamen | 137 | 21 | Substantia nigra reticular part | 470 | 45 | Parafascicular thalamic nucleus |
| Ventral thalamus | 302 | 16 | Lateral thalamic nuclear group | 395 | 42 | Mesencephalic reticular formation |
| Accumbens nucleus | 223 | 29 | Ventral tegmental area A10 | 335 | 86 | Hippocampus |
| Mesencephalic reticular formation | 340 | 42 | Ventral thalamus | 266 | 15 | Ventral thalamus |
| Hippocampus | 250 | 86 | Accumbens nucleus | 236 | 50 | Diagonal band of Broca |
| Entorhinal cortex | 174 | 35 | Accumbens nucleus | 192 | 33 | Hippocampus |
| Ventral tegmental area A10 | 348 | 58 | Accumbens nucleus | 159 | 29 | Accumbens nucleus |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 129 | 43 | Caudate putamen | 146 | 19 | Lateral thalamic nuclear group |
| Diagonal band of Broca | 179 | 50 | Hippocampus | 136 | 23 | Mesencephalic reticular formation |
| Substantia innominata | 89 | 11 | Ventral thalamus | 135 | 26 | Mesencephalic reticular formation |
| Parafascicular thalamic nucleus | 149 | 45 | Caudate putamen | 127 | 17 | Mesencephalic reticular formation |
| Olfactory tubercle | 23 | 3 | Diagonal band of Broca | 127 | 28 | Ventral tegmental area A10 |
| Substantia nigra compact part | 149 | 28 | Caudate putamen | 116 | 21 | Accumbens nucleus |
| Subthalamic nucleus | 51 | 6 | Pedunculopontine tegmental nucleus | 108 | 12 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Olfactory bulb A16 | 49 | 10 | Accumbens nucleus | 102 | 33 | Entorhinal cortex |
| Lateral septal nucleus | 54 | 8 | Accumbens nucleus | 97 | 27 | Hippocampus |
| Lateral thalamic nuclear group | 78 | 22 | Caudate putamen | 93 | 16 | Ventral thalamus |
| Medial agranular prefrontal cortex | 102 | 28 | Caudate putamen | 91 | 22 | Lateral thalamic nuclear group |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 127 | 20 | Ventral thalamus | 90 | 11 | Mesencephalic reticular formation |
| Substantia nigra reticular part | 108 | 13 | Mesencephalic reticular formation | 84 | 21 | Caudate putamen |
| Centrolateral thalamic nucleus | 64 | 26 | Caudate putamen | 82 | 13 | Ventral thalamus |
| Ventromedial thalamic nucleus | 38 | 13 | Lateral agranular prefrontal cortex | 77 | 11 | Medial globus pallidus |
| Central medial thalamic nucleus | 86 | 26 | Caudate putamen | 73 | 14 | Mesencephalic reticular formation |
| Piriform cortex | 87 | 23 | Entorhinal cortex | 70 | 14 | Entorhinal cortex |
| Paracentral thalamic nucleus | 60 | 20 | Caudate putamen | 68 | 7 | Ventral thalamus |
| Medial globus pallidus | 88 | 12 | Mesencephalic reticular formation | 66 | 17 | Caudate putamen |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 39 | 18 | Lateral agranular prefrontal cortex | 65 | 10 | Cerebellum |
| Lateral habenular nucleus | 51 | 8 | Ventral tegmental area A10 | 64 | 11 | Ventral tegmental area A10 |
| Intralaminar nuclei | 41 | 13 | Caudate putamen | 52 | 10 | Mesencephalic reticular formation |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 84 | 8 | Ventral thalamus | 51 | 4 | Ventral tegmental area A10 |
| Medial septal nucleus | 71 | 41 | Hippocampus | 51 | 16 | Hippocampus |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 6 | 2 | Lateral agranular prefrontal cortex | 49 | 10 | Ventral thalamus |
| Dorsal tegmental nucleus | 71 | 7 | Ventral thalamus | 47 | 3 | Ventral tegmental area A10 |
| Medial preoptic area | 66 | 7 | Diagonal band of Broca | 45 | 5 | Mesencephalic reticular formation |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 48 | 8 | Accumbens nucleus | 44 | 12 | Accumbens nucleus |
| | | | | | | |

| Claustrum | 39 |
|-------------------------------------------------------------------|-----|
| Basal nucleus Meynert | 37 |
| Lateral preoptic area | 53 |
| Lateral geniculate complex | 30 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 9 |
| Supramammillar nucleus | 113 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 19 |
| Lateral globus pallidus | 8 |
| Ventral tegmental nucleus | 9 |
| Anterior pretectal nucleus | 50 |
| Ventrolateral tegmental area | 14 |
| Premammillary nucleus | 29 |
| Tenia tecta | 12 |
| Medial geniculate nucleus | 56 |
| Lateral periaqueductal gray | 33 |
| Midbrain extrapyramidal area | 19 |
| Cerebellum | 116 |
| Paralemniscal nucleus | 6 |
| Tuberomammillary nucleus | 70 |
| Periaqueductal gray medial part | 16 |
| Medial habenular nucleus | 24 |
| Peduncularpontine nucleus | 20 |
| Central gray lateral part | 14 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 12 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 76 |
| Periventricular gray matter | 14 |
| Nucleus of the posterior commissure | 12 |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 11 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 7 |
| Red nucleus parvicellular part | 2 |
| Ventral periaqueductal gray | 26 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 22 |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 18 |
| Oculomotor system | 5 |
| Posterior pretectal nucleus | 4 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory | 2 |
| Dorsolateral periaqueductal grav | 57 |
| Perifornical nucleus | 22 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 9 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory | 1 |
| optic tract | 13 |
| Periaqueductal gray dorsal part | 6 |
| Medial pretectal nucleus | 2 |
| Prerubral field | 17 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 17 |
| fasciculus | 10 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 9 |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 6 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 3 |
| | |

| 9 | Entorhinal cortex | 44 | 8 |
|-----|-----------------------------------|----|----|
| 7 | Entorhinal cortex | 44 | 7 |
| 10 | Lateral habenular nucleus | 42 | 12 |
| 5 | Lateral thalamic nuclear group | 34 | 5 |
| 2 | Ventral thalamus | 33 | 5 |
| 17 | Hippocampus | 32 | 5 |
| 5 | Medial geniculate nucleus | 31 | 7 |
| 2 | Subthalamic nucleus | 30 | 7 |
| 4 | Mesencephalic reticular formation | 29 | 3 |
| 14 | Ventral thalamus | 25 | 5 |
| 3 | Ventral thalamus | 25 | 5 |
| 6 | Ventral thalamus | 24 | 6 |
| 4 | Ventral thalamus | 23 | 6 |
| 25 | Caudate putamen | 22 | 8 |
| 13 | Mesencephalic reticular formation | 22 | 4 |
| 4 | Subthalamic nucleus | 21 | 3 |
| 22 | Ventral thalamus | 20 | 6 |
| 3 | Ventral thalamus | 19 | 4 |
| 12 | Substantia nigra compact part | 17 | 4 |
| 12 | Mesencephalic reticular formation | 17 | 4 |
| | Interpeduncular nucleus lateral | | |
| 5 | subnucleus | 12 | 3 |
|) 7 | Subthalamic nucleus | 11 | 2 |
| - 1 | Ventrolateral tegmental area | 11 | 2 |
| 3 | Paracentral thalamic nucleus | 10 | 3 |
| 14 | Mesencephalic reticular formation | 8 | 2 |
| 3 | Diagonal band of Broca | 8 | 1 |
| 5 | Ventral thalamus | 8 | 1 |
| 2 | Dorsal tegmental nucleus | 8 | 5 |
| 5 | Caudate putamen | 8 | 4 |
| 1 | Ventral thalamus | 7 | 4 |
| 3 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 1 |
| 3 | Paracentral thalamic nucleus | 6 | 2 |
| 2 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 1 |
| 4 | Ventral tegmental area A10 | 6 | 2 |
| - 1 | Anterior pretectal nucleus | 6 | 3 |
| . 1 | Mesencephalic reticular formation | 6 | 2 |
| 14 | Mesencephalic reticular formation | 5 | 3 |
| 3 | Mesencephalic reticular formation | 5 | 2 |
| 3 | Substantia innominata | 5 | 4 |
| 1 | Mesencephalic reticular formation | 5 | 1 |
| 4 | Mesencephalic reticular formation | 3 | 1 |
| 5 1 | Paralemniscal nucleus | 3 | 1 |
| 1 | Ventral tegmental area A10 | 3 | 1 |
| 8 | Mesencephalic reticular formation | 2 | 1 |
| 1 | Dorsal tegmental nucleus | 2 | 1 |
| . 1 | Substantia nigra compact part | 2 | 2 |
| 2 | Central medial thalamic nucleus | 1 | 1 |
| 3 | Dorsal tegmental nucleus | 1 | 1 |
| 1 | Dorsal tegmental nucleus | 1 | 1 |

| ŀ | 8 | Lateral agranular prefrontal cortex |
|-------|----|------------------------------------------------------|
| ŀ | 7 | Mesencephalic reticular formation |
| , | 12 | Accumbens nucleus |
| L | 5 | Ventral thalamus |
| | 5 | Olfactory bulb A16 |
| , | 5 | |
| | 7 | hippocampus |
| | 7 | Mediai geniculate nucleus |
| , | 2 | Caudate putamen |
| | 5 | Mesencephalic reticular formation |
| | 5 | Ventral thalamus |
| | 2 | Ventral thalamus |
| ŀ | 6 | Ventral thalamus |
| 5 | 6 | Hippocampus |
| 2 | 8 | Ventral thalamus |
| 2 | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| | 3 | Mesencephalic reticular formation |
|) | 6 | Ventral tegmental area A10 |
|) | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| 7 | 4 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| 7 | 4 | Mesencephalic reticular formation |
| , | 3 | Disconal hand of Dress |
| | 2 | Substantia niene neticular nert |
| | 2 | Substantia nigra reticular part |
| | 2 | Mesencephalic reticular formation |
|) | 3 | Ventral tegmental area A10 |
| 5 | 2 | Ventral thalamus |
| 3 | 1 | Dorsolateral periaqueductal gray |
| 3 | 1 | Ventral periaqueductal gray |
| 3 | 5 | Medial habenular nucleus |
| 3 | 4 | Medial globus pallidus |
| 7 | 4 | Cerebellum |
| 5 | 1 | Periventricular gray matter |
| 5 | 2 | Ventral tegmental area A10 |
| 5 | 1 | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 5 | 2 | Ventromedial thalamic nucleus |
| 5 | 3 | Ventral thalamus |
| 5 | 2 | Lateral geniculate complex |
| 5 | 3 | Ventrolateral periaqueductal grav |
| 5 | 2 | Ventral thalamus |
| Ś | 4 | Piriform cortex |
| , | - | 1 inform conex |
| 5 | 1 | Substantia nigra reticular part |
| 3 | 1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 3 | 1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 3 | 1 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| 2 | 1 | Medial preoptic area |
| | | |
| 2 | 1 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| 2 | 2 | Lateral habenular nucleus |
| l | 1 | Substantia nigra reticular part |
| l | 1 | Medial habenular nucleus |
| | | |

1 Ventral periaqueductal gray

| Tabelle 24: Anzahl der direkten (nicht aus Teilbäumen von Gebieten und zu Teilbäumen von Gebieten) C | utput- |
|------------------------------------------------------------------------------------------------------|--------|
| und Input-Verbindungen des BG3-Netzwerkes. Im linken Teil der Tabelle wurde absteigend nach Anza | hl der |
| Outputs sortiert und im linken Teil nach Anzahl der Inputs. | |

| Juiputs sortiert und im linken 1 eil nach Anza | ini der Ir | iputs | • | | |
|-------------------------------------------------------|------------|--------|-------------------------------------------------------|----------|--------|
| Region | Out | In | Region | Out | In |
| Ventral tegmental area A10 | 47 | 32 | Ventral tegmental area A10 | 47 | 32 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 39 | 32 | Laterodorsal tegmental nucleus | 39 | 32 |
| Substantia nigra reticular part | 33 | 16 | Pedunculopontine tegmental nucleus | 31 | 32 |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 31 | 32 | Caudate putamen | 21 | 29 |
| Substantia nigra compact part | 31 | 22 | Substantia innominata | 30 | 27 |
| Substantia innominata | 30 | 27 | Dorsal tegmental nucleus | 23 | 27 |
| Mesencephalic reticular formation | 27 | 24 | Parafascicular thalamic nucleus | 22 | 27 |
| Medial preoptic area | 26 | 16 | Subthalamic nucleus | 15 | 27 |
| Lateral preoptic area | 26 | 9 | Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 2 | 25 |
| Dorsal tegmental nucleus | 23 | 27 | Mesencephalic reticular formation | 27 | 24 |
| Medial globus pallidus | 23 | 15 | Substantia nigra compact part | 31 | 22 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 22 | 27 | Centrolateral thalamic nucleus | 8 | 22 |
| Diagonal band of Broca | 22 | 16 | Ventral tegmental nucleus | 3 | 22 |
| Caudate putamen | 21 | 29 | Medial agranular prefrontal cortex | 21 | 20 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 21 | 20 | Paracentral thalamic nucleus | 10 | 20 |
| Lateral septal nucleus | 21 | 13 | Central medial thalamic nucleus | 9 | 19 |
| Lateral habenular nucleus | 20 | 17 | Olfactory tubercle | 8 | 19 |
| Accumbens nucleus | 18 | 18 | Accumbens nucleus | 18 | 18 |
| Supramammillar nucleus | 17 | 11 | Nuclei of the lateral lemniscus | 6 | 18 |
| As dopamine cells retrorubral group | 16 | 15 | Lateral habenular nucleus | 20 | 17 |
| Fuberomammillary nucleus | 16 | 3 | Lateral agranular prefrontal cortex | 15 | 17 |
| Subthalamic nucleus | 15 | 27 | Piriform cortex | 0 | 17 |
| ateral agranular prefrontal cortex | 15 | 17 | Ventromedial thalamic nucleus | 6 | 17 |
| Pagal puolous Mournert | 13 | 16 | Substantia nigra raticular part | 22 | 16 |
| Sasai nucleus Meynen | 13 | 10 | Madial prooptia area | 25 26 | 16 |
| Andrinal cortex | 13 | 9 | Discourse hand of Darson | 20 | 10 |
| viediai nabenular nucleus | 13 | 8 | Diagonal band of Broca | 22 | 10 |
| Anterior pretectal nucleus | 13 | / | Basal nucleus Meynert | 13 | 16 |
| /entral periaqueductal gray | 13 | 5 | Medial septal nucleus | 12 | 16 |
| Addial terminal nucleus of the accessory optic tract | 13 | 4 | Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 3 | 16 |
| entrolateral periaqueductal gray | 13 | 3 | Medial globus pallidus | 23 | 15 |
| erifornical nucleus | 13 | 1 | A8 dopamine cells retrorubral group | 16 | 15 |
| Aedial septal nucleus | 12 | 16 | Midbrain extrapyramidal area | 10 | 15 |
| Aucleus of Darkschewitsch | 11 | 3 | Ventrolateral tegmental area | 8 | 14 |
| Paracentral thalamic nucleus | 10 | 20 | Hippocampus | 3 | 14 |
| Midbrain extrapyramidal area | 10 | 15 | Lateral septal nucleus | 21 | 13 |
| Central medial thalamic nucleus | 9 | 19 | Lateral globus pallidus | 6 | 13 |
| Piriform cortex | 9 | 17 | Ventrolateral thalamic nucleus | 5 | 12 |
| Periventricular gray matter | 9 | 4 | Supramammillar nucleus | 17 | 11 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 8 | 22 | Lateral periaqueductal gray | 7 | 11 |
| Dlfactory tubercle | 8 | 19 | Periaqueductal gray medial part | 2 | 10 |
| /entrolateral tegmental area | 8 | 14 | Lateral preoptic area | 26 | 9 |
| nterpeduncular nucleus lateral subnucleus | 8 | 2 | Entorhinal cortex | 13 | 9 |
| Central gray lateral part | 8 | 1 | Intralaminar nuclei | 6 | 9 |
| Lateral periagueductal grav | 7 | 11 | Olfactory bulb A16 | 5 | 9 |
| Peduncularpontine nucleus | 7 | 8 | Medial habenular nucleus | 13 | 8 |
| nterstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 7 | 2 | Peduncularpontine nucleus | 7 | 8 |
| Suclei of the lateral lemniscus | 6 | 18 | Claustrum | , 4 | 8 |
| /entromedial thalamic nucleus | 6 | 17 | Anterior pretectal nucleus | 13 | 7 |
| ateral globus pallidus | 6 | 13 | Ventral periaqueductal grav | 13 | 5 |
| ntralaminar nuclei | 6 | 0 | Nucleus of the posterior commissure | 6 | 5 |
| Judeus of the posterior commissure | 6 | 9 5 | Lateral geniculate complex | n n | 5 |
| Aedial geniculate nucleus | 6 | 5 1 | Medial terminal nucleus of the accessory ontic treat | 12 | د ۸ |
| Ventrolatoral thelemic mucleus | 0 5 | 10 | Portivontrioular gray matter | 13 | 4 |
| | 5 | 12 | Periventricular gray matter | 9 | 4 |
| | 5 | 9 | interstutial nucleus of Cajal | 5 | 4 |
| nterstitial nucleus of Cajal | 5 | 4 | | 1 | 4 |
| Jorsolateral periaqueductal gray | 5 | 1 | Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 1 | 4 |
| reriaqueductal gray dorsal part | 5 | 1 | I uberomammiliary nucleus | 16 | 3 |
| Jaustrum | 4 | 8 | Ventrolateral periaqueductal gray | 13 | 3 |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 4 | 1 | Nucleus of Darkschewitsch | 11 | 3 |
| nterpeduncular nucleus paramedian part | 4 | 1 | Cerebellum | 1 | 3 |
| | | | | | |

