TECHNISCHE UNIVERSITÄT MÜNCHEN

Institut für Allgemeine Pathologie und Pathologische Anatomie der Technischen Universität München

Molekulare Charakterisierung der neuroprotektiven Wirkung transmembraner Proteine der TM9-Superfamilie und der TMEFF-Proteine

Anne Katharina Gisela Wiegand

Vollständiger Abdruck der von der Fakultät für Medizin der Technischen Universität München zur Erlangung des akademischen Grades eines Doktors der Medizin genehmigten Dissertation.

Vorsitzender:		UnivProf. Dr. E. J. Rummeny
Prüfer der Dissertation:		
	1.	UnivProf. Dr. J. Schlegel
	2.	UnivProf. Dr. Th. Korn

Die Dissertation wurde am 15.07.2010 bei der Technischen Universität München eingereicht und durch die Fakultät für Medizin am 26.09.2012 angenommen.

Inhaltsverzeichnis

Zielsetzung der Arbeit	4
1. Problemstellung	5
1.1 Morbus Parkinson: Inzidenz und Prävalenz	5
1.2 Diagnose, Klinik und Risikofaktoren	6
1.3 Therapie des Morbus Parkinson	8
1.4 Pathologie des Morbus Parkinson	14
2. Physiologie und Pathophysiologie der Substantia nigra	15
2.1 Physiologie der Substantia nigra	15
2.2 Pathophysiologie der Substantia nigra	17
2.3: Theorien zum Untergang der Neurone der Substantia nigra	19
3. TM9SF1	23
4. TMEFF1	25
4.1 gliale Tumore	25
4.2 TMEFF-Proteine	27
4.3 EGF-Rezeptor Familie	29
5. Die TGFß- und die GDNF-Superfamilie	30
5.1 Die TGFB- Superfamilie:	30
5.2 Die GDNF- Familie:	31
6. Material und Methoden	32
6.1 Material	32
6.2 Methoden	33
6.2.1 RNA- Isolierung	33
6.2.2 cDNA- Synthese	33
6.2.3 Polymerase-Ketten-Reaktion / PCR	33
6.2.4 real-time PCR /rt-PCR	37
6.2.5 real-time reverse Transkriptase-PCR/ rt-RT-PCR	38
7. Ergebnisse	39
7.1 Ergebnisse der relativen Expression von TM9SF1 und TMEFF1 nach Behandlung mit	
Wachstumsfaktoren und Wachstumsinhibitoren von cDNA humaner SHSY5Y-Zellen	39
7.2 Ergebnisse der relativen Expressionsanalyse von TM9SF1 und TMEFF1 aus humanem	
Sektionsgewebe	41
7.3 Ergebnisse der TM9SF1-PCR	45
8. Diskussion	57
8.1 Diskussion der Ergebnisse der RT-PCR von TM9SFq und TMEFF1	57
8.2 Diskussion der Methode der rt-RT-PCR	59

8.3 Diskussion der Klonierungsversuche von TM9SF1	
9. Ausblick	63
10. Zusammenfassung	64
11. Literaturverzeichnis	66
12. Materialliste	75

Zielsetzung der Arbeit

Diese Promotionsarbeit befasst sich im Rahmen von Grundlagenforschung mit der molekularen Charakterisierung von zwei transmembranen Proteinen. Transmembrane Proteine sind keine alleinigen Strukturelemente der Zellmembran, sondern besitzen eine funktionelle Bedeutung als Rezeptoren, Enzyme, Transportkatalysatoren oder Teile einer Signaltransduktionskette. Daher sind sie als Angriffspunkte einer medikamentösen Therapie von Krankheiten interessant. Das transmembrane Protein TM9SF1 wird mit Neuroprotektion im Rahmen neurodegenerativer Prozesse in Zusammenhang gebracht; dem transmembranen Protein TMEFF1 werden neurotrophe Eigenschaften auf zerebrale Neurone sowie eine inhibitorische Funktion im Rahmen von Signaltransduktion und eine tumorsuppressive Funktion bei Gehirntumoren zugeschrieben. Die Versuche dieser Promotion beschäftigen sich vor Allem mit M. Parkinson, der nach dem M. Alzheimer häufigsten neurodegenerativen Erkrankung der westlichen Welt. Die Erkrankung entsteht durch den selektiven Untergang dopaminerger Neurone der Basalganglien, insbesondere der Substantia nigra pars compacta. Die bisherigen medikamentösen und operativen Therapiemöglichkeiten zielen überwiegend auf die Linderung der durch den Dopaminmangel hervorgerufenen Symptome wie Rigor, Tremor und Dys-/Akinesie.

Ein präventiver Therapieansatz im Sinne einer Neuroprotektion konnte bislang nicht gefunden werden. Dem transmembranen Protein 9 der Superfamilie 1 (TM9SF1) wird nach bisherigen Erkenntnissen ein neuroprotektiver Effekt zugeschrieben.

Für TM9SF1 konnte im Rahmen experimenteller Versuche an einem Parkinson-Modell an Rattenzellen gezeigt werden, dass eine Hochregulation von TM9SF1 eine vermehrte Resistenz der Zellen gegenüber dem Neurotoxin 6-Hydroxydopamin hervorruft. Es konnte so ein neuroprotektiver Effekt nachgewiesen werden.

Mittels PCR wurde versucht, TM9SF1 aus humanen SHSY5Y-Zellen zu sequenzieren, um es anschließend zu klonieren und die bereits an Rattenzellen durchgeführten Experimente mit 6-Hydroxydopamin analog an humanen Zellen zu wiederholen.

Um eine genaue Analyse des Expressionsverhaltens zu erhalten, wurde außerdem die Expression von TM9SF1 in verschiedenen humanen Gewebeproben im Vergleich zu house-keeping-Genen untersucht. Die Expressionsanalyse könnte darüber Aufschluß geben, wie stark TM9SF1 in den von M. Parkinson betroffenen Hirnarealen exprimiert wird, und in welchen anderen Geweben das Gen vorkommt.

Sollten dabei gleiche Erkenntnisse gefunden werden, würde sich ein transmembranes Protein sehr gut zur Entwicklung neuroprotektiver, medikamentöser Therapien neurodegenerativer Erkrankungen wie M. Parkinson eignen.

Die Expressionsanalyse in humanen Geweben wurde ebenfalls an TMEFF1 durchgeführt, einem Gen, dem verschiedene Funktionen im ZNS zugeschrieben werden. Besonders die mögliche Funktion als Tumorsuppressorgen macht eine weiterführende Charakterisierung von TMEFF1 interessant, da sich so eventuell ein therapeutischer Ansatz im Bereich der Hirntumortherapie ergeben könnte. Hirntumore sind häufig aufgrund ihrer Lokalisation schwer operativ oder strahlentherapeutisch zu therapieren, und eine medikamentöse Therapie wird durch die Blut-Hirn-Schranke erschwert. TMEFF1 wird in normalem Hirngewebe relativ hoch exprimiert, aber in Hirntumoren nur sehr gering. Aufgrund seiner molekularen Struktur konnte eine Rolle im Rahmen der Signaltransduktion von Wachstumsfaktoren nachgewiesen werden. Außerdem wird in diesem Zusammenhang eine Funktion als Tumorsuppressorgen bei Hirntumoren postuliert.

In den durchgeführten Versuchen sollte neben der Expressionsanalyse von TMEFF1 in verschiedenen humanen Geweben unter anderem der Einfluß von verschiedenen Wachstumsfaktoren wie GDNF, TGFß oder 6-Hydroxydopamin auf die Expression von TMEFF1 geprüft werden.

Problemstellung

1. Neurodegenerative Erkrankungen: Morbus Parkinson

1.1 Morbus Parkinson: Inzidenz und Prävalenz

Der M. Parkinson wurde zuerst von James Parkinson im Jahr 1817 beschrieben (**Wood-Kaczmar et al 2006**).

Die Prävalenz innerhalb einer Population steigt von 1% bei 65-jährigen auf 5% bei 85-jährigen, eine familiäre Häufung der Krankheit ist zu beobachten, die besonders mit einer early- onset Form einhergeht (**Wood-Kaczmar et al 2006**).

In Nordamerika sind ca. eine Million Menschen von der Erkrankung betroffen. Das allgemeine Risiko der Erkrankung liegt bei 2% für Männer und 1,3% für Frauen (**Elbaz et al 2000, Brown et al 2005**). Da das Alter der Patienten den einzigen unumstrittenen Risikofaktor für M. Parkinson darstellt, wird die Prävalenz der Erkrankung mit der steigenden Lebenserwartung der Bevölkerung ansteigen. Die Mortalität unter betroffenen Personen ist 2-5 mal höher als unter der gleichaltrigen

Normalbevölkerung (Morens et al 1996).