| Ventral tegmental nucleus | 3 | 22 | Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 8 | 2 |
|-------------------------------------------------------|---|----|------------------------------------------------------|----|---|
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 3 | 16 | fasciculus | 7 | 2 |
| Hippocampus | 3 | 14 | Oculomotor system | 2 | 2 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 3 | 1 | Posterior pretectal nucleus | 2 | 2 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 3 | 1 | Prerubral field | 1 | 2 |
| Medial pretectal nucleus | 3 | 1 | Premammillary nucleus | 1 | 2 |
| Ventral thalamus | 3 | 1 | Ventro anterior thalamic nucleus | 1 | 2 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 2 | 25 | Perifornical nucleus | 13 | 1 |
| Periaqueductal gray medial part | 2 | 10 | Central gray lateral part | 8 | 1 |
| Lateral geniculate complex | 2 | 5 | Medial geniculate nucleus | 6 | 1 |
| Oculomotor system | 2 | 2 | Dorsolateral periaqueductal gray | 5 | 1 |
| Posterior pretectal nucleus | 2 | 2 | Periaqueductal gray dorsal part | 5 | 1 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 2 | 1 | Subpeduncular tegmental nucleus | 4 | 1 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 | 1 | Interpeduncular nucleus paramedian part | 4 | 1 |
| Lateral thalamic nuclear group | 2 | 1 | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 3 | 1 |
| Tenia tecta | 1 | 4 | Dorsal endopiriform nucleus | 3 | 1 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 1 | 4 | Medial pretectal nucleus | 3 | 1 |
| Cerebellum | 1 | 3 | Ventral thalamus | 3 | 1 |
| Prerubral field | 1 | 2 | Dorsomedial periaqueductal gray | 2 | 1 |
| Premammillary nucleus | 1 | 2 | Rostromedial tegmental nucleus | 2 | 1 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 1 | 2 | Lateral thalamic nuclear group | 2 | 1 |
| Paralemniscal nucleus | 1 | 1 | Paralemniscal nucleus | 1 | 1 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | | Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | |
| fasciculus | 1 | 1 | fasciculus | 1 | 1 |
| Red nucleus parvicellular part | 1 | 1 | Red nucleus parvicellular part | 1 | 1 |
| | | | | | |

Tabelle 25: Die Gewichte (Tabelle 20) der Verbindungen vom BG3-Netzwerk. Es wurde nach MW > 0 Out absteigend sortiert. OUT: Anzahl der Output- Verbindungen mit einem Verbindungsgewicht > 0. IN: Anzahl der Input-Verbindungen mit einem Verbindungsgewicht > 0. MW > 0 Out: Mittelwert der Output-Verbindungsgewichte, die größer Null sind. MW > 0 In: Mittelwert der Input-Verbindungsgewichte, die größer Null sind.

| | | | MW>0 | MW >0 |
|------------------------------------------------------|-----|----|--------|--------|
| Region | OUT | IN | Out | In |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 2 | 4 | 3,0000 | 2,7500 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 | 1 | 2,5000 | 3,0000 |
| Midbrain extrapyramidal area | 12 | 18 | 2,4438 | 1,3955 |
| Lateral periaqueductal gray | 12 | 17 | 2,3822 | 1,4274 |
| Tenia tecta | 4 | 5 | 2,3400 | 1,7125 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 9 | 5 | 2,2639 | 1,7889 |
| Ventral tegmental nucleus | 4 | 25 | 2,2500 | 1,6654 |
| Ventral tegmental area A10 | 47 | 35 | 2,2308 | 2,3209 |
| Caudate putamen | 23 | 31 | 2,2286 | 2,2397 |
| Medial habenular nucleus | 11 | 7 | 2,1918 | 1,8780 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 16 | 4 | 2,1563 | 2,2500 |
| Peduncularpontine nucleus | 7 | 4 | 2,1295 | 1,7143 |
| Periaqueductal gray dorsal part | 7 | 3 | 2,1107 | 1,6667 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 11 | 30 | 2,0880 | 2,1304 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 26 | 23 | 2,0703 | 1,5398 |
| Lateral habenular nucleus | 19 | 16 | 2,0655 | 1,5079 |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 35 | 37 | 2,0435 | 1,6819 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 40 | 33 | 2,0303 | 1,6500 |
| Olfactory bulb A16 | 8 | 13 | 2,0203 | 1,8210 |
| Substantia nigra reticular part | 33 | 16 | 2,0005 | 2,2229 |
| Posterior pretectal nucleus | 3 | 2 | 2,0000 | 2,3929 |
| Ventral thalamus | 58 | 58 | 1,9970 | 1,8147 |
| Subthalamic nucleus | 16 | 32 | 1,9786 | 1,8992 |
| Mesencephalic reticular formation | 48 | 41 | 1,9670 | 1,5435 |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 19 | 19 | 1,9653 | 1,9962 |
| Medial preoptic area | 30 | 20 | 1,9653 | 2,0484 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 5 | 2 | 1,9604 | 2,0000 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 19 | 23 | 1,9529 | 1,6991 |
| | | | | |

| Intralaminar nuclei | 14 | 14 | 1,9414 | 1,7728 |
|----------------------------------------------------------------|----|----|--------|--------|
| Subpeduncular tegmental nucleus | 6 | 1 | 1,9405 | 3,0000 |
| Piriform cortex | 10 | 16 | 1,9205 | 2,1191 |
| Substantia nigra compact part | 32 | 24 | 1,8851 | 1,8384 |
| Lateral geniculate complex | 11 | 14 | 1,8667 | 1,9025 |
| Medial septal nucleus | 12 | 18 | 1,8254 | 2,1059 |
| Accumbens nucleus | 18 | 27 | 1,8252 | 1,6573 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 24 | 6 | 1,8214 | 2,1667 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 7 | 17 | 1,7792 | 2,3691 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 8 | 20 | 1,7781 | 2,3292 |
| Hippocampus | 15 | 16 | 1,7735 | 1,3314 |
| Lateral preoptic area | 27 | 12 | 1,7714 | 2,1374 |
| Dorsal tegmental nucleus | 28 | 33 | 1,7647 | 1,3660 |
| Lateral septal nucleus | 19 | 15 | 1,7565 | 2,1586 |
| Lateral globus pallidus | 7 | 13 | 1,7500 | 2,1896 |
| Medial pretectal nucleus | 4 | 3 | 1,7500 | 1,6667 |
| Periventricular gray matter | 9 | 7 | 1,7469 | 1,7857 |
| Nucleus of the posterior commissure | 7 | 5 | 1,7054 | 1,9000 |
| Anterior pretectal nucleus | 19 | 10 | 1,6827 | 1,9127 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 30 | 30 | 1,6790 | 1,9832 |
| Paracentral thalamic nucleus | 11 | 23 | 1,6679 | 1,7853 |
| Medial globus pallidus | 24 | 16 | 1,6634 | 2,0753 |
| Claustrum | 10 | 19 | 1,6587 | 1,6664 |
| Central medial thalamic nucleus | 14 | 28 | 1,6559 | 1,9065 |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 9 | 4 | 1,6508 | 1,5000 |
| Supramammillar nucleus | 24 | 14 | 1,6487 | 1,7915 |
| Central gray lateral part | 11 | 5 | 1,6364 | 2,0000 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 4 | 16 | 1,6256 | 1,9143 |
| Basal nucleus Meynert | 17 | 21 | 1,6252 | 1,8352 |
| Diagonal band of Broca | 34 | 28 | 1,5956 | 1,8715 |
| Perifornical nucleus | 15 | 3 | 1,5944 | 1,9722 |
| Medial geniculate nucleus | 8 | 4 | 1,5537 | 1,9559 |
| Cerebellum | 16 | 4 | 1,5093 | 1,4861 |
| Paralemniscal nucleus | 4 | 15 | 1,5000 | 1,8000 |
| Red nucleus parvicellular part | 2 | 4 | 1,5000 | 1,6667 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 2 | 2 | 1,5000 | 2,0000 |
| Substantia innominata | 31 | 34 | 1,4819 | 1,8742 |
| Periaqueductal gray medial part | 3 | 14 | 1,4735 | 1,3087 |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 17 | 3 | 1,4670 | 1,4667 |
| Olfactory tubercle | 7 | 23 | 1,4603 | 1,5595 |
| Lateral thalamic nuclear group | 9 | 20 | 1,4471 | 1,6938 |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 12 | 4 | 1,4163 | 2,7500 |
| Entorhinal cortex | 14 | 19 | 1,3703 | 1,5868 |
| Ventral periaqueductal gray | 17 | 5 | 1,3676 | 1,8000 |
| Tuberomammillary nucleus | 17 | 7 | 1,3562 | 1,3571 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 11 | 21 | 1,3539 | 1,0794 |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 4 | 1 | 1,2813 | 3,0000 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 4 | 1 | 1,2500 | 3,0000 |
| Prerubral field | 2 | 2 | 1,2500 | 2,0000 |
| Premammillary nucleus | 15 | 5 | 1,2222 | 1,9739 |
| Ventrolateral tegmental area | 10 | 16 | 1,2000 | 1,5625 |
| Oculomotor system | 2 | 4 | 1,0801 | 1,2500 |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 10 | 2 | 1,0500 | 1,0000 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 3 | 1 | 1,0000 | 1,0000 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 2 | 11 | 0,7500 | 1,5615 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 4 | 0,0000 | 2,0000 |

Tabelle 26: Die Gewichte (Tabelle 20) der Verbindungen vom BG3-Netzwerk. Es wurde nach MW > 0 IN absteigend sortiert. OUT: Anzahl der Output-Verbindungen mit einem Verbindungsgewicht > 0. IN: Anzahl der Input-Verbindungen mit einem Verbindungsgewicht > 0. MW > 0 Out: Mittelwert der Output-Verbindungsgewichte, die größer Null sind. MW > 0 In: Mittelwert der Input-Verbindungsgewichte, die größer Null sind.

| | | | MW>0 | MW >0 |
|-------------------------------------------------------|-----|----|--------|--------|
| Region | OUT | IN | Out | In |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 6 | 1 | 1,9405 | 3,0000 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 4 | 1 | 1,2500 | 3,0000 |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 4 | 1 | 1,2813 | 3,0000 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 | 1 | 2,5000 | 3,0000 |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 12 | 4 | 1,4163 | 2,7500 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 2 | 4 | 3,0000 | 2,7500 |
| Posterior pretectal nucleus | 3 | 2 | 2,0000 | 2,3929 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 7 | 17 | 1,7792 | 2,3691 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 8 | 20 | 1,7781 | 2,3292 |
| Ventral tegmental area A10 | 47 | 35 | 2,2308 | 2,3209 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 16 | 4 | 2,1563 | 2,2500 |
| Caudate putamen | 23 | 31 | 2,2286 | 2,2397 |
| Substantia nigra reticular part | 33 | 16 | 2,0005 | 2,2229 |
| Lateral globus pallidus | 7 | 13 | 1,7500 | 2,1896 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 24 | 6 | 1,8214 | 2,1667 |
| Lateral septal nucleus | 19 | 15 | 1,7565 | 2,1586 |
| Lateral preoptic area | 27 | 12 | 1,7714 | 2,1374 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 11 | 30 | 2,0880 | 2,1304 |
| Piriform cortex | 10 | 16 | 1,9205 | 2,1191 |
| Medial septal nucleus | 12 | 18 | 1,8254 | 2,1059 |
| Medial globus pallidus | 24 | 16 | 1,6634 | 2,0753 |
| Medial preoptic area | 30 | 20 | 1,9653 | 2,0484 |
| Central gray lateral part | 11 | 5 | 1,6364 | 2,0000 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 4 | 0,0000 | 2,0000 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 5 | 2 | 1,9604 | 2,0000 |
| Prerubral field | 2 | 2 | 1,2500 | 2,0000 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 2 | 2 | 1,5000 | 2,0000 |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 19 | 19 | 1,9653 | 1,9962 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 30 | 30 | 1,6790 | 1,9832 |
| Premammillary nucleus | 15 | 5 | 1,2222 | 1,9739 |
| Perifornical nucleus | 15 | 3 | 1,5944 | 1,9722 |
| Medial geniculate nucleus | 8 | 4 | 1,5537 | 1,9559 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 4 | 16 | 1,6256 | 1,9143 |
| Anterior pretectal nucleus | 19 | 10 | 1,6827 | 1,9127 |
| Central medial thalamic nucleus | 14 | 28 | 1,6559 | 1,9065 |
| Lateral geniculate complex | 11 | 14 | 1,8667 | 1,9025 |
| Nucleus of the posterior commissure | 7 | 5 | 1,7054 | 1,9000 |
| Subthalamic nucleus | 16 | 32 | 1,9786 | 1,8992 |
| Medial habenular nucleus | 11 | 7 | 2,1918 | 1,8780 |
| Substantia innominata | 31 | 34 | 1,4819 | 1,8742 |
| Diagonal band of Broca | 34 | 28 | 1,5956 | 1,8715 |
| Substantia nigra compact part | 32 | 24 | 1,8851 | 1,8384 |
| Basal nucleus Meynert | 17 | 21 | 1,6252 | 1,8352 |
| Olfactory bulb A16 | 8 | 13 | 2,0203 | 1,8210 |
| Ventral thalamus | 58 | 58 | 1,9970 | 1,8147 |
| Paralemniscal nucleus | 4 | 15 | 1,5000 | 1,8000 |
| Ventral periaqueductal gray | 17 | 5 | 1,3676 | 1,8000 |
| Supramammillar nucleus | 24 | 14 | 1,6487 | 1,7915 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 9 | 5 | 2,2639 | 1,7889 |
| Periventricular gray matter | 9 | 7 | 1,7469 | 1,7857 |
| Paracentral thalamic nucleus | 11 | 23 | 1.6679 | 1.7853 |
| Intralaminar nuclei | 14 | 14 | 1.9414 | 1.7728 |
| Peduncularpontine nucleus | 7 | 4 | 2,1295 | 1,7143 |
| Tenia tecta | 4 | 5 | 2,3400 | 1,7125 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 19 | 23 | 1,9529 | 1.6991 |
| | - | - | , | , |

| Lateral thalamic nuclear group | 9 | 20 | 1,4471 | 1,6938 |
|----------------------------------------------------------------|----|----|--------|--------|
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 35 | 37 | 2,0435 | 1,6819 |
| Red nucleus parvicellular part | 2 | 4 | 1,5000 | 1,6667 |
| Periaqueductal gray dorsal part | 7 | 3 | 2,1107 | 1,6667 |
| Medial pretectal nucleus | 4 | 3 | 1,7500 | 1,6667 |
| Claustrum | 10 | 19 | 1,6587 | 1,6664 |
| Ventral tegmental nucleus | 4 | 25 | 2,2500 | 1,6654 |
| Accumbens nucleus | 18 | 27 | 1,8252 | 1,6573 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 40 | 33 | 2,0303 | 1,6500 |
| Entorhinal cortex | 14 | 19 | 1,3703 | 1,5868 |
| Ventrolateral tegmental area | 10 | 16 | 1,2000 | 1,5625 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 2 | 11 | 0,7500 | 1,5615 |
| Olfactory tubercle | 7 | 23 | 1,4603 | 1,5595 |
| Mesencephalic reticular formation | 48 | 41 | 1,9670 | 1,5435 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 26 | 23 | 2,0703 | 1,5398 |
| Lateral habenular nucleus | 19 | 16 | 2,0655 | 1,5079 |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 9 | 4 | 1,6508 | 1,5000 |
| Cerebellum | 16 | 4 | 1,5093 | 1,4861 |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 17 | 3 | 1,4670 | 1,4667 |
| Lateral periaqueductal gray | 12 | 17 | 2,3822 | 1,4274 |
| Midbrain extrapyramidal area | 12 | 18 | 2,4438 | 1,3955 |
| Dorsal tegmental nucleus | 28 | 33 | 1,7647 | 1,3660 |
| Tuberomammillary nucleus | 17 | 7 | 1,3562 | 1,3571 |
| Hippocampus | 15 | 16 | 1,7735 | 1,3314 |
| Periaqueductal gray medial part | 3 | 14 | 1,4735 | 1,3087 |
| Oculomotor system | 2 | 4 | 1,0801 | 1,2500 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 11 | 21 | 1,3539 | 1,0794 |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 10 | 2 | 1,0500 | 1,0000 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 3 | 1 | 1,0000 | 1,0000 |