Mit zunehmendem Alter der Patienten und Dauer der Erkrankung steigt auch das Risiko für eine Demenz- Entwicklung. Dadurch wird die Lebenserwartung der Patienten nochmals verringert (Louis et al 1997).

Manche Prognosen gehen davon aus, dass neurodegenerative Erkrankungen Krebs als zweithäufigste Todesursache unter älteren Personen im Jahr 2040 überholen werden (**Lang and Lozano 1998**,

Lilienfeld et al 1993).

Die Ätiologie des M. Parkinson ist bis heute unbekannt.

Die Erkrankung beruht vor allem auf dem Untergang dopaminerger Neurone der Basalganglien, insbesondere der Substantia nigra pars compacta, der in einem Mangel des Neurotransmitters Dopamin resultiert.

Die klinischen Beschwerden äußern sich in den drei Kardinalsymptomen Rigor, Akinese und Tremor. Bis heute ist M. Parkinson eine klinische Diagnose. Es gibt keinen speziellen, z.B. im Blut messbaren Faktor zur Diagnose der Erkrankung. Die endgültige Diagnose kann erst post mortem im Rahmen einer neuropathologischen Untersuchung gestellt werden (Lang and Lozano 1998). Bei dem M. Parkinson gehen selektiv die dopaminergen Neurone der Substantia nigra pars compacta zugrunde. Wenn ca. 50% der dopaminergen Neurone und somit ca. 75-80% des striatalen Dopamins fehlen, entwickeln sich die klassischen Symptome des M. Parkinson (Steece-Collier et al 2002, Braak et al 2004).

1.2 Diagnose, Klinik und Risikofaktoren des M. Parkinson:

1.2.1 Diagnose und Klinik:

M. Parkinson ist zu Lebzeiten des Patienten eine überwiegend klinische Diagnose. Die drei Kardinalsymptome sind Rigor, (Ruhe-) Tremor und Akinese.

Die frühen Symptome der Erkrankung sind unspezifisch: Muskelschmerzen, Konzentrationsschwäche, vegetative Störungen, Veränderung des Schriftbildes etc.

Diese Symptomatik verschlimmert sich im Verlauf, es kommt zu Gangstörungen und schließlich zur Entwicklung der oben genannten Kardinalsymptome. In Spätstadien kommen häufig noch psychische Veränderungen wie Depression, Ängstlichkeit oder Schlafstörungen und Demenz hinzu, wobei ein Teil dieser Symptome auch durch die Therapie bedingt sein kann (**Juncos 1999**).

Die Patienten sind schließlich völlig auf fremde Hilfe angewiesen.

Aufgrund der unspezifischen Frühsymptome wird M. Parkinson in einem Viertel der Fälle nicht diagnostiziert, andererseits gibt es auch viele andere Erkrankungen, die sich als Parkinsonismus/ Parkinson-Syndrom manifestieren. Hierzu können der M. Wilson, Drogenabusus oder andere neurodegenerative Erkrankungen gehören (Lang and Lozano 1998).

Die Basis der Parkinson-Diagnostik bilden die neurologische körperliche Untersuchung und die sorgfältige Erhebung einer Anamnese.

Eine Reihe von Differentialdiagnosen kann bereits durch die klinische Untersuchung ausgeschlossen werden, ein bildgebendes Verfahren zur Diagnosesicherung ist streng genommen nicht erforderlich. Allerdings wird nach den Leitlinien der Deutschen Gesellschaft für Neurologie eine einmalige bildgebende Diagnostik bei einem Patienten mit M. Parkinson empfohlen. Mittels CT kann z.B. ein Normaldruckhydrozephalus oder eine (frontale) Raumforderung, mittels MRT eine Kleinhirnatrophie ausgeschlossen werden. Bei besonderen Risikofaktoren oder komplizierten Fällen können auch andere Verfahren, z.B. ein EEG hinzugezogen werden. Das Ansprechen des Patienten auf eine Therapie mit L-Dopa (L-Dopa-Test) zählt ebenfalls zu den Möglichkeiten der Diagnosestellung eines idiopathischen M. Parkinson. Parkinsonismus anderer Genese spricht meist schlecht oder gar nicht auf einen Therapieversuch mit L-Dopa an (Lang and Lozano 1998).

Im Frühstadium der Erkrankung oder z.B. bei der Abgrenzung eines isolierten Ruhetremors kann eine SPECT- oder PET-Untersuchung hilfreich sein.

Eine klinisch-neurologische Verlaufskontrolle sollte halbjährlich stattfinden, bei Auftreten neuer oder Verschlechterung bereits bestehender Symptome in kürzeren Abständen.

1.2.2 Risikofaktoren:

Letztlich bleibt die Ätiologie des M. Parkinson unbekannt.

Es gibt aber einige Studien, die darauf hinweisen, dass Umweltfaktoren eine wesentliche Rolle in der Krankheitsentstehung spielen (**Brown et al 2005, Tanner et al 1999**). Außerdem wurden in den letzten Jahren einige genetische Veränderungen gefunden, die mit der

Erkrankung assoziiert werden.

1.2.2.1 Umweltfaktoren:

Der einzige unumstrittene Risikofaktor für M. Parkinson ist das Alter des Patienten (**Wood- Kazmar** et al 2006, Brown et al 2005, Elbaz et al 2000, Lang and Lozano 1998, Lilienfeld et al 1993). Weitere umweltbedingte Risikofaktoren für M. Parkinson werden oft kontrovers diskutiert. Einige dieser Risikofaktoren sind Exposition gegenüber Pestiziden (Abbott et al 2003) oder Exposition gegenüber verschiedenen Metallen in jungem Alter, besonders in der Kombination von verschiedenen Metallen. So wird die alleinige Exposition von Mangan oder Eisen kontrovers diskutiert, aber für die Kombination mehrerer Metalle wie z.B. Mangan und Eisen ergibt sich in einigen Studien ein höheres Risiko für die Entwicklung eines M. Parkinson (**Brown et al 2005**).

Im Gegensatz zu vielen anderen Krankheiten kann hier Rauchen als Risikofaktor nicht nachgewiesen werden; im Gegenteil, Raucher haben eine geringere Inzidenz der Erkrankung (Lang and Lozano 1998).

1.2.2.2 genetische Faktoren:

In den letzten Jahren wurden einige genetische Polymorphismen und Mutationen gefunden, die mit Morbus Parkinson in Zusammenhang gebracht werden. Im Wesentlichen sind die folgenden Gene bzw. folgenden Proteine betroffen: SYNCA/ α- Synuclein, Parkin/ PARK2, Ubiquitin- Carboterminale Hydrolase L1 /UCH L1/ DJ1-Protein/ DJ1, PINK1/ PARK6, Nurr1, LRRK2 u.a.. Die genetischen Faktoren werden im Abschnitt <u>Pathophysiologie des M. Parkinson</u> ausführlicher erläutert.

1.3 Therapie des Morbus Parkinson:

Die Therapie der Erkrankung sollte möglichst frühzeitig und altersentsprechend beginnen. Das Therapieziel besteht nicht nur in der Behandlung der Symptomatik, sondern u.a. auch im Erhalt der Lebensqualität und Berufs- oder Alltagsfähigkeit des Patienten und der Vermeidung von Komorbiditäten und Nebenwirkungen der medikamentösen Therapie. Eine Übersicht über die verschiedenen Therapieoptionen gibt es bei **Lang and Lozano 1999** oder der **Deutschen Gesellschaft für Neurologie/ DGN** (Kompetenznetz Parkinson, Leitlinien zur Diagnostik und Therapie von M. Parkinson, Evidenzniveau 2).

1.3.1 L- Dopa (Levodopa):

L-Dopa ist ein natürliches Intermediärprodukt des Stoffwechsels der enzymatischen Synthese des Dopamins aus L-Tyrosin.

Da die Symptome des M. Parkinson auf dem Mangel von Dopamin beruhen und exogen zugeführtes Dopamin die Blut-Hirn-Schanke nicht passieren kann, wird L-Dopa zur Therapie benutzt. Damit es nicht peripher im Körper durch die ubiquitär vorkommende L-aromatische Aminosäuredecarboxylase abgebaut wird (wodurch dopaminerge kardiovaskuläre und intestinale Nebenwirkungen entstehen), wird L-Dopa immer in Kombination mit einem Decarboxylase-Hemmer, z.B. Benserazid, gegeben. Dadurch kann auch die Dosis des Medikaments um bis zu 20% reduziert werden.