Tabelle 27: Die Validitäten der Output- und Input-Verbindungen sind nach den mittleren Output-Validitäten (MW Out) absteigend sortiert. Ventral tegmental area A10 hat eine Validitäts-Summe aller Outputs von 175,6 mit einem Mittelwert von 3,74. Der Output mit maximaler Validität verläuft zu Caudate putamen. Die Input-Validitäts-Summe von VTA beträgt 130,3 und der Mittelwert 3,83. Die Verbindung mit der maximalen Validität zu VTA kommt aus dem lateral habenular nucleus und beträgt 11,5.

| | Val | MW | Max | | Val | MW | Max | |
|-------------------------------------|-------|------|------|-------------------------------------|-------|------|------|-------------------------------------|
| Region | Out | Out | Out | Ziel | In | In | In | Ursprung |
| Substantia nigra reticular part | 128,6 | 3,9 | 18,4 | Caudate putamen | 63 | 3,94 | 18,4 | Caudate putamen |
| Ventral tegmental area A10 | 175,6 | 3,74 | 25,2 | Caudate putamen | 130,3 | 3,83 | 11,5 | Lateral habenular nucleus |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 112,4 | 3,51 | 14 | Subthalamic nucleus | 92,9 | 2,58 | 8,8 | Substantia nigra reticular part |
| Substantia nigra compact part | 114,9 | 3,48 | 31,3 | Caudate putamen | 56,5 | 2,57 | 8,8 | Caudate putamen |
| Caudate putamen | 71,6 | 3,41 | 18,4 | Substantia nigra reticular part | 179,6 | 5,61 | 31,3 | Substantia nigra compact part |
| Parafascicular thalamic nucleus | 73,5 | 3,34 | 17,8 | Caudate putamen | 74,25 | 2,65 | 12,8 | Substantia nigra reticular part |
| Subthalamic nucleus | 60,45 | 3,18 | 12,8 | Substantia nigra reticular part | 99,35 | 3,55 | 14 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 46,7 | 3,11 | 7,7 | Caudate putamen | 48 | 2,67 | 6,7 | Ventrolateral thalamic nucleus |
| Claustrum | 12,2 | 3,05 | 4,5 | Lateral agranular prefrontal cortex | 23,5 | 2,94 | 6 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Medial globus pallidus | 68,4 | 2,97 | 13,5 | Lateral habenular nucleus | 52,4 | 3,28 | 7,9 | Subthalamic nucleus |
| Diagonal band of Broca | 67,3 | 2,93 | 10,8 | Ventral tegmental area A10 | 31,3 | 1,74 | 3,9 | Ventral tegmental area A10 |
| Intralaminar nuclei | 17 | 2,83 | 7,2 | Caudate putamen | 16 | 1,78 | 4,7 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Centrolateral thalamic nucleus | 21,7 | 2,71 | 5 | Caudate putamen | 58,4 | 2,43 | 5,8 | Mesencephalic reticular formation |
| Accumbens nucleus | 58,4 | 2,65 | 9,8 | Ventral tegmental area A10 | 72,5 | 3,45 | 20,9 | Ventral tegmental area A10 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 13,1 | 2,62 | 6,7 | Lateral agranular prefrontal cortex | 41,6 | 2,97 | 6,3 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Mesencephalic reticular formation | 68,2 | 2,53 | 5,8 | Centrolateral thalamic nucleus | 45,8 | 1,7 | 3,8 | Substantia nigra compact part |
| Lateral globus pallidus | 15 | 2,5 | 4 | Substantia nigra reticular part | 42,9 | 3,06 | 6,9 | Subthalamic nucleus |
| Lateral habenular nucleus | 59,5 | 2,48 | 11,5 | Ventral tegmental area A10 | 55,15 | 2,9 | 13,5 | Medial globus pallidus |
| Central medial thalamic nucleus | 22,3 | 2,48 | 5 | Accumbens nucleus | 57,6 | 2,74 | 8,9 | Substantia nigra reticular part |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 97 | 2,43 | 7,8 | Ventral tegmental area A10 | 61,7 | 1,87 | 4 | Medial preoptic area |
| Medial preoptic area | 69,5 | 2,4 | 10,8 | Ventral tegmental area A10 | 38,1 | 2,38 | 4,6 | Ventral tegmental area A10 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 13,8 | 2,3 | 4,4 | Lateral agranular prefrontal cortex | 46,9 | 2,35 | 10,7 | Substantia nigra reticular part |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 4,4 | 2,2 | 2,9 | Medial preoptic area | 3 | 3 | 3 | Medial preoptic area |
| Medial agranular prefrontal cortex | 57,1 | 2,2 | 6 | Claustrum | 40,35 | 1,75 | 4,5 | Claustrum |
| Paracentral thalamic nucleus | 21,7 | 2,17 | 3,5 | Lateral agranular prefrontal cortex | 43,6 | 2,08 | 8,9 | Substantia nigra reticular part |
| Ventral thalamus | 6,5 | 2,17 | 3,5 | Caudate putamen | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Medial septal nucleus | 32,3 | 2,15 | 5,6 | Hippocampus | 38,3 | 2,25 | 4,4 | Ventral tegmental area A10 |
| Substantia innominata | 63,7 | 2,12 | 8,9 | Ventral tegmental area A10 | 67,65 | 2,51 | 6,9 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Lateral periaqueductal gray | 14,8 | 2,11 | 3 | Centrolateral thalamic nucleus | 19 | 1,73 | 4 | Medial preoptic area |
| Peduncularpontine nucleus | 14,8 | 2,11 | 4 | Medial globus pallidus | 14,1 | 1,76 | 3,6 | Substantia nigra reticular part |
| Interstitial nucleus of Cajal | 10,5 | 2,1 | 3 | Central medial thalamic nucleus | 7,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |

| A8 dopamine cells retrorubral group | 33,9 | 1,99 | 3,4 | Caudate putamen |
|------------------------------------------------------------------------------------------------|-------|------|-----|------------------------------------------------------|
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 5,9 | 1,97 | 2,9 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| Nucleus of Darkschewitsch | 25,4 | 1,95 | 4 | Centrolateral thalamic nucleus |
| Medial geniculate nucleus | 11,7 | 1,95 | 4,6 | Caudate putamen |
| Oculomotor system | 3,9 | 1,95 | 2,4 | Ventral tegmental area A10 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 3,9 | 1,95 | 2,4 | Medial agranular prefrontal cortex |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 25 | 1,92 | 3,9 | Medial preoptic area |
| Supramammillar nucleus | 32,5 | 1,91 | 3,8 | Entorhinal cortex |
| Entorhinal cortex | 24,35 | 1,87 | 5,8 | Accumbens nucleus |
| Lateral preoptic area | 47,8 | 1,84 | 7,5 | Ventral tegmental area A10 |
| Hippocampus | 10,9 | 1,82 | 2,8 | Accumbens nucleus |
| Piriform cortex | 19,9 | 1,81 | 4,2 | Accumbens nucleus |
| Olfactory tubercle | 19,6 | 1,78 | 4,5 | Ventral tegmental area A10 |
| Olfactory bulb A16 | 8,9 | 1,78 | 2,9 | Piriform cortex |
| Tuberomammillary nucleus | 28,2 | 1,76 | 2,4 | Piriform cortex |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 7 | 1,75 | 2,5 | Centrolateral thalamic nucleus |
| Medial pretectal nucleus | 5,2 | 1,73 | 2,4 | Lateral geniculate complex |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 22,2 | 1,71 | 2,9 | Mesencephalic reticular formation |
| Lateral septal nucleus | 39,25 | 1,71 | 5 | Ventral tegmental area A10 |
| Basal nucleus Meynert | 21,8 | 1,68 | 2,5 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Nucleus of the posterior commissure | 10 | 1,67 | 3 | Subthalamic nucleus |
| Periaqueductal gray dorsal part | 9,9 | 1,65 | 2,4 | Parafascicular thalamic nucleus |
| Anterior pretectal nucleus | 21,2 | 1,63 | 3 | Subthalamic nucleus |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 12,9 | 1,61 | 2,4 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Ventral periaqueductal gray | 26,7 | 1,57 | 2,9 | Parafascicular thalamic nucleus |
| Dorsal tegmental nucleus | 46,7 | 1,56 | 3 | Medial septal nucleus |
| Periventricular gray matter | 27,8 | 1,54 | 2,4 | Medial septal nucleus |
| Midbrain extrapyramidal area | 15 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra compact part |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 12 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 9 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Interpeduncular nucleus paramedian part Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | 6 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| nascientas Perioqueductal grav medial part | 4,5 | 1,5 | 1,5 | Ventrai periaquentear gray |
| Postromedial teamental nucleus | 4,5 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra compact part |
| Rosuomeutai teginentai nucleus | 3 | 1,3 | 1,5 | Substantia ingra compact part |

| 27,4 | 1,61 | 2,5 | Diagonal band of Broca |
|------|------|-----|--------------------------------------------------------|
| 2,4 | 2,4 | 2,4 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 4,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 7,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 |
| 36,1 | 1,44 | 3,4 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 7 | 2,33 | 4 | Medial preoptic area |
| 27,5 | 2,29 | 5,1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 24,4 | 2,71 | 6,8 | Ventral tegmental area A10 |
| 17,6 | 1,76 | 3,9 | Accumbens nucleus |
| 34,5 | 2,3 | 5,6 | Medial septal nucleus |
| 38,5 | 2,26 | 5,8 | Ventral tegmental area A10 |
| 55,8 | 2,43 | 9,2 | Ventral tegmental area A10 |
| 19,1 | 1,91 | 3,9 | Substantia innominata |
| 4,4 | 1,47 | 1,5 | Entorhinal cortex |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra reticular part |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 7,3 | 1,83 | 2,9 | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 34,4 | 2,46 | 9,7 | Ventral tegmental area A10 |
| 35,5 | 2,22 | 4,2 | Substantia nigra compact part |
| 5,4 | 1,08 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 3 | 3 | 3 | Medial preoptic area |
| 11,7 | 1,67 | 3,8 | Mesencephalic reticular formation |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| 10,5 | 1,75 | 3 | Medial preoptic area |
| 40,2 | 1,44 | 2,6 | Lateral habenular nucleus |
| 75 | 1.5 | 15 | Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal |
| 22.5 | 1,5 | 1,5 | Lateral perioductal gray |
| 22,5 | 1,5 | 1,5 | Madial sental nucleus |
| 24.2 | 1,5 | 1,5 | Interstitial nucleus of modial longitudinal fassiculus |
| 15 | 1,49 | 1,5 | Medial habenular nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Wediai habenulai hucicus |
| 4,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 15 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Lateral habenular nucleus |

| Ventro anterior thalamic nucleus | 3 | 1,5 | 1,5 | Caudate putamen | 2,4 | 1,2 | 1,2 | Substantia nigra reticular part |
|-------------------------------------------------------|------|------|-----|------------------------------------------|------|------|-----|------------------------------------------------------|
| Lateral thalamic nuclear group | 3 | 1,5 | 1,5 | Caudate putamen | 1,4 | 1,4 | 1,4 | Mesencephalic reticular formation |
| Prerubral field | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 | 2,9 | 1,45 | 1,5 | Medial globus pallidus |
| Red nucleus parvicellular part | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Subthalamic nucleus | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Medial agranular prefrontal cortex |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Mesencephalic reticular formation | 6,9 | 1,73 | 2,4 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| Medial habenular nucleus | 22,3 | 1,49 | 2,4 | Medial septal nucleus | 24,6 | 1,76 | 4,7 | Diagonal band of Broca |
| Perifornical nucleus | 19,3 | 1,48 | 1,5 | Lateral periaqueductal gray | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 7,4 | 1,48 | 1,5 | Centrolateral thalamic nucleus | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Medial preoptic area |
| Dorsal endopiriform nucleus | 5,9 | 1,48 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 | 1,4 | 1,4 | 1,4 | Piriform cortex |
| Posterior pretectal nucleus | 2,9 | 1,45 | 1,5 | Subthalamic nucleus | 3 | 1,5 | 1,5 | Anterior pretectal nucleus |
| Lateral geniculate complex | 2,9 | 1,45 | 1,5 | Lateral preoptic area | 11,6 | 1,93 | 2,4 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Central gray lateral part | 12,7 | 1,41 | 1,5 | Tenia tecta | 1 | 1 | 1 | Ventrolateral tegmental area |
| Premammillary nucleus | 2,8 | 1,4 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 | 5,9 | 1,48 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Tenia tecta | 1,4 | 1,4 | 1,4 | Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 5,9 | 1,48 | 1,5 | Central gray lateral part |
| Paralemniscal nucleus | 4 | 1,33 | 1,5 | Central medial thalamic nucleus | 1 | 1 | 1 | Ventrolateral tegmental area |
| Ventral tegmental nucleus | 6 | 1,2 | 1,5 | Nuclei of the lateral lemniscus | 37,5 | 1,7 | 3 | Substantia nigra compact part |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 3,35 | 1,12 | 1,4 | Substantia innominata | 22,9 | 1,27 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| Ventrolateral tegmental area | 8,3 | 1,04 | 1,3 | Accumbens nucleus | 15,2 | 1,09 | 2,5 | Medial preoptic area |
| Cerebellum | 0,7 | 0,7 | 0,7 | Ventromedial thalamic nucleus | 5,5 | 1,83 | 2,5 | Ventral tegmental area A10 |

Tabelle 28: Die Validitäten der Output- und Input-Verbindungen sind nach mittleren Input-Validitäten (MW In) absteigend sortiert.