Trotzdem passiert nur ca. 1% der Dosis die Blut-Hirn-Schranke, wo L-Dopa danach decarboxyliert wird und den Basalganglien als Dopamin zur Verfügung steht.

In ausgesuchten Zentren kann auch eine intrajejunale Infusionstherapie mittels einer perkutan gelegten Sonde erfolgen. Diese Applikation wird besonders bei starken Wirkfluktuationen gewählt, da durch die kontinuierliche intrajejunale Abgabe von L-Dopa ein kontinuierlicher Blutspiegel erreicht wird. Dadurch entfällt die pulsatile Rezeptorstimulation durch die orale Gabe und die Abhängigkeit von einer regelmäßigen Magenentleerung. Bis heute ist L-Dopa das beste Medikament zur Behandlung von M. Parkinson. Patienten profitieren von der Behandlung mit L-Dopa während ihres gesamten Krankheitsverlaufes. Es ist allen anderen Medikamenten in seiner symptomatischen Wirkung überlegen und verlängert durch die Vermeidung krankheitsbedingter Komplikationen wahrscheinlich auch die Lebenserwartung der Patienten. Allerdings verzögert es den Krankheitsverlauf nicht. Die meisten Patienten entwickeln im Verlauf Nebenwirkungen wie Fluktuationen der Wirkung (hypokinetische Wirkungsfluktuationen wie Wearing-off/ End-of-dose-Akinesie etc.) und hyperkinetische Dyskinesien (choreatetotische Bewegungsmuster, Peak-dose-Phänomen etc.).

Leitlinengerecht wird die L-Dopa-Monotherapie bei Patienten über 70 Jahren oder Patienten mit Komorbiditäten als First-Line-Therapie eingesetzt, bis Wirkfluktuationen oder Therapiekomplikationen auftreten.

1.3.2 Dopamin-Agonisten:

In Deutschland stehen mehrere Dopaminagonisten zur Verfügung, z.B. Bromocriptin oder Lisurid. Es handelt sich um direkte Agonisten am postsynaptischen Dopamin-D2-Rezeptor. Häufig werden sie in Kombination mit L-Dopa eingesetzt, wobei sie einen Dosis-sparenden Effekt auf L-Dopa haben und auch die L-Dopa-typischen Nebenwirkungen vermindern. Die neueren Präparate sind auch als Monotherapie wirksam. Sie werden leitliniengerecht zur Therapie von Parkinson-Patienten unter 70 Jahren ohne Komorbiditäten eingesetzt, um den Einsatz von L-Dopa zu verzögern, oder zur Therapie von Rigor und Hypokinesie.

Die häufigsten Nebenwirkungen sind Übelkeit und orthostatische Dysregulation, die oft mit Domperidon behandelt werden (ein Dopaminantagonist mit nur geringer zentraler Wirkung) sowie Ödeme. Diese können durchaus so stark sein, dass ein anderes Medikament dieser Substanzklasse eingesetzt werden muß.

Dopaminagonisten führen außerdem zu verstärkter Tagesmüdigkeit. Das Phänomen kann durch die Erkrankung selbst bedingt sein und dann durch die Therapie verstärkt werden. Evtl. müssen die Patienten z.B. auf Autofahren verzichten.

Die schwerste Nebenwirkungen sind die retroperitoneale und/ oder pulmonale oder Herzklappen-Fibrose. Insbesondere die Herzklappenfibrosen werden den Substanzen Cabergolin und Pergolin zugeordnet. Daher dürfen diese beiden Medikamente vorerst nur in der Second-Line-Therapie eingesetzt werden.

Vor Therapiebeginn sollte eine kardiovaskuläre Untersuchung durch einen Kardiologen inklusive einer transthorakalen Echokardiographie erfolgen, um vorbestehende Herzerkrankungen auszuschließen. Während der Therapie sollten die Patienten halbjährlich einer körperlichen Untersuchung mit Herz- und Lungenauskultation und jährlich einer transthorakalen Echokardiographie unterzogen werden. Apomorphin, ein Non-Ergot-Dopaminagonist mit geringer oraler Bioverfügbarkeit und kurzer Halbwertszeit, steht zur subkutanen (ggf. auch kontinuierlichen subkutanen) Applikation bei Patienten mit motorischen Komplikationen wie rasch einsetzenden Off-Phasen zur Verfügung.