| | Val | MW | Max | | Val | MW | Max | |
|---------------------------------|-------|------|------|-------------------------------------|-------|------|------|-------------------------------------|
| Region | Out | Out | Out | Ziel | In | In | In | Ursprung |
| Caudate putamen | 71,6 | 3,41 | 18,4 | Substantia nigra reticular part | 179,6 | 5,61 | 31,3 | Substantia nigra compact part |
| Substantia nigra reticular part | 128,6 | 3,9 | 18,4 | Caudate putamen | 63 | 3,94 | 18,4 | Caudate putamen |
| Ventral tegmental area A10 | 175,6 | 3,74 | 25,2 | Caudate putamen | 130,3 | 3,83 | 11,5 | Lateral habenular nucleus |
| Subthalamic nucleus | 60,45 | 3,18 | 12,8 | Substantia nigra reticular part | 99,35 | 3,55 | 14 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| Accumbens nucleus | 58,4 | 2,65 | 9,8 | Ventral tegmental area A10 | 72,5 | 3,45 | 20,9 | Ventral tegmental area A10 |
| Medial globus pallidus | 68,4 | 2,97 | 13,5 | Lateral habenular nucleus | 52,4 | 3,28 | 7,9 | Subthalamic nucleus |
| Lateral globus pallidus | 15 | 2,5 | 4 | Substantia nigra reticular part | 42,9 | 3,06 | 6,9 | Subthalamic nucleus |
| Periaqueductal gray dorsal part | 9,9 | 1,65 | 2,4 | Parafascicular thalamic nucleus | 3 | 3 | 3 | Medial preoptic area |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 4,4 | 2,2 | 2,9 | Medial preoptic area | 3 | 3 | 3 | Medial preoptic area |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 13,1 | 2,62 | 6,7 | Lateral agranular prefrontal cortex | 41,6 | 2,97 | 6,3 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Claustrum | 12,2 | 3,05 | 4,5 | Lateral agranular prefrontal cortex | 23,5 | 2,94 | 6 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| Lateral habenular nucleus | 59,5 | 2,48 | 11,5 | Ventral tegmental area A10 | 55,15 | 2,9 | 13,5 | Medial globus pallidus |

| Central medial thalamic nucleus | | 22,3 | 2,48 | 5 | Accumbens nucleus | 57, |
|--------------------------------------|--------------------|-------|------|------|------------------------------------------------------|------|
| Entorhinal cortex | | 24,35 | 1,87 | 5,8 | Accumbens nucleus | 24, |
| Lateral agranular prefrontal cortex | | 46,7 | 3,11 | 7,7 | Caudate putamen | 4 |
| Parafascicular thalamic nucleus | | 73,5 | 3,34 | 17,8 | Caudate putamen | 74,2 |
| Pedunculopontine tegmental nucleu | 15 | 112,4 | 3,51 | 14 | Subthalamic nucleus | 92, |
| Substantia nigra compact part | | 114,9 | 3,48 | 31,3 | Caudate putamen | 56, |
| Substantia innominata | | 63,7 | 2,12 | 8,9 | Ventral tegmental area A10 | 67,6 |
| Lateral septal nucleus | | 39,25 | 1,71 | 5 | Ventral tegmental area A10 | 34, |
| Centrolateral thalamic nucleus | | 21,7 | 2,71 | 5 | Caudate putamen | 58, |
| Olfactory tubercle | | 19,6 | 1,78 | 4,5 | Ventral tegmental area A10 | 55, |
| Dorsal terminal nucleus of the acce | essory optic tract | 5,9 | 1,97 | 2,9 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 2, |
| Medial preoptic area | | 69,5 | 2,4 | 10,8 | Ventral tegmental area A10 | 38, |
| Ventromedial thalamic nucleus | | 13,8 | 2,3 | 4,4 | Lateral agranular prefrontal cortex | 46, |
| Ventrolateral periaqueductal gray | | 25 | 1,92 | 3,9 | Medial preoptic area | |
| Hippocampus | | 10,9 | 1,82 | 2,8 | Accumbens nucleus | 34, |
| Supramammillar nucleus | | 32,5 | 1,91 | 3,8 | Entorhinal cortex | 27, |
| Piriform cortex | | 19,9 | 1,81 | 4,2 | Accumbens nucleus | 38, |
| Medial septal nucleus | | 32,3 | 2,15 | 5,6 | Hippocampus | 38, |
| Basal nucleus Meynert | | 21,8 | 1,68 | 2,5 | Pedunculopontine tegmental nucleus | 35, |
| Paracentral thalamic nucleus | | 21,7 | 2,17 | 3,5 | Lateral agranular prefrontal cortex | 43, |
| Lateral geniculate complex | | 2,9 | 1,45 | 1,5 | Lateral preoptic area | 11, |
| Olfactory bulb A16 | | 8,9 | 1,78 | 2,9 | Piriform cortex | 19, |
| Laterodorsal tegmental nucleus | | 97 | 2,43 | 7,8 | Ventral tegmental area A10 | 61, |
| Cerebellum | | 0,7 | 0,7 | 0,7 | Ventromedial thalamic nucleus | 5, |
| Medial terminal nucleus of the acce | essory optic tract | 22,2 | 1,71 | 2,9 | Mesencephalic reticular formation | 7, |
| Intralaminar nuclei | | 17 | 2,83 | 7,2 | Caudate putamen | 1 |
| Peduncularpontine nucleus | | 14,8 | 2,11 | 4 | Medial globus pallidus | 14, |
| Lateral preoptic area | | 47,8 | 1,84 | 7,5 | Ventral tegmental area A10 | 17, |
| Medial habenular nucleus | | 22,3 | 1,49 | 2,4 | Medial septal nucleus | 24, |
| Medial agranular prefrontal cortex | | 57,1 | 2,2 | 6 | Claustrum | 40,3 |
| Ventral periaqueductal gray | | 26,7 | 1,57 | 2,9 | Parafascicular thalamic nucleus | 10, |
| Diagonal band of Broca | | 67,3 | 2,93 | 10,8 | Ventral tegmental area A10 | 31, |
| Lateral periaqueductal gray | | 14,8 | 2,11 | 3 | Centrolateral thalamic nucleus | 1 |
| Lateral terminal nucleus of the acce | essory optic tract | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Mesencephalic reticular formation | 6, |
| Ventral tegmental nucleus | | 6 | 1,2 | 1,5 | Nuclei of the lateral lemniscus | 37, |
| | | | | | | |

| 57,6 | 2,74 | 8,9 | Substantia nigra reticular part |
|-------|------|------|------------------------------------------------------|
| 24,4 | 2,71 | 6,8 | Ventral tegmental area A10 |
| 48 | 2,67 | 6,7 | Ventrolateral thalamic nucleus |
| 74,25 | 2,65 | 12,8 | Substantia nigra reticular part |
| 92,9 | 2,58 | 8,8 | Substantia nigra reticular part |
| 56,5 | 2,57 | 8,8 | Caudate putamen |
| 67,65 | 2,51 | 6,9 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| 34,4 | 2,46 | 9,7 | Ventral tegmental area A10 |
| 58,4 | 2,43 | 5,8 | Mesencephalic reticular formation |
| 55,8 | 2,43 | 9,2 | Ventral tegmental area A10 |
| 2,4 | 2,4 | 2,4 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 38,1 | 2,38 | 4,6 | Ventral tegmental area A10 |
| 46,9 | 2,35 | 10,7 | Substantia nigra reticular part |
| 7 | 2,33 | 4 | Medial preoptic area |
| 34,5 | 2,3 | 5,6 | Medial septal nucleus |
| 27,5 | 2,29 | 5,1 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 38,5 | 2,26 | 5,8 | Ventral tegmental area A10 |
| 38,3 | 2,25 | 4,4 | Ventral tegmental area A10 |
| 35,5 | 2,22 | 4,2 | Substantia nigra compact part |
| 43,6 | 2,08 | 8,9 | Substantia nigra reticular part |
| 11,6 | 1,93 | 2,4 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| 19,1 | 1,91 | 3,9 | Substantia innominata |
| 61,7 | 1,87 | 4 | Medial preoptic area |
| 5,5 | 1,83 | 2,5 | Ventral tegmental area A10 |
| 7,3 | 1,83 | 2,9 | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 16 | 1,78 | 4,7 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 14,1 | 1,76 | 3,6 | Substantia nigra reticular part |
| 17,6 | 1,76 | 3,9 | Accumbens nucleus |
| 24,6 | 1,76 | 4,7 | Diagonal band of Broca |
| 40,35 | 1,75 | 4,5 | Claustrum |
| 10,5 | 1,75 | 3 | Medial preoptic area |
| 31,3 | 1,74 | 3,9 | Ventral tegmental area A10 |
| 19 | 1,73 | 4 | Medial preoptic area |
| 6,9 | 1,73 | 2,4 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract |
| 37,5 | 1,7 | 3 | Substantia nigra compact part |

| Mesencephalic reticular formation | 68,2 | 2,53 | 5,8 | Centrolateral thalamic nucleus |
|----------------------------------------------------------------------------------|------|------|-----|------------------------------------------|
| Anterior pretectal nucleus | 21,2 | 1,63 | 3 | Subthalamic nucleus |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 33,9 | 1,99 | 3,4 | Caudate putamen |
| Midbrain extrapyramidal area | 15 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra compact part |
| Periaqueductal gray medial part | 4,5 | 1,5 | 1,5 | Medial preoptic area |
| Periventricular gray matter | 27,8 | 1,54 | 2,4 | Medial septal nucleus |
| Medial geniculate nucleus | 11,7 | 1,95 | 4,6 | Caudate putamen |
| Interstitial nucleus of Cajal | 10,5 | 2,1 | 3 | Central medial thalamic nucleus |
| Nucleus of Darkschewitsch Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | 25,4 | 1,95 | 4 | Centrolateral thalamic nucleus |
| fasciculus | 4,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 12,9 | 1,61 | 2,4 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 12 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Oculomotor system | 3,9 | 1,95 | 2,4 | Ventral tegmental area A10 |
| Posterior pretectal nucleus | 2,9 | 1,45 | 1,5 | Subthalamic nucleus |
| Perifornical nucleus | 19,3 | 1,48 | 1,5 | Lateral periaqueductal gray |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 7,4 | 1,48 | 1,5 | Centrolateral thalamic nucleus |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 7 | 1,75 | 2,5 | Centrolateral thalamic nucleus |
| Ventral thalamus | 6,5 | 2,17 | 3,5 | Caudate putamen |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 6 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Medial pretectal nucleus | 5,2 | 1,73 | 2,4 | Lateral geniculate complex |
| Rostromedial tegmental nucleus | 3 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra compact part |
| Red nucleus parvicellular part | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Subthalamic nucleus |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 9 | 1,5 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| Premammillary nucleus | 2,8 | 1,4 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 |
| Tenia tecta | 1,4 | 1,4 | 1,4 | Mediodorsal thalamic nucleus medial part |
| Tuberomammillary nucleus | 28,2 | 1,76 | 2,4 | Piriform cortex |
| Prerubral field | 1,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 3,9 | 1,95 | 2,4 | Medial agranular prefrontal cortex |
| Dorsal tegmental nucleus | 46,7 | 1,56 | 3 | Medial septal nucleus |
| Dorsal endopiriform nucleus | 5,9 | 1,48 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 |
| Lateral thalamic nuclear group | 3 | 1,5 | 1,5 | Caudate putamen |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 3,35 | 1,12 | 1,4 | Substantia innominata |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 3 | 1,5 | 1,5 | Caudate putamen |
| Ventrolateral tegmental area | 8,3 | 1,04 | 1,3 | Accumbens nucleus |
| U | - 2- | | 2- | |

| 45,8 | 1,7 | 3,8 | Substantia nigra compact part |
|------|------|-----|---------------------------------------------------------------------------------------|
| 11,7 | 1,67 | 3,8 | Mesencephalic reticular formation |
| 27,4 | 1,61 | 2,5 | Diagonal band of Broca |
| 22,5 | 1,5 | 1,5 | Lateral periaqueductal gray |
| 15 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal |
| 7,5 | 1,5 | 1,5 | fasciculus |
| 7,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 7,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 4,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 4,5 | 1,5 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Lateral agranular prefrontal cortex |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Medial septal nucleus |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Ventral tegmental area A10 |
| 3 | 1,5 | 1,5 | Anterior pretectal nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Medial preoptic area |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Substantia nigra reticular part |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Pedunculopontine tegmental nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Medial habenular nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Lateral habenular nucleus |
| 1,5 | 1,5 | 1,5 | Medial agranular prefrontal cortex |
| 34,3 | 1,49 | 1,5 | Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus |
| 5,9 | 1,48 | 1,5 | Dorsal tegmental nucleus |
| 5,9 | 1,48 | 1,5 | Central gray lateral part |
| 4,4 | 1,47 | 1,5 | Entorhinal cortex |
| 2,9 | 1,45 | 1,5 | Medial globus pallidus |
| 36,1 | 1,44 | 3,4 | Laterodorsal tegmental nucleus |
| 40,2 | 1,44 | 2,6 | Lateral habenular nucleus |
| 1,4 | 1,4 | 1,4 | Piriform cortex |
| 1,4 | 1,4 | 1,4 | Mesencephalic reticular formation |
| 22,9 | 1,27 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
| 2,4 | 1,2 | 1,2 | Substantia nigra reticular part |
| 15,2 | 1,09 | 2,5 | Medial preoptic area |
| | | | |

| Nucleus of the posterior commissure | 10 | 1,67 | 3 | Subthalamic nucleus | 5,4 | 1,08 | 1,5 | Ventral periaqueductal gray |
|-------------------------------------|------|------|-----|---------------------------------|-----|------|-----|------------------------------|
| Central gray lateral part | 12,7 | 1,41 | 1,5 | Tenia tecta | 1 | 1 | 1 | Ventrolateral tegmental area |
| Paralemniscal nucleus | 4 | 1,33 | 1,5 | Central medial thalamic nucleus | 1 | 1 | 1 | Ventrolateral tegmental area |