1.3.3 COMT-Hemmer:

COMT-Hemmer wie Entacapon oder Tolcapone hemmen spezifisch die Catechol-O-Methyltransferase (COMT), die unspezifisch Neurotransmitter methyliert und sie so inhibiert. Durch den Einsatz von COMT-Hemmern kann die L-Dopa-Dosis um bis zu 25% reduziert werden. Die Behandlung mit COMT-Hemmern ist besonders bei starken Wirkungsfluktuationen (on-off-Phänomen) in der L-Dopa-Therapie indiziert. Besonders Tolcapone verlängert die On-Phase der Therapie mit L-Dopa im fortgeschrittenen Krankheitsstadium um bis zu 30% (mit entsprechender Verringerung der Off-Phasen).

Allerdings weisen COMT-Hemmer eine starke Hepatotoxizität auf, so dass Leberwerte besonders engmaschig überwacht werden müssen. Außerdem können sie die Nebenwirkungen von L-Dopa potenzieren und Diarrhoen auslösen.

1.3.4 MAO-B-Hemmer:

Die MAO-B (Monoamindesoxidase-B) desaminiert spezifisch Dopamin und inhibiert es so. MAO-B-Hemmer wie Selegilin und das neu zugelassene Rasagilin werden in den frühen Stadien des M. Parkinson zur symptomatischen Therapie eingesetzt. Es gibt auch Hinweise dafür, dass sie in einer Kombinationstherapie mit Dopamin wirksam sind.

MAO-B-Hemmer werden in Tablettenform verabreicht und prägastral resorbiert, so dass die Schwankungen in der Bioverfügbarkeit und die Metabolisierung zu Amphetamin- Derivaten relativ gering sind.

1.3.5 NMDA-Antagonisten:

Amantadin ist der bekannteste NMDA-Rezeptor-Antagonist. Es unterdrückt stimulierende Einflüsse u.A. aus dem Ncl. subthalamicus. Unter der Therapie bessern sich alle drei Kardinalsymptome des M. Parkinson. Er ist sowohl in der Monotherapie als auch in der Kombinationstherapie wirksam. Auch L-Dopa- induzierte Dyskinesien können behandelt werden.

Allerdings tritt häufig ein rascher Wirkungsverlust ein.

Da Amantadin zu 90% renal eliminiert wird, muss die Nierenfunktion entsprechend überwachet werden.

Budipin, ein weiterer NMDA- Antagonist, wird überwiegend zur Therapie des Tremors eingesetzt.

1.3.6 Anticholinergika:

Anticholinergika zählen zu den ältesten Medikamenten bei M. Parkinson, daher gibt es auch nur wenige klinische Studien zu ihrer Wirksamkeit. Im klinischen Alltag werden sie trotzdem weiterhin eingesetzt.

Bei M. Parkinson überwiegt schließlich der cholinerge Input der Basalganglien, und dieser kann durch Blockade der muskarinergen Rezeptoren im Striatum gemindert werden. Anticholinergika wirken insgesamt nur mäßig gut auf Ruhetremor und Rigor, daher werden sie meistens mit L-Dopa kombiniert. Im klinischen Alltag werden sie insbesondere zur Therapie des Ruhetremors benutzt. Allerdings sind die zahlreichen peripheren (Mundtrockenheit, Miktionsstörungen, Tachykardien, Akkommodationsstörungen) und zentralen (Halluzinationen,

Erinnerungslücken) Nebenwirkungen besonders bei älteren Patienten dosis- und therapielimitierend.

1.3.7 operative Verfahren:

Das Gebiet der neurochirurgischen Therapieoptionen hat sich in den letzten Jahren deutlich weiterentwickelt. Insgesamt wird aber bemängelt, dass es wenig fundierte Studien mit entsprechend großen Fallzahlen und langen Nachbeobachtungszeiträumen gibt, sondern sich die Literatur überwiegend auf Einzelfallbeschreibungen oder kleine Studien beschränkt (**Stowe et al 2003**). Es gibt Hinweise dafür, dass Nebenwirkungen überwiegend psychiatrischer Art in 5-60% der Fälle auftreten, von denen bis zu 40% irreversibel sind. Allerdings scheinen neurochirurgische Verfahren bei schwerer Erkrankung der medikamentösen Therapie, zumindest kurzfristig, überlegen zu sein (**Stowe et al 2003**).