| ment veromaangen zwischen Tenoaumen der Geolo | lej absi | ergend | sortiel | t nacii i | | | | | |
|------------------------------------------------------|------------|------------|------------------|-----------|-------|-------|---------|-------|-------|
| Region | DG_{All} | DG_{Out} | DG _{In} | Katz | BC | EC | Shapley | Hub | Aut |
| Ventral tegmental area A10 | 79 | 47 | 32 | 33,71 | 0,133 | 1 | -1,89 | 1 | 0,997 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 71 | 39 | 32 | 30,27 | 0,116 | 0,841 | -2,152 | 0,853 | 1 |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 63 | 31 | 32 | 31,56 | 0,081 | 0,693 | -1,293 | 0,713 | 0,98 |
| Substantia innominata | 57 | 30 | 27 | 30,45 | 0,062 | 0,589 | -0,665 | 0,712 | 0,906 |
| Substantia nigra compact part | 53 | 31 | 22 | 23,3 | 0,028 | 0,635 | -0,479 | 0,786 | 0,739 |
| Mesencephalic reticular formation | 51 | 27 | 24 | 24,09 | 0,073 | 0,647 | -1,396 | 0,629 | 0,751 |
| Dorsal tegmental nucleus | 50 | 23 | 27 | 24,72 | 0,054 | 0,519 | -0,786 | 0,52 | 0,878 |
| Caudate putamen | 50 | 21 | 29 | 30 | 0,037 | 0,534 | -0,673 | 0,515 | 0,858 |
| Substantia nigra reticular part | 49 | 33 | 16 | 19,89 | 0,048 | 0,637 | -0,884 | 0,763 | 0,571 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 49 | 22 | 27 | 25,35 | 0,042 | 0,607 | -0,377 | 0,59 | 0,789 |
| Medial preoptic area | 42 | 26 | 16 | 14,88 | 0,083 | 0,616 | -1,854 | 0,549 | 0,437 |
| Subthalamic nucleus | 42 | 15 | 27 | 27,67 | 0,039 | 0,444 | -0,674 | 0,409 | 0,843 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 41 | 21 | 20 | 23,9 | 0,058 | 0,35 | -0,924 | 0,429 | 0,595 |
| Diagonal band of Broca | 38 | 22 | 16 | 17,58 | 0,018 | 0,511 | -0,178 | 0,457 | 0,596 |
| Medial globus pallidus | 38 | 23 | 15 | 18,41 | 0,026 | 0,568 | -0,414 | 0,557 | 0,562 |
| Lateral habenular nucleus | 37 | 20 | 17 | 17,98 | 0,023 | 0,533 | -0,514 | 0,507 | 0,677 |
| Accumbens nucleus | 36 | 18 | 18 | 19,31 | 0,035 | 0,522 | -0,228 | 0,392 | 0,535 |
| Lateral preoptic area | 35 | 26 | 9 | 10,01 | 0,02 | 0,6 | -0,054 | 0,635 | 0,291 |
| Lateral septal nucleus | 34 | 21 | 13 | 14,02 | 0,023 | 0,432 | -0,127 | 0,486 | 0,452 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 32 | 15 | 17 | 19,32 | 0,033 | 0,328 | -0,964 | 0,338 | 0,398 |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 31 | 16 | 15 | 15,83 | 0,007 | 0,395 | 0,005 | 0,417 | 0,564 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 30 | 8 | 22 | 20,93 | 0,014 | 0,236 | 0,121 | 0,214 | 0,745 |
| Paracentral thalamic nucleus | 30 | 10 | 20 | 19,78 | 0,014 | 0,259 | 0,062 | 0,24 | 0,682 |
| Basal nucleus Meynert | 29 | 13 | 16 | 19,91 | 0,01 | 0,337 | 0,064 | 0,347 | 0,62 |
| Medial septal nucleus | 28 | 12 | 16 | 17,41 | 0,015 | 0,257 | -0,05 | 0,244 | 0,635 |
| Supramammillar nucleus | 28 | 17 | 11 | 12,08 | 0,005 | 0,386 | 0,032 | 0,416 | 0,445 |
| Central medial thalamic nucleus | 28 | 9 | 19 | 21,09 | 0,008 | 0,191 | 0,121 | 0,208 | 0,744 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 27 | 2 | 25 | 26,74 | 0,003 | 0,04 | 0,304 | 0,037 | 0,87 |
| Olfactory tubercle | 27 | 8 | 19 | 20,8 | 0,009 | 0,204 | 0,037 | 0,193 | 0,627 |
| Piriform cortex | 26 | 9 | 17 | 18,66 | 0,024 | 0,133 | -0,402 | 0,171 | 0,538 |
| Midbrain extrapyramidal area | 25 | 10 | 15 | 15,93 | 0,008 | 0,292 | 0,111 | 0,246 | 0,62 |
| Ventral tegmental nucleus | 25 | 3 | 22 | 21,91 | 0,001 | 0,15 | 0,259 | 0,108 | 0,836 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 24 | 6 | 18 | 19,77 | 0,005 | 0,181 | 0,255 | 0,171 | 0,747 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 23 | 6 | 17 | 20,58 | 0,015 | 0,157 | -0,306 | 0,139 | 0,695 |
| Ventrolateral tegmental area | 22 | 8 | 14 | 14,11 | 0,041 | 0,18 | -0,848 | 0,127 | 0,522 |
| Entorhinal cortex | 22 | 13 | 9 | 9,395 | 0,006 | 0,297 | 0,086 | 0,29 | 0,318 |
| Medial habenular nucleus | 21 | 13 | 8 | 8,768 | 0,017 | 0,322 | -0,343 | 0,289 | 0,341 |
| Anterior pretectal nucleus | 20 | 13 | 7 | 7,002 | 0,019 | 0,265 | 0,001 | 0,311 | 0,174 |
| Tuberomammillary nucleus | 19 | 16 | 3 | 2,232 | 0,003 | 0,306 | 0,306 | 0,386 | 0,054 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 19 | 3 | 16 | 17,54 | 0,013 | 0,064 | -0,185 | 0,076 | 0,595 |
| Lateral globus pallidus | 19 | 6 | 13 | 16,41 | 0,002 | 0,209 | 0,116 | 0,171 | 0,471 |
| Lateral periaqueductal gray | 18 | 7 | 11 | 10,73 | 0,003 | 0,184 | 0,318 | 0,181 | 0,41 |
| Ventral periaqueductal gray | 18 | 13 | 5 | 4,241 | 0,015 | 0,23 | -0,022 | 0,299 | 0,159 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 17 | 5 | 12 | 14,63 | 0,002 | 0,164 | 0,135 | 0,144 | 0,485 |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 17 | 13 | 4 | 4,604 | 0,023 | 0,23 | -0,307 | 0,225 | 0,14 |
| Hippocampus | 17 | 3 | 14 | 13,86 | 0,013 | 0,069 | -0,146 | 0,061 | 0,46 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 16 | 13 | 3 | 2,099 | 0,001 | 0,317 | 0,387 | 0,315 | 0,109 |
| Peduncularpontine nucleus | 15 | 7 | 8 | 9,808 | 0,002 | 0,24 | 0,158 | 0,168 | 0,38 |
| Intralaminar nuclei | 15 | 6 | 9 | 11,76 | 0,001 | 0,137 | 0,32 | 0,15 | 0,437 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 14 | 11 | 3 | 4,106 | 0 | 0,224 | 0,323 | 0,319 | 0,169 |
| Perifornical nucleus | 14 | 13 | 1 | 1,6 | 0,014 | 0,352 | 0,15 | 0,261 | 0,064 |
| Olfactory bulb A16 | 14 | 5 | 9 | 9,876 | 0,003 | 0,073 | 0,223 | 0,094 | 0,325 |
| Periventricular gray matter | 13 | 9 | 4 | 3,741 | 0,003 | 0,207 | 0,251 | 0,21 | 0,103 |
| Periaqueductal gray medial part | 12 | 2 | 10 | 10,34 | 0,002 | 0,041 | 0,415 | 0,029 | 0,39 |
| Claustrum | 12 | 4 | 8 | 9,754 | 0,001 | 0,102 | 0,256 | 0,107 | 0,334 |
| Nucleus of the posterior commissure | 11 | 6 | 5 | 4,882 | 0,003 | 0,133 | 0,192 | 0,122 | 0,152 |

Tabelle 29: Lokale Parameter des BG3-Netzwerkes (unter Berücksichtigung von direkten Verbindungen aber
nicht Verbindungen zwischen Teilbäumen der Gebiete) absteigend sortiert nach DG_{All} .

| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 10 | 8 | 2 | 1,758 | 0,001 | 0,242 | 0,399 | 0,222 | 0,04 |
|--------------------------------------------------------|----|---|---|-------|-------|-------|-------|-------|-------|
| Central gray lateral part | 9 | 8 | 1 | 0,922 | 0,001 | 0,152 | 0,495 | 0,125 | 0,01 |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 9 | 7 | 2 | 2,473 | 0,001 | 0,163 | 0,476 | 0,225 | 0,058 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 9 | 5 | 4 | 5,208 | 0 | 0,106 | 0,408 | 0,141 | 0,204 |
| Lateral geniculate complex | 7 | 2 | 5 | 3,459 | 0,001 | 0,072 | 0,503 | 0,04 | 0,116 |
| Medial geniculate nucleus | 7 | 6 | 1 | 0,396 | 0 | 0,131 | 0,671 | 0,148 | 0,02 |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 6 | 5 | 1 | 0,954 | 0 | 0,105 | 0,5 | 0,132 | 0,041 |
| Periaqueductal gray dorsal part | 6 | 5 | 1 | 0,954 | 0 | 0,155 | 0,5 | 0,127 | 0,041 |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 5 | 4 | 1 | 1,165 | 0 | 0,043 | 0,586 | 0,114 | 0,058 |
| Tenia tecta | 5 | 1 | 4 | 3,787 | 0 | 0,004 | 0,583 | 0,022 | 0,105 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 5 | 1 | 4 | 3,14 | 0 | 0,039 | 0,582 | 0,028 | 0,119 |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 5 | 4 | 1 | 0,697 | 0 | 0,126 | 0,586 | 0,131 | 0,022 |
| Oculomotor system | 4 | 2 | 2 | 2,267 | 0 | 0,098 | 0,433 | 0,066 | 0,092 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 4 | 3 | 1 | 0,522 | 0 | 0,055 | 0,5 | 0,038 | 0,017 |
| Cerebellum | 4 | 1 | 3 | 3,327 | 0 | 0,009 | 0,587 | 0,026 | 0,117 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 4 | 3 | 1 | 1,113 | 0 | 0,099 | 0,563 | 0,086 | 0,013 |
| Medial pretectal nucleus | 4 | 3 | 1 | 1,6 | 0 | 0,091 | 0,5 | 0,071 | 0,064 |
| Posterior pretectal nucleus | 4 | 2 | 2 | 1,145 | 0 | 0,042 | 0,433 | 0,038 | 0,04 |
| Ventral thalamus | 4 | 3 | 1 | 1,655 | 0 | 0,071 | 0,578 | 0,081 | 0,054 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 3 | 2 | 1 | 0,954 | 0 | 0,051 | 0,5 | 0,044 | 0,041 |
| Prerubral field | 3 | 1 | 2 | 2,757 | 0 | 0,06 | 0,583 | 0,037 | 0,096 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 3 | 2 | 1 | 1,084 | 0 | 0,097 | 0,583 | 0,065 | 0,038 |
| Premammillary nucleus | 3 | 1 | 2 | 2,285 | 0 | 0,004 | 0,584 | 0,017 | 0,076 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 3 | 1 | 2 | 2,267 | 0 | 0,02 | 0,577 | 0,015 | 0,1 |
| Lateral thalamic nuclear group | 3 | 2 | 1 | 1,341 | 0 | 0,051 | 0,58 | 0,047 | 0,047 |
| Paralemniscal nucleus | 2 | 1 | 1 | 0,922 | 0 | 0,011 | 0,5 | 0,02 | 0,01 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | | | | | | | | |
| fasciculus | 2 | 1 | 1 | 0,507 | 0 | 0,031 | 0,67 | 0,033 | 0,023 |
| Red nucleus parvicellular part | 2 | 1 | 1 | 1,333 | 0 | 0,026 | 0,67 | 0,032 | 0,032 |

Tabelle 30: Lokale Parameter des BG3-Netzwerkes unter Berücksichtigung (Verwendung von direkten
Verbindungen aber nicht Verbindungen zwischen Teilbäumen der Gebiete) der semiquantitativen Gewichte
(Tabelle 20). Es wurde absteigend nach DG_{All} sortiert.

| Region | DG_{All} | DG_{Out} | DG_{In} | Katz | BC | EC |
|-------------------------------------|------------|------------|-----------|--------|-------|-------|
| Ventral tegmental area A10 | 46,125 | 26,25 | 19,88 | 17,983 | 0,182 | 1 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 34,375 | 20,75 | 13,63 | 13,922 | 0,089 | 0,731 |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 30,5 | 16,875 | 13,63 | 13,901 | 0,044 | 0,61 |
| Caudate putamen | 29,875 | 12,375 | 17,5 | 15,899 | 0,063 | 0,523 |
| Substantia nigra reticular part | 26,125 | 16,625 | 9,5 | 10,023 | 0,04 | 0,488 |
| Substantia nigra compact part | 25,75 | 15,125 | 10,63 | 11,194 | 0,01 | 0,519 |
| Substantia innominata | 24,625 | 11 | 13,63 | 14,154 | 0,027 | 0,407 |
| Mesencephalic reticular formation | 24,125 | 14,875 | 9,25 | 10,083 | 0,039 | 0,569 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 23,25 | 10,25 | 13 | 12,211 | 0,016 | 0,448 |
| Medial preoptic area | 22,5 | 13,25 | 9,25 | 7,756 | 0,072 | 0,528 |
| Subthalamic nucleus | 21,625 | 7,5 | 14,13 | 13,88 | 0,021 | 0,37 |
| Dorsal tegmental nucleus | 19,75 | 10,5 | 9,25 | 10,308 | 0,021 | 0,366 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 19 | 11 | 8 | 9,595 | 0,027 | 0,332 |
| Medial globus pallidus | 18,25 | 10 | 8,25 | 8,768 | 0,013 | 0,359 |
| Lateral habenular nucleus | 17,625 | 10,625 | 7 | 8,013 | 0,016 | 0,481 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 17,375 | 4,375 | 13 | 10,651 | 0,02 | 0,21 |
| Accumbens nucleus | 17,375 | 8,75 | 8,625 | 8,941 | 0,021 | 0,443 |
| Diagonal band of Broca | 16,5 | 8,625 | 7,875 | 8,265 | 0,006 | 0,333 |
| Lateral preoptic area | 16,5 | 12 | 4,5 | 5,027 | 0,01 | 0,518 |
| Lateral septal nucleus | 16,5 | 9,75 | 6,75 | 6,858 | 0,01 | 0,315 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 15,625 | 8,25 | 7,375 | 8,151 | 0,015 | 0,308 |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 15,5 | 8,125 | 7,375 | 6,864 | 0,004 | 0,318 |

| Medial septal nucleus | 15 | 6 | 9 | 8,221 | 0,011 | 0,248 |
|---------------------------------------------------------|------------|---------|--------------|---------|-------|-------|
| Central medial thalamic nucleus | 14,625 | 4,5 | 10,13 | 10,134 | 0,003 | 0,172 |
| Paracentral thalamic nucleus | 13,5 | 4,375 | 9,125 | 9,334 | 0,001 | 0,205 |
| Basal nucleus Meynert | 13,25 | 5,125 | 8,125 | 9,287 | 0,005 | 0,21 |
| Piriform cortex | 13,25 | 4,375 | 8,875 | 8,722 | 0,013 | 0,098 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 13 | 0,75 | 12,25 | 12,711 | 0,001 | 0,028 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 12,5 | 3 | 9,5 | 9,801 | 0,011 | 0,134 |
| Midbrain extrapyramidal area | 12,375 | 6,75 | 5,625 | 6,319 | 0,003 | 0,34 |
| Olfactory tubercle | 12,25 | 3,25 | 9 | 9,441 | 0,003 | 0,145 |
| Supramammillar nucleus | 12 | 7 | 5 | 5,207 | 0,001 | 0,251 |
| Medial habenular nucleus | 10,75 | 7 | 3,75 | 4,186 | 0,012 | 0,314 |
| Ventral tegmental nucleus | 10,25 | 1,5 | 8,75 | 9.653 | 0,002 | 0,134 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 10 | 2,375 | 7,625 | 7,737 | 0,004 | 0,139 |
| Lateral globus pallidus | 10 | 2,875 | 7,125 | 8,118 | 0 | 0,157 |
| Entorhinal cortex | 10 | 4.875 | 5.125 | 4,796 | 0.002 | 0.198 |
| Ventrolateral periaqueductal grav | 9.625 | 7.625 | 2 | 1.322 | 0.001 | 0.334 |
| Anterior pretectal nucleus | 8.875 | 5.625 | 3.25 | 3.025 | 0.011 | 0.179 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 8.5 | 1.5 | 7 | 7.763 | 0.005 | 0.049 |
| Lateral periaqueductal grav | 8 | 4.5 | 3.5 | 4 144 | 0,001 | 0.215 |
| Ventrolateral tegmental area | 8 | 2.5 | 5 5 | 5 447 | 0.018 | 0.084 |
| Peduncularpontine nucleus | 7 875 | 4 125 | 3 75 | 4 371 | 0.001 | 0.216 |
| Intralaminar nuclei | 7 875 | 3 625 | 4 25 | 5 087 | 0.001 | 0.137 |
| Hippocampus | 75 | 15 | .,_e | 5 989 | 0.005 | 0.053 |
| Medial terminal nucleus of the accessory ontic tract | 7 25 | 4 75 | 2.5 | 2 118 | 0.011 | 0.12 |
| Ventral periaqueductal gray | 6 875 | 4 625 | 2,5 | 1 985 | 0.007 | 0 134 |
| Olfactory hulb A16 | 6,675 | 2 5 | 4 125 | 4.4 | 0.002 | 0.045 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 6.5 | 2,5 | 4,125 | 6 5 1 7 | 0,002 | 0,045 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 6,5 | 4 75 | 1 75 | 1 973 | 0,001 | 0.133 |
| Claustrum | 6,5 | 2 5 | 4 | 4 704 | 0.004 | 0,135 |
| Tuberomammillary nucleus | 6 1 2 5 | 5 375 | 0.75 | 0.84 | 0,004 | 0.145 |
| Perifornical nucleus | 5 625 | 5 375 | 0.25 | 0 4 5 3 | 0.011 | 0,221 |
| Periventricular grav matter | 5 375 | 3 75 | 1 625 | 1 475 | 0.001 | 0,221 |
| Nucleus of the posterior commissure | 5,575 | 2 75 | 2 375 | 2 391 | 0,001 | 0,123 |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 4 5 | 2,75 | 2,373 | 0 799 | 0,004 | 0,077 |
| Periaqueductal grav dorsal part | 3 875 | 3 1 2 5 | 0.75 | 0,795 | 0 | 0.165 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 3,875 | 3,123 | 1 75 | 2 215 | 0 | 0,105 |
| Periagueductal gray medial part | 3,75 | 0.75 | 1,75 | 3 880 | 0 | 0,002 |
| Central gray lateral part | 3,75 | 2 25 | 0.25 | 0.324 | 0 | 0,010 |
| Lateral geniculate complex | 3,5 | 0.75 | 0,25 2.25 | 1 766 | 0 | 0,093 |
| Medial geniculate nucleus | 275 | 2 25 | 2,25 | 0.255 | 0 | 0,041 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory ontic tract | 2,75 | 2,23 | 0,5 | 0,235 | 0 | 0,089 |
| I staral terminal nucleus of the accessory optic tract | 2,5 | 1,75 | 0,75 | 1,612 | 0 | 0,040 |
| Interstitiel nucleus of medial longitudinal fassionlus | 2,5 | 1 975 | 0.5 | 0.752 | 0 | 0,033 |
| Dersoleteral perioqueduetal gray | 2,373 | 1,075 | 0,5 | 0,755 | 0 | 0,077 |
| Subnadunaular tagmantal nualaus | 2,25 | 15 | 0,23 | 0,339 | 0 | 0,070 |
| Tania tasta | 2,25 | 1,3 | 0,75 | 0,7 | 0 | 0,03 |
| I enla tecta Internaduraular nucleus noremadian part | 2,25 | 0,5 | 1,75 | 1,/8/ | 0 | 0,003 |
| Destromedial termental mucleus | 2,125 | 1,3/3 | 0,75 | 0,433 | 0 | 0,055 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 2 1 975 | 1,25 | 0,75 | 0,608 | 0 | 0,118 |
| Constant periaqueducial gray | 1,8/5 | 1,125 | 0,75 | 0,390 | 0 | 0,051 |
| Cerebellum Medial unstantal unabout | 1,75 | 0,5 | 1,25 | 1,483 | 0 | 0,008 |
| Medial pretectal nucleus | 1,/5 | 1,5 | 0,25 | 0,453 | 0 | 0,071 |
| Posterior pretectal nucleus | 1,/5 | 0,75 | | 0,639 | 0 | 0,021 |
| ventrai malamus | 1,/5 | 1,25 | 0,5 | 0,665 | 0 | 0,057 |
| Prerubral field | 1,5 | 0,5 | 1 | 1,174 | 0 | 0,058 |
| Premammiliary nucleus | 1,5 | 0,5 | 1 | 1,006 | 0 | 0,003 |
| ventro anterior thalamic nucleus | 1,5 | 0,5 | 1 | 1,055 | 0 | 0,018 |

| Dorsal endopiriform nucleus | 1,375 | 0,875 | 0,5 | 0,507 | 0 | 0,032 |
|-----------------------------------------------------|-------|-------|------|-------|---|-------|
| Lateral thalamic nuclear group | 1,25 | 0,75 | 0,5 | 0,549 | 0 | 0,039 |
| Oculomotor system | 1 | 0,5 | 0,5 | 0,789 | 0 | 0,046 |
| Paralemniscal nucleus | 0,75 | 0,5 | 0,25 | 0,324 | 0 | 0,005 |
| Red nucleus parvicellular part | 0,75 | 0,5 | 0,25 | 0,387 | 0 | 0,022 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | | | | | |
| fasciculus | 0,5 | 0,25 | 0,25 | 0,271 | 0 | 0,011 |

| Tabelle 31: Beteiligung der Gebiete des BG3-Netzwerkes an den 13 gerichteten 3er Motiven. | Das pro Region |
|-------------------------------------------------------------------------------------------|----------------|
| häufigste Motiv ist 3-04, nach dem die Tabelle sortiert wurde. | |

| | Kurz- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- | 3- |
|--------------------------------------|------------|-----|-----------|----------|----------|----------|----------|--------|---------|----------|----------|---------|----------|--------|
| Langname | name | 01 | 02 | 03 | 04 | 05 | 06 | 07 | 08 | 09 | 10 | 11 | 12 | 13 |
| Ventral tegmental area A10 | VTA | 148 | 81 | 45 | 377 | 20 | 192 | 1 | 111 | 192 | 45 | 12 | 175 | 80 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | LDTg | 108 | 143 | 68 | 300 | 47 | 202 | 3 | 75 | 151 | 32 | 54 | 148 | 41 |
| Substantia nigra reticular part | SNR | 168 | 82 | 113 | 200 | 59 | 118 | 8 | 41 | 47 | 38 | 12 | 74 | 27 |
| Pedunculopontine tegmental | | | | | | | | | | | | | | |
| nucleus | PPTg | 99 | 150 | 103 | 198 | 59 | 219 | 18 | 54 | 99 | 51 | 66 | 103 | 33 |
| Substantia innominata | SI | 91 | 124 | 72 | 196 | 82 | 147 | 18 | 40 | 73 | 53 | 46 | 116 | 24 |
| Mesencephalic reticular formation | MRF | 92 | 165 | 110 | 177 | 39 | 168 | 12 | 49 | 68 | 36 | 26 | 70 | 26 |
| Medial preoptic area | MPA | 54 | 93 | 68 | 176 | 38 | 112 | 9 | 28 | 84 | 21 | 18 | 48 | 9 |
| Substantia nigra compact part | SNC | 126 | 149 | 121 | 174 | 74 | 139 | 7 | 58 | 56 | 39 | 39 | 71 | 32 |
| Dorsal tegmental nucleus | DTg | 112 | 164 | 125 | 157 | 61 | 171 | 7 | 41 | 61 | 32 | 30 | 63 | 18 |
| Medial agranular prefrontal cortex | AGm | 73 | 111 | 35 | 140 | 28 | 162 | 7 | 17 | 67 | 32 | 28 | 35 | 16 |
| Diagonal band of Broca | DBB | 86 | 136 | 62 | 139 | 35 | 93 | 10 | 43 | 33 | 22 | 9 | 57 | 11 |
| Medial globus pallidus | MGP | 64 | 89 | 70 | 139 | 14 | 111 | 3 | 34 | 45 | 23 | 17 | 43 | 32 |
| Caudate putamen | CPu | 42 | 85 | 66 | 124 | 22 | 219 | 7 | 25 | 76 | 32 | 35 | 76 | 43 |
| Lateral habenular nucleus | LHb | 84 | 133 | 84 | 121 | 45 | 90 | 6 | 45 | 46 | 20 | 15 | 51 | 14 |
| Parafascicular thalamic nucleus | PF | 66 | 198 | 150 | 120 | 54 | 195 | 9 | 36 | 53 | 35 | 26 | 73 | 28 |
| Subthalamic nucleus | STh | 51 | 104 | 114 | 111 | 29 | 169 | 5 | 33 | 46 | 34 | 18 | 50 | 32 |
| Ventral tegmental nucleus | VTg | 142 | 66 | 107 | 110 | 46 | 14 | 0 | 18 | 25 | 2 | 20 | 29 | 3 |
| Ventromedial thalamic nucleus | VM | 106 | 92 | 31 | 110 | 17 | 69 | 1 | 29 | 30 | 4 | 6 | 23 | 5 |
| Ventrolateral tegmental area | VLTg | 95 | 55 | 30 | 110 | 12 | 65 | 5 | 11 | 36 | 11 | 4 | 10 | 1 |
| Midbrain extrapyramidal area | MEA | 96 | 93 | 52 | 107 | 17 | 68 | 3 | 15 | 46 | 9 | 9 | 27 | 6 |
| Accumbens nucleus | Ac | 63 | 178 | 67 | 107 | 37 | 96 | 28 | 15 | 34 | 47 | 19 | 40 | 9 |
| Medial septal nucleus | MS | 89 | 103 | 43 | 105 | 30 | 50 | 3 | 23 | 42 | 10 | 11 | 32 | 7 |
| Supramammillar nucleus | SuM | 79 | 79 | 71 | 101 | 32 | 86 | 5 | 19 | 25 | 20 | 15 | 29 | 8 |
| Mediodorsal thalamic nucleus | | | | | | | | | | | | | _ | |
| lateral part | MDL | 161 | 101 | 142 | 99 | 52 | 36 | 0 | 59 | 12 | 9 | 6 | 5 | 1 |
| Mediodorsal thalamic nucleus | MDM | 110 | 57 | 27 | 00 | 21 | 20 | 0 | 20 | 21 | 5 | 12 | 0 | 1 |
| Olfa starry tyle such | MDM TuO | 07 | 5/ 105 | 5/ | 99 | 21 | 30 | 0 | 20 | 21 | 22 | 13 | 24 | 1 |
| Diactory tubercie | TuO Din | 8/ | 105 | 04 (2 | 98 | 21 | 02 59 | 8 | 15 | 28 | 23 | 14 | 24 | 2 |
| Piniorm cortex | PIF | 85 | 122 | 02 | 98 | 51 | 38 95 | 14 | 18 | 15 | 19 | 15 | 20 | 2 |
| Lateral septal nucleus | | 95 | 132 | // | 9/ | 5/ | 85 | 14 | 29 | 32 | 17 | 15 | 36 | 8 |
| Central medial thalamic nucleus | CM | 130 | 127 | 81 | 94 | 40 | 00 | / | 30 | 24 49 | 17 | 15 | 22 | 2 |
| Nuclei of the lateral laurines | PC | 11/ | 124 | 105 | 92 | 32 52 | 84 | 9 | 12 | 48 | 17 | 13 | 24 | 4 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | NLL | 133 | 11/ | 85 | 89 | 52 25 | 22 | 3 | 27 | 15 | 1/ | 11 | 22 | 1 |
| Centrolateral thalamic nucleus | CL | 130 | 52 | 133 | 89 | 35 | /0 | 4 | 21 | 38 | 25 | 20 | 20 | 2 |
| Peduncularpontine nucleus | PPN | 54 | 53 | 2/ | 86 | / | 48 | 4 | 2 | 29 | 9 | 3 | 11 | 3 |
| Lateral globus pallidus | LGP | 46 | 83 | 18 | 84 | 9 | 57 | 4 | 4 | 25 | 9 | 9 | 23 | 9 |
| group | RRF | 95 | 99 | 90 | 81 | 43 | 83 | 4 | 17 | 45 | 34 | 12 | 30 | 9 |
| Intralaminar nuclei | IIN | 91 | 73 | 44 | 81 | 25 | 37 | 6 | 11 | 12 | 11 | 12 | 5 | Ó |
| Ventrolateral thalamic nucleus | VI | 72 | /1 | 12 | 81 | 25 | 50 | 0 | 11 | 58 | 6 | - 8 | 14 | 4 |
| Periaqueductal gray medial part | PAGm | 01 | 56 | 21 | 78 | 11 | 50 | 0 | 10 | 90 | 3 | 1 | 3 | 0 |
| I ateral agranular prefrontal cortex | AGI | /3 | 103 | 21 11 | 70 | 0 | 1/18 | 12 | 10 | 20 | 30 | 17 | 26 | 12 |
| Lateral preoptic area | LPO | 137 | 167 | 110 | 7/ | 70 | 8/ | 10 | 28 | 20 | 18 | 37 | 20 | 12 |
| Olfactory bulb A16 | MOR | 67 | 55 | 23 | 73 | 11 | 20 | 2 | 20 | 11 | 10 | 1 | 20 | |
| Basal nucleus Meynert | R | 70 | 171 | 23 70 | 75 | 53 | 29 77 | 15 | 20 | 32 | -+ 27 | 11 | 35 | 1 |
| Medial habenular nucleus | MHP | 67 | 110 | 51 | 72 72 | 20 | 50 | 15 | 29 0 | 52 19 | 12 | 11 7 | 17 | 1 |
| Entorhinal cortex | Ent | 36 | 61 | 54 58 | 12 72 | 50 16 | 59 | 4 1 | 9 14 | 10 2/ | 13 | 0 | 17 17 | 1 |
| Claustrum | C1 | 56 | 20 | 20 25 | 12 | 5 | 22 | 4 | 14 2 | 25 | 14 2 | ア | 1/ Ø | 4 2 |
| | | 104 | 50 54 | 25 25 | 61 | 21 | 23 21 | 4 | ے 14 | 55 2 | ے م | 2 5 | 0 5 | ے م |
| rippocampus | пігř | 104 | 30 | 33 | 04 | 21 | 51 | 4 | 10 | 0 | 9 | 3 | 3 | U |

| Lateral periaqueductal gray | LPAG | 95 | 111 | 77 | 63 | 30 | 35 | 3 | 14 | 9 | 16 | 4 | 3 | 0 |
|-------------------------------------------------------------|---------|----|-----|-----|----|----|----|---|----------|----|----|----|----------|---|
| Ventral periaqueductal gray | VPAG | 64 | 75 | 114 | 57 | 21 | 66 | 0 | 6 | 3 | 5 | 9 | 0 | 1 |
| Interstitial nucleus of Cajal | InC | 42 | 36 | 53 | 56 | 5 | 30 | 0 | 5 | 9 | 3 | 1 | 3 | 0 |
| Anterior pretectal nucleus | APT | 45 | 86 | 100 | 55 | 23 | 70 | 3 | 5 | 14 | 11 | 12 | 5 | 0 |
| Nucleus of the posterior | | | | | | | | | | | | | | |
| commissure | PCom | 14 | 27 | 21 | 52 | 1 | 50 | 0 | 3 | 17 | 1 | 1 | 2 | 2 |
| Medial terminal nucleus of the | | | | | | | | | | | | | | |
| accessory optic tract | MT | 37 | 65 | 54 | 47 | 8 | 47 | 0 | 5 | 34 | 4 | 4 | 5 | 1 |
| Nucleus of Darkschewitsch | Dk | 38 | 33 | 105 | 35 | 16 | 64 | 0 | 9 | 26 | 1 | 2 | 6 | 1 |
| Cerebellum | CERE | 31 | 22 | 11 | 32 | 3 | 5 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Periventricular gray matter | PVG | 13 | 49 | 57 | 32 | 9 | 63 | 0 | 9 | 10 | 2 | 1 | 2 | 2 |
| Prerubral field | PR | 23 | 37 | 3 | 25 | 0 | 26 | 0 | 1 | 0 | 2 | 0 | 0 | 0 |
| Lateral geniculate complex | LG | 34 | 50 | 23 | 23 | 6 | 14 | 2 | 0 | 0 | 1 | 0 | 0 | 0 |
| Tenia tecta | TT | 31 | 26 | 14 | 23 | 2 | 2 | 0 | 2 | 0 | 1 | 0 | 0 | 0 |
| Tuberomammillary nucleus Lateral terminal nucleus of the | TuM | 57 | 73 | 113 | 22 | 26 | 94 | 0 | 6 | 5 | 3 | 19 | 4 | 0 |
| accessory optic tract | LTeN | 38 | 23 | 11 | 22 | 3 | 12 | 0 | 2 | 0 | 1 | 0 | 0 | 0 |
| Oculomotor system | OCS | 8 | 15 | 9 | 22 | 1 | 17 | 0 | 0 | 26 | 0 | 0 | 1 | 0 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | VLPAG | 55 | 79 | 99 | 21 | 28 | 74 | 3 | 3 | 11 | 2 | 15 | 1 | 0 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | VA | 31 | 10 | 7 | 21 | 0 | 9 | 2 | 1 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Medial pretectal nucleus | MPT | 0 | 12 | 18 | 17 | 1 | 19 | 0 | 0 | 21 | 0 | 0 | 1 | 0 |
| Premammillary nucleus | PMAN | 24 | 22 | 11 | 16 | 0 | 2 | 1 | 1 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Ventral thalamus | VNT | 11 | 23 | 32 | 16 | 1 | 25 | 0 | 0 | 0 | 2 | 3 | 0 | 0 |
| Interpeduncular nucleus lateral | | | | | | | | | | | | | | |
| subnucleus | IPL | 8 | 80 | 62 | 16 | 6 | 68 | 2 | 2 | 1 | 2 | 12 | 1 | 0 |
| Perifornical nucleus | PeF | 40 | 119 | 53 | 15 | 17 | 69 | 0 | 2 | 16 | 3 | 9 | 6 | 0 |
| Dorsolateral periaqueductal gray | DLPAG | 6 | 20 | 67 | 15 | 0 | 25 | 0 | 1 | 12 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | DMPAG | 0 | 4 | 17 | 14 | 0 | 7 | 0 | 0 | 12 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Interstitial nucleus of medial | | | | | | | | | | | | | | |
| longitudinal fasciculus | IMLF | 19 | 60 | 99 | 13 | 7 | 45 | 2 | 1 | 0 | 6 | 8 | 0 | 0 |
| Subpeduncular tegmental nucleus | SPTg | 22 | 18 | 63 | 12 | 4 | 15 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Lateral thalamic nuclear group | LTNG | 13 | 19 | 18 | 12 | 0 | 23 | 1 | 0 | 0 | 1 | 1 | 0 | 0 |
| Posterior pretectal nucleus | PPT | 8 | 6 | 14 | 12 | 0 | 14 | 0 | 1 | 2 | 0 | 1 | 0 | 0 |
| Red nucleus parvicellular part | ROC | 7 | 12 | 14 | 12 | 1 | 11 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Periaqueductal gray dorsal part | PAGd | 4 | 38 | 41 | 11 | 1 | 41 | 0 | 3 | 12 | 0 | 1 | 0 | 0 |
| Dorsal terminal nucleus of the | | | | | | | | | | | | | | |
| accessory optic tract | DT | 0 | 14 | 10 | 8 | 1 | 14 | 0 | 2 | 2 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Central gray lateral part | CGL | 13 | 58 | 40 | 6 | 7 | 35 | 0 | 1 | 5 | 1 | 1 | 0 | 0 |
| Rostromedial tegmental nucleus | RMTg | 11 | 46 | 11 | 6 | 0 | 37 | 0 | 0 | 0 | 2 | 1 | 0 | 0 |
| Dorsal endopiriform nucleus | DEn | 4 | 38 | 19 | 5 | 1 | 40 | 3 | 0 | 0 | 0 | 1 | 0 | 0 |
| Interpeduncular nucleus | | | | | | | | | | | | | | |
| paramedian part | IPPM | 8 | 45 | 53 | 3 | 2 | 39 | 0 | 0 | 0 | 0 | 5 | 0 | 0 |
| Rostral interstitial nucleus of | | | | | | 0 | | 0 | <u>_</u> | 0 | 0 | 0 | <u>_</u> | 0 |
| medial longitudinal fasciculus | KI T | 10 | 15 | 14 | 2 | 0 | 12 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Paralemniscal nucleus | PL | 0 | 0 | 0 | 2 | 0 | 8 | 0 | 0 | 5 | 0 | 0 | 0 | 0 |
| Medial geniculate nucleus | MG | 19 | 42 | 64 | 1 | 4 | 39 | 0 | 0 | 0 | 0 | 3 | 0 | 0 |

| L Regionen unilaterales BG3 | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | L Regionen bilaterales BG3 | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 |
|-------------------------------------|---|----|-----|------|-------|-------------------------------------|---|----|-----|-------|--------|
| Ventral tegmental area A10 | 1 | 28 | 381 | 5418 | 73475 | Laterodorsal tegmental nucleus | 1 | 40 | 701 | 16091 | 342419 |
| Laterodorsal tegmental nucleus | 1 | 23 | 265 | 3899 | 54703 | Ventral tegmental area A10 | 1 | 37 | 644 | 14037 | 301039 |
| Pedunculopontine tegmental nucleus | 1 | 18 | 238 | 3589 | 50185 | Pedunculopontine tegmental nucleus | 1 | 28 | 577 | 12952 | 280485 |
| Substantia innominata | 0 | 16 | 235 | 3276 | 46195 | Dorsal tegmental nucleus | 1 | 20 | 382 | 8539 | 185669 |
| Caudate putamen | 0 | 17 | 201 | 2859 | 40354 | Parafascicular thalamic nucleus | 0 | 15 | 291 | 6693 | 145721 |
| Substantia nigra compact part | 0 | 13 | 181 | 2651 | 37728 | Substantia innominata | 0 | 19 | 330 | 6706 | 143055 |
| Mesencephalic reticular formation | 1 | 13 | 170 | 2616 | 37067 | Substantia nigra compact part | 0 | 17 | 290 | 6219 | 134503 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 0 | 11 | 173 | 2593 | 36817 | Caudate putamen | 0 | 19 | 260 | 5372 | 112811 |
| Substantia nigra reticular part | 0 | 12 | 174 | 2439 | 34904 | Substantia nigra reticular part | 0 | 13 | 241 | 4911 | 106663 |
| Subthalamic nucleus | 0 | 11 | 153 | 2187 | 30843 | Mesencephalic reticular formation | 1 | 15 | 226 | 4729 | 101439 |
| Dorsal tegmental nucleus | 1 | 12 | 138 | 2036 | 28665 | Medial agranular prefrontal cortex | 0 | 18 | 227 | 4715 | 99851 |
| Accumbens nucleus | 0 | 7 | 133 | 1905 | 27689 | Lateral habenular nucleus | 1 | 11 | 196 | 4359 | 93809 |
| Medial globus pallidus | 1 | 11 | 133 | 1878 | 26607 | Subthalamic nucleus | 0 | 13 | 210 | 4246 | 90867 |
| Lateral habenular nucleus | 1 | 8 | 105 | 1631 | 23366 | Medial globus pallidus | 1 | 12 | 180 | 3761 | 81835 |
| Medial agranular prefrontal cortex | 0 | 12 | 106 | 1611 | 23336 | Medial preoptic area | 1 | 14 | 153 | 3600 | 78117 |
| Diagonal band of Broca | 1 | 9 | 111 | 1580 | 22674 | Nuclei of the lateral lemniscus | 1 | 5 | 146 | 3206 | 72644 |
| Medial preoptic area | 1 | 13 | 96 | 1436 | 20427 | Lateral septal nucleus | 0 | 9 | 152 | 3122 | 66781 |
| Basal nucleus Meynert | 0 | 4 | 83 | 1280 | 19096 | Lateral agranular prefrontal cortex | 1 | 17 | 179 | 3056 | 60466 |
| Lateral preoptic area | 0 | 4 | 73 | 1164 | 16972 | Supramammillar nucleus | 0 | 8 | 147 | 2797 | 59386 |
| Lateral agranular prefrontal cortex | 1 | 9 | 92 | 1179 | 16784 | Diagonal band of Broca | 1 | 10 | 148 | 2776 | 58419 |
| A8 dopamine cells retrorubral group | 0 | 6 | 86 | 1147 | 16702 | Accumbens nucleus | 0 | 7 | 144 | 2606 | 55272 |
| Lateral septal nucleus | 0 | 6 | 83 | 1119 | 15942 | Basal nucleus Meynert | 0 | 4 | 108 | 2491 | 55021 |
| Paracentral thalamic nucleus | 0 | 5 | 58 | 926 | 13367 | Ventral tegmental nucleus | 1 | 6 | 123 | 2496 | 54911 |
| Centrolateral thalamic nucleus | 0 | 4 | 53 | 895 | 12654 | Paracentral thalamic nucleus | 0 | 8 | 101 | 2473 | 50859 |
| Midbrain extrapyramidal area | 0 | 5 | 51 | 824 | 12323 | Centrolateral thalamic nucleus | 0 | 6 | 96 | 2427 | 50539 |
| Supramammillar nucleus | 0 | 6 | 70 | 871 | 12256 | Lateral preoptic area | 0 | 5 | 103 | 2240 | 48898 |
| Olfactory tubercle | 0 | 5 | 61 | 823 | 11769 | Medial septal nucleus | 0 | 6 | 94 | 1971 | 42966 |
| Medial septal nucleus | 0 | 6 | 59 | 823 | 11704 | Midbrain extrapyramidal area | 0 | 5 | 68 | 1606 | 36592 |
| Central medial thalamic nucleus | 0 | 4 | 50 | 792 | 11622 | Ventrolateral thalamic nucleus | 0 | 7 | 67 | 1787 | 36163 |
| Lateral globus pallidus | 0 | 5 | 54 | 678 | 9618 | Ventrolateral tegmental area | 0 | 12 | 78 | 1682 | 35964 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 0 | 5 | 38 | 650 | 9241 | Central medial thalamic nucleus | 0 | 6 | 69 | 1642 | 34838 |
| Nuclei of the lateral lemniscus | 1 | 2 | 44 | 600 | 9020 | A8 dopamine cells retrorubral group | 0 | 6 | 95 | 1571 | 32625 |
| Medial habenular nucleus | 0 | 3 | 36 | 545 | 7829 | Ventromedial thalamic nucleus | 0 | 7 | 61 | 1527 | 31170 |
| Entorhinal cortex | 0 | 5 | 43 | 525 | 7442 | Olfactory tubercle | 0 | 5 | 67 | 1176 | 23839 |
| Piriform cortex | 0 | 5 | 41 | 531 | 7406 | Lateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 38 | 1036 | 23240 |
| Ventral tegmental nucleus | 1 | 3 | 37 | 514 | 7332 | Anterior pretectal nucleus | 1 | 4 | 41 | 1047 | 22468 |

Tabelle 32: Zyklenanalyse des unilateralen (linke Tabellenseite) und des bilateralen BG3-Netzwerkes (rechte Tabellenseite). Die Tabellen wurden mittels

 der 5er Zyklus-Häufigkeiten sortiert.

| Peduncularpontine nucleus | 0 | 4 | 30 | 467 | 6802 | Entorhinal cortex | 0 | 7 | 52 | 919 | 18933 |
|--------------------------------------------------------|---|---|----|-----|------|--------------------------------------------------------|---|---|----|-----|-------|
| Ventrolateral tegmental area | 0 | 6 | 28 | 456 | 6720 | Piriform cortex | 0 | 6 | 46 | 915 | 18586 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 0 | 5 | 28 | 459 | 6304 | Medial habenular nucleus | 0 | 3 | 44 | 872 | 18584 |
| Lateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 22 | 356 | 5369 | Peduncularpontine nucleus | 0 | 4 | 36 | 835 | 18423 |
| Intralaminar nuclei | 0 | 1 | 22 | 338 | 5009 | Lateral globus pallidus | 0 | 5 | 54 | 821 | 16084 |
| Anterior pretectal nucleus | 1 | 3 | 19 | 330 | 4756 | Nucleus of Darkschewitsch | 0 | 3 | 26 | 657 | 14416 |
| Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 0 | 3 | 16 | 220 | 3094 | Claustrum | 0 | 6 | 37 | 641 | 13384 |
| Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 0 | 2 | 16 | 220 | 3057 | Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 3 | 20 | 502 | 10316 |
| Hippocampus | 0 | 2 | 18 | 199 | 2800 | Intralaminar nuclei | 0 | 1 | 24 | 499 | 10309 |
| Nucleus of Darkschewitsch | 0 | 2 | 9 | 170 | 2539 | Hippocampus | 0 | 3 | 30 | 499 | 10066 |
| Claustrum | 0 | 3 | 14 | 168 | 2515 | Perifornical nucleus | 0 | 1 | 24 | 469 | 9713 |
| Medial terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 3 | 11 | 183 | 2470 | Mediodorsal thalamic nucleus lateral part | 0 | 3 | 26 | 495 | 9045 |
| Ventral periaqueductal gray | 0 | 2 | 7 | 178 | 2441 | Nucleus of the posterior commissure | 0 | 5 | 11 | 398 | 8085 |
| Olfactory bulb A16 | 0 | 2 | 14 | 155 | 1991 | Tuberomammillary nucleus | 0 | 4 | 13 | 392 | 7762 |
| Periventricular gray matter | 1 | 3 | 8 | 129 | 1877 | Interstitial nucleus of Cajal | 0 | 3 | 17 | 292 | 6596 |
| Tuberomammillary nucleus | 0 | 2 | 7 | 130 | 1711 | Ventral periaqueductal gray | 0 | 2 | 7 | 271 | 5513 |
| Interstitial nucleus of Cajal | 0 | 1 | 6 | 104 | 1573 | Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 0 | 0 | 9 | 220 | 4986 |
| Nucleus of the posterior commissure | 0 | 4 | 7 | 106 | 1532 | Ventrolateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 9 | 215 | 4986 |
| Perifornical nucleus | 0 | 1 | 9 | 109 | 1422 | Mediodorsal thalamic nucleus medial part | 0 | 3 | 16 | 255 | 4913 |
| Ventrolateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 6 | 89 | 1401 | Olfactory bulb A16 | 0 | 3 | 19 | 251 | 4694 |
| Interstitial nucleus of medial longitudinal fasciculus | 0 | 0 | 8 | 90 | 1301 | Periventricular gray matter | 1 | 3 | 8 | 174 | 3845 |
| Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 0 | 1 | 5 | 79 | 1137 | Periaqueductal gray medial part | 0 | 1 | 7 | 130 | 3032 |
| Periaqueductal gray medial part | 0 | 1 | 6 | 74 | 1095 | Central gray lateral part | 0 | 2 | 6 | 146 | 2624 |
| Lateral geniculate complex | 0 | 0 | 3 | 37 | 553 | Medial pretectal nucleus | 0 | 1 | 5 | 108 | 2349 |
| Prerubral field | 0 | 0 | 2 | 34 | 498 | Lateral geniculate complex | 0 | 0 | 5 | 98 | 2235 |
| Ventral thalamus | 0 | 0 | 2 | 28 | 398 | Interpeduncular nucleus lateral subnucleus | 0 | 1 | 5 | 104 | 2127 |
| Central gray lateral part | 0 | 1 | 1 | 27 | 370 | Periaqueductal gray dorsal part | 0 | 1 | 0 | 74 | 1722 |
| Dorsal endopiriform nucleus | 0 | 0 | 3 | 24 | 340 | Cerebellum | 0 | 1 | 2 | 64 | 1634 |
| Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 0 | 1 | 20 | 339 | Prerubral field | 0 | 0 | 2 | 50 | 1025 |
| Periaqueductal gray dorsal part | 0 | 1 | 0 | 18 | 307 | Dorsolateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 0 | 42 | 864 |
| Oculomotor system | 0 | 1 | 1 | 19 | 303 | Interpeduncular nucleus paramedian part | 0 | 0 | 0 | 30 | 749 |
| Rostromedial tegmental nucleus | 0 | 0 | 2 | 20 | 297 | Dorsal endopiriform nucleus | 0 | 0 | 3 | 33 | 669 |
| Interpeduncular nucleus paramedian part | 0 | 0 | 0 | 14 | 216 | Oculomotor system | 0 | 1 | 2 | 27 | 629 |
| Medial pretectal nucleus | 0 | 1 | 1 | 13 | 216 | Ventral thalamus | 0 | 0 | 2 | 33 | 628 |
| Lateral thalamic nuclear group | 0 | 0 | 2 | 17 | 202 | Lateral thalamic nuclear group | 0 | 0 | 2 | 28 | 591 |
| Subpeduncular tegmental nucleus | 0 | 0 | 0 | 18 | 186 | Rostromedial tegmental nucleus | 0 | 0 | 2 | 25 | 557 |
| Dorsolateral periaqueductal gray | 0 | 1 | 0 | 13 | 161 | Lateral terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 0 | 1 | 20 | 451 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 0 | 0 | 2 | 11 | 144 | Subpeduncular tegmental nucleus | 0 | 0 | 0 | 20 | 294 |
| Red nucleus parvicellular part | 0 | 0 | 0 | 9 | 129 | Dorsomedial periaqueductal gray | 0 | 1 | 0 | 16 | 234 |

| Cerebellum | 0 | 0 | 0 | 6 | 105 | Red nucleus parvicellular part | 0 | 0 | 0 | 11 | 224 |
|------------------------------------------------------|---|---|---|---|-----|------------------------------------------------------|---|---|---|----|-----|
| Posterior pretectal nucleus | 0 | 1 | 0 | 4 | 84 | Ventro anterior thalamic nucleus | 0 | 0 | 2 | 11 | 204 |
| Medial geniculate nucleus | 0 | 0 | 0 | 3 | 47 | Posterior pretectal nucleus | 0 | 1 | 0 | 10 | 196 |
| Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 1 | 0 | 2 | 40 | Medial geniculate nucleus | 0 | 0 | 0 | 5 | 149 |
| Tenia tecta | 0 | 0 | 1 | 4 | 39 | Premammillary nucleus | 0 | 0 | 1 | 6 | 127 |
| Premammillary nucleus | 0 | 0 | 1 | 2 | 29 | Paralemniscal nucleus | 0 | 2 | 2 | 20 | 108 |
| Dorsomedial periaqueductal gray | 0 | 1 | 0 | 2 | 26 | Dorsal terminal nucleus of the accessory optic tract | 0 | 2 | 0 | 2 | 51 |
| Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | | | | | | | | | | |
| fasciculus | 0 | 0 | 0 | 4 | 21 | Tenia tecta | 0 | 0 | 1 | 4 | 44 |
| | | | | | | Rostral interstitial nucleus of medial longitudinal | | | | | |
| Paralemniscal nucleus | 0 | 1 | 0 | 0 | 0 | fasciculus | 0 | 0 | 0 | 4 | 40 |

Tabelle 33: Extrinsische Verbindungen des BG1-Netzwerkes. Die 6 Spalten, die auf die Regionen-Spalte folgen, zeigen direkte Verbindungen ohne Berücksichtigung von Verbindungen ihrer Unterbaum-Regionen an. Die Gebiete sind absteigend nach der Anzahl der direkten Inputs sortiert.

| Region | Input contra | Input ipsi | Input Summe | Output contra | Output ipsi | Output Summe | Unter- baum Input contra | Unter- baum Input ipsi | Unter- baum Input Summe | Unter- baum Output contra | Unter- baum Output ipsi | Unter- baum Output Summe |
|---------------------------------------------------------------|-----------------|---------------|----------------|------------------|----------------|-----------------|-----------------------------------|---------------------------------|----------------------------------|------------------------------------|----------------------------------|-----------------------------------|
| Caudate putamen | 64 | 256 | 320 | 28 | 66 | 94 | 433 | 1135 | 1568 | 30 | 164 | 194 |
| Ventrolateral thalamic nucleus Medial agranular prefrontal | 96 | 203 | 299 | 10 | 37 | 47 | 117 | 227 | 344 | 10 | 39 | 49 |
| cortex | 70 | 152 | 222 | 114 | 407 | 521 | 77 | 213 | 290 | 177 | 522 | 699 |
| Substantia nigra compact part | 27 | 138 | 165 | 41 | 159 | 200 | 42 | 201 | 243 | 46 | 237 | 283 |
| Subthalamic nucleus Lateral agranular prefrontal | 24 | 137 | 161 | 30 | 67 | 97 | 37 | 204 | 241 | 41 | 104 | 145 |
| cortex | 21 | 91 | 112 | 249 | 362 | 611 | 48 | 439 | 487 | 425 | 647 | 1072 |
| Substantia nigra reticular part | 14 | 81 | 95 | 41 | 158 | 199 | 14 | 105 | 119 | 64 | 220 | 284 |
| Medial globus pallidus | 11 | 79 | 90 | 16 | 74 | 90 | 12 | 85 | 97 | 16 | 106 | 122 |
| Lateral globus pallidus | 10 | 44 | 54 | 0 | 4 | 4 | 10 | 44 | 54 | 0 | 5 | 5 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 12 | 12 | 24 | 0 | 6 | 6 | 15 | 14 | 29 | 0 | 6 | 6 |

Tabelle 34: Extrinsische Verbindungen des BG2-Netzwerkes. Die 6 Spalten, die auf die Regionen-Spalte folgen, zeigen direkte Verbindungen ohne Berücksichtigung von Verbindungen ihrer Unterbaum-Regionen an. Die Gebiete sind absteigend nach der Anzahl der direkten Inputs sortiert.

| | | | | | p | | | | | | | |
|-----------------------------------------------------------|-----------------|---------------|----------------|------------------|----------------|-----------------|-----------------------------------|---------------------------------|----------------------------------|------------------------------------|----------------------------------|-----------------------------------|
| Region | Input contra | Input ipsi | Input Summe | Output contra | Output ipsi | Output Summe | Unter- baum Input contra | Unter- baum Input ipsi | Unter- baum Input Summe | Unter- baum Output contra | Unter- baum Output ipsi | Unter- baum Output Summe |
| Centrolateral thalamic nucleus | 326 | 380 | 706 | 10 | 60 | 70 | 340 | 400 | 740 | 10 | 95 | 105 |
| Accumbens nucleus | 268 | 348 | 616 | 3 | 66 | 69 | 360 | 711 | 1071 | 9 | 274 | 283 |
| Central medial thalamic nucleus | 238 | 310 | 548 | 17 | 64 | 81 | 248 | 327 | 575 | 17 | 93 | 110 |
| Paracentral thalamic nucleus Mesencephalic reticular | 206 | 235 | 441 | 10 | 52 | 62 | 209 | 336 | 545 | 10 | 60 | 70 |
| formation | 201 | 290 | 491 | 227 | 304 | 531 | 2645 | 3301 | 5946 | 983 | 2352 | 3335 |
| Amygdaloid complex | 140 | 246 | 386 | 8 | 35 | 43 | 882 | 3560 | 4442 | 805 | 2980 | 3785 |
| Ventrolateral thalamic nucleus | 96 | 195 | 291 | 10 | 37 | 47 | 117 | 216 | 333 | 10 | 39 | 49 |
| Ventromedial thalamic nucleus | 85 | 144 | 229 | 37 | 47 | 84 | 91 | 202 | 293 | 39 | 59 | 98 |
| Parafascicular thalamic nucleus | 80 | 162 | 242 | 28 | 114 | 142 | 112 | 318 | 430 | 106 | 250 | 356 |
| Ventral tegmental area A10 Medial agranular prefrontal | 71 | 199 | 270 | 120 | 183 | 303 | 119 | 374 | 493 | 171 | 407 | 578 |
| cortex | 70 | 110 | 180 | 114 | 383 | 497 | 77 | 144 | 221 | 177 | 478 | 655 |
| Caudate putamen | 64 | 206 | 270 | 28 | 48 | 76 | 433 | 766 | 1199 | 30 | 111 | 141 |
| Entorhinal cortex | 33 | 104 | 137 | 34 | 54 | 88 | 107 | 532 | 639 | 57 | 412 | 469 |
| Substantia nigra compact part | 27 | 93 | 120 | 41 | 112 | 153 | 42 | 124 | 166 | 46 | 144 | 190 |
| Subthalamic nucleus Lateral agranular prefrontal | 24 | 114 | 138 | 30 | 50 | 80 | 37 | 169 | 206 | 41 | 73 | 114 |
| cortex | 21 | 68 | 89 | 249 | 349 | 598 | 48 | 357 | 405 | 425 | 611 | 1036 |
| Lateral habenular nucleus Mediodorsal thalamic nucleus | 20 | 90 | 110 | 30 | 75 | 105 | 31 | 135 | 166 | 36 | 95 | 131 |
| lateral part | 20 | 75 | 95 | 2 | 17 | 19 | 20 | 75 | 95 | 2 | 17 | 19 |
| Hippocampus | 19 | 90 | 109 | 22 | 13 | 35 | 166 | 617 | 783 | 123 | 431 | 554 |
| Piriform cortex | 15 | 92 | 107 | 23 | 48 | 71 | 70 | 206 | 276 | 53 | 124 | 177 |
| Substantia nigra reticular part | 14 | 58 | 72 | 41 | 122 | 163 | 14 | 67 | 81 | 64 | 159 | 223 |
| Ventro anterior thalamic nucleus | 12 | 12 | 24 | 0 | 6 | 6 | 15 | 14 | 29 | 0 | 6 | 6 |
| Medial globus pallidus Mediodorsal thalamic nucleus | 11 | 41 | 52 | 16 | 48 | 64 | 12 | 46 | 58 | 16 | 57 | 73 |
| medial part | 10 | 77 | 87 | 1 | 14 | 15 | 10 | 77 | 87 | 1 | 14 | 15 |
| Lateral globus pallidus | 10 | 22 | 32 | 0 | 4 | 4 | 10 | 22 | 32 | 0 | 5 | 5 |


Abbildung 65: Bilaterales BG3-Netzwerk der Verbindungen mit mittleren Verbindungsgewichten zwischen Unterbäumen einzelner Gebiete. Ipsilaterale Verbindungen sind häufiger (dichter besetzter oberer linker (linkshemisphärische Gebiete) und unterer rechter Quadrant (rechtshemisphärische Gebiete)).



Abbildung 66: In der Connectivity matching all Matrix des bilateralen BG3-Netzwerkes (vergleichbar mit Abbildung 65) wird sichtbar, dass ipsilateralen Gebiete hellere Blautöne zugeordnet wurden, da ihre CMI_{All} – Werte größer sind und somit die Verbindungsmuster der entsprechenden Gebietspaare mehr übereinstimmen. Es gibt jedoch auch kontralaterale Gebietskombinationen mit auffallend hohen CMI_{All} –Werten. Hierzu gehören Untergebiete der Tegmental area und des Thalamus. Auffallend sind auch die Nebendiagonalen in dem oberen rechten und unteren linken Quadranten.



Abbildung 67: Pfadanalyse über Teilbäume vom CPu zum Cerebellum. Die violetten Gebiete sind Untergebiete von SN, die mit türkisen Gebieten der Medulla oblongata u.a. der unteren Olive verbunden sind und von hieraus Verbindungen um Cerebellum bestehen.



Abbildung 68: Pfadanalyse über Teilbäume vom CPu zum Cerebellum. Die rosa-farbenen Gebiete sind Untergebiete des Thalamus. So hat die Zona incerta direkte Verbindungen zur unteren Olive und die anderen dargestellten thalamischen Untergebiete Verbindungen zu Untergebieten der Medulla oblongata (türkis). Ganz rechts in dunkelblau sind einige cerebelläre Untergebiete dargestellt.

7 Thesen

- Die hierarchische Gliederung von Gebieten der Basalganglien konnte innerhalb des gesamten Konnektoms der Ratte umgesetzt werden und es ließen sich drei Gebietsauswahlen als Grundlage f
 ür entsprechend drei Netzwerke speichern und f
 ür sp
 ätere Analysen in *neuroVIISAS* aufrufen.
- 2. Es wurde das BG1-Netzwerk mit 10 Gebieten und 56 Verbindungen sowie das BG2-Netzwerk mit zusätzlichen nicht-motorischen Regionen bestehend aus 20 Gebieten und 150 Verbindungen erzeugt. Aus dem BG2-Netzwerk wurde das BG3-Netzwerk abgeleitet und alle extrinsischen afferenten und efferenten Gebiete hinzugefügt, so dass BG3 aus 104 Gebieten und 2318 Verbindungen besteht.
- 3. In der vorliegenden Metastudie des Konnektoms der Basalganglien der Ratte wurden 789 peer-reviewed Publikationen ausgewertet. Die Auswertung bestand aus der Identifikation von Verbindungsangaben von dokumentierten Tract-Tracing Experimenten bei normalen adulten Laborratten und der Interpretation von indirekten Angaben zu Verbindungen sowie der Kodierung von Verbindungsdichten mittels semiquantitativer Information. Die tabellarischen Verbindungsdaten konnten in neuroVIISAS zu den bestehenden Rattenkonnektom-Daten hinzugefügt werden.
- Die globale Analyse des BG2-Netzwerkes ergab ein skalenfreies Netzwerk mit einer Kleine-Welt-Eigenschaft.
- 5. Die prinzipiellen Pfade (direkt, indirekt, hyperdirekt) lassen sich alle mit relativ hohen mittleren Verbindungsgewichten aus dem Konnektom der Ratte rekonstruieren.
- Aus der Distanzmatrix ergibt sich, dass die meisten Gebiete in dem BG2-Netzwerk über direkte Verbindungen (317) erreichbar sind. Ein weiterer Anteil über indirekte Verbindungen (310) mit 2 Kanten und wenige Gebiete (10 Verbindungen) mit 3 Kanten.
- 7. Das Striatum hat den kleinsten Shapley-Wert im BG2-Netzwerk, gefolgt vom primär motorischen Kortex, der Amygdala, dem sekundären motorischen Kortex und der Substantia nigra pars compacta. Niedrige Shapley-Werte bedeuten, dass das Gebiet eine besonders wichtige Bedeutung für die Netzwerkintegrität hat. Die Substantia nigra pars compacta nimmt diesbezüglich nur eine mittlere Stellung ein.

- Das vollständig reziproke Motiv kommt im realen BG2-Netzwerk deutlich häufiger vor als in 1000 Rewiring-Randomisierungen. Hingegen treten einfache konvergente und divergente Motive sowie das Kettenmotiv und das Kreismotiv deutlich seltener im BG2-Netzwerk auf als in 1000 Rewiring-Randomisierungen.
- 10. Die Vulnerabilitätsanalyse ergab, dass mit der Entfernung der Substantia nigra pars compacta (vergleichbar mit einem idiopathischen Parkinsonsyndrom) aus dem BG2-Netzwerk dies nur geringe Auswirkungen auf die gesamte Netzwerkintegrität hat (die mittlere Pfadlänge nimmt schwach (1%) zu), was als Hinweis auf eine besonders starke lokale Funktion dieses Gebietes gedeutet werden kann.
- 11. Die Hauptkomponentenanalyse hat in BG3 gezeigt, das der primär motorische Kortex und der sekundär motorische Kortex zusammen mit dem Nc. subthalamicus und der Substantia nigra pars reticulata ein relativ ausgewogenes Verhältnis von Verbindungen zwischen direkten und indirekten Nachbarn haben. Andere Verbindungs-Verhältnisse liegen bei der ventral tegmental area und der mesencephalen retikulären Formation vor. Hier liegen nur wenige Verbindungen unter den indirekten Nachbarn vor aber besonders zahlreiche Verbindungen zwischen den direkt verbundenen Gebieten.
- 12. Mit der Modularitätsanalyse von BG3 konnten funktionelle Gruppen von Gebieten automatisch klassiert werden: thalamisch-isokortikale Gruppe, limbische Gruppe, mesenzephale Gruppe, Gruppe mit unterschiedlichen funktionellen Gebieten.
- 13. Wird das BG1-Netzwerk in Netzwerke mit direkten oder indirekten Input- und Output-Nachbarn eingebettet, so haben CPu und SNC die größte konnektionale Bedeutung und SNC sowie SNR größere Bedeutung als Output-Regionen als VL und VA.

8 Publikationen

Abstracts:

- Schmitt O, Philipp K, Kettlitz R, Eipert P, Wree A (2012) The connectome of the rat amygdaloid complex. 107. Anual Meeting of the Anatomical Society, 23.3.-26.3.2012, Frankfurt.
- Schmitt O, Eipert P, Kettlitz R, Philipp K, Wree A (2012) Quantitative network features of the basal ganglia and connectome based population simulations. Bernstein Conference München, 12.9.-14.9.2012.
- Schmitt O, Eipert P, Philipp K, Kettlitz R, Wree A (2012) The intrinsic and extrinsic connectome of subregions of the basal ganglia. Neuroinformatics 2012 München, 10.9.-12.9.2012.
- Schmitt O, Eipert P, Klünker A-K, Kettlitz R, Morawska P, Wree A (2013) The connectome of the spinal cord of the rat. T26-8D, 10th Göttingen Meeting of the German Neuroscience Society 2013.
- Schmitt O, Eipert P, Philipp K, Kettlitz R, Wree A (2012) Connectomes of the rat nervous system. Neuroinformatics 2012 Workshop in Macroconnectomes Construction, München, 10.9.-12.9.2012.
- Schmitt O, Eipert P, Klünker A-K, Kettlitz R, Morawska P, Meinhardt J, Wree A (2013) Poperties of the intrinsic and extrinsic uni- and bilateral connectome of the spinal cord of the rat. INCF Congress, 20.8.-27.8.2013, Stockholm.

Paper:

- 1. Schmitt O, Eipert P, Philipp K, **Kettlitz R**, Fuellen G, Wree A (2012) The intrinsic connectome of the rat amygdala. Front Neural Circuits 6: 81.
- 2. Schmitt O, Eipert P, **Kettlitz R**, Wree A (2013) The connectome of the basal ganglia of the rat. Plos Comput Biol, eingereicht.

9 Erklärung

Die Dissertation wurde bisher weder vorher noch gleichzeitig in gleicher oder ähnlicher Form bei einer anderen Prüfungsbehörde vorgelegt.

Ich versichere an Eides Statt, dass ich die vorliegende Dissertation selbständig und ohne fremde Hilfe, bis auf die Personen denen in der Danksagung (Kapitel 11) gedankt wird, verfasst und andere als die von mir angegebenen Hilfsmittel und Quellen nicht benutzt habe. Die in den verwendeten Werken wörtlich oder inhaltlich entnommenen Stellen wurden als solche kenntlich gemacht.

Ich erkläre, dass ich noch kein Promotionsverfahren an einer anderen wissenschaftlichen Einrichtung erfolglos beendet habe und dass eine Aberkennung eines erworbenen Doktorgrades nicht vorliegt.

Rostock, den

10 Lebenslauf

11 Danksagung

Ganz herzlich bedanken möchte ich mich an erster Stelle bei Herrn Professor Oliver Schmitt für die sehr engagierte Betreuung der Arbeit, der Literaturauswertung, Konnektomanalyse und Konnektomvisualisierung.

Diese Analyse der Konnektomdaten in dieser Arbeit ist insbesondere durch die umfangeiche Hilfsbereitschaft von Herrn Dipl.-Math. Peter Eipert ermöglicht worden. Herrn Dipl.-Math. Peter Eipert bin ich zu besonderem Dank verpflichtet.

Danken möchte ich auch Herrn Professor Andreas Wree für die Unterstützung dieser Arbeit.

Abschließend möchte mich noch herzlich bei meiner Mutter bedanken, die mir durch ihre Unterstützung meinen bisherigen Bildungsweg ermöglicht hat.