In den letzten Jahren hat sich das Verfahren der tiefen Hirnstimulation/ deep brain stimulation/ DBS als neurochirurgisches Verfahren durchgesetzt.

Hierbei werden stereotaktisch Elektroden im Gehirn (bevorzugt im Ncl. subthalamicus) eingesetzt, die mit einem Stimulator, oft unter dem Schlüsselbein liegend, verbunden sind. So können durch elektrische Impulse einzelne Gehirnareale gezielt außer Kraft gesetzt werden, indem sie überstimuliert werden. Das Ziel der Therapie ist, unkontrollierte Impulse von den Basalganglien zum Kortex oder dem Hirnstamm zu unterdrücken; der eigentliche Krankheitsprozess bleibt unangetastet (**Stowe et al 2003, Byrd et al 2000, Burchiel et al 1999**). Es resultiert also eine funktionelle Läsion im Gehirn und letztlich eine rein symptomatische Therapie (**Taha, Janszen et al 1999**), die daher auch nur einer beschränkten Patientenzahl zugänglich ist.

Es sprechen nur Symptome auf die Therapie an, die sonst auch auf eine L-Dopa-Therapie ansprechen würden. Besonders Off-Phänomene lassen sich hiermit gut behandeln, und im Gegensatz zur medikamentösen Therapie hält die Wirkung hier 24 Stunden an. Indikationen für diese Therapie sind medikamentös therapierefraktäre Patienten, ungenügend einstellbarer Ruhetremor oder Patienten, die aufgrund einer Psychosegefahr medikamentös nicht ausreichend behandelt werden können. Vorher muß sichergestellt sein, dass die Symptome Dopasensitiv und schwer beeinträchtigend sind, schwere Allgemeinerkrankungen auch psychischer Art (Depressionen etc.) und neurochirurgische Risikofaktoren wie Aneurysmen müssen ausgeschlossen sein.

Die perioperative Letalität liegt bei bis zu 3%, postoperative Symptome wie psychische Alterationen sind häufig, aber in der Regel reversibel (**DGN**). Gegebenenfalls können die Elektroden auch neu platziert werden.

Im Rahmen einer Studie von 2006 (**Deuschl G, Schade-Brittinger C et al 2006**) wurde erstmalig nachgewiesen, dass bei medikamentös ausbehandelter Parkinson-Krankheit mit motorischen Fluktuationen und Dyskinesien die Nucleus-subthalamicus-Stimulation der oralen medikamentösen Therapie in Hinblick auf Verbesserung der Krankheitssymptome, der Alltagsaktivitäten und der Lebensqualität signifikant überlegen ist.

Weitere operative Verfahren sind die Pallidotomie und die Thalamotomie. Da diese Verfahren jedoch operative, irreversible Läsionen im Gehirn setzen, werden sie mittlerweile nur noch unter strenger Indikationsstellung angewandt; wenn der Patient jedoch von der Operation nicht profitiert, hat er möglicherweise den Rest seines Lebens mit den potentiellen Nebenwirkungen der Therapie zu kämpfen.

Überwiegend wird mit diesen Verfahren der Tremor behandelt.

Bei der Pallidotomie werden stereotaktische Läsionen im Bereich des inneren Segments des Globus Pallidus gesetzt, wodurch sich Tremor, medikamenten-induzierte Dyskinesien und in geringerem Ausmaß auch Rigor und Akinese verbessern (**Taha, Janszen et al 1999**). Off-Phasen werden in bis zu 30% der Fälle reduziert (**Stowe et al 2003**).

Bei der Thalamotomie stehen der Ncl. subthalamicus und der Ncl. ventralis im Vordergrund. Durch Eine dortige Läsion wird der Kopf- und Ruhetremor auf der Gegenseite um meist 80% reduziert. Allerdings wird die Alltagsfähigkeit des Patienten in der Regel nicht verbessert (**Taha, Janszen et al 1999**).

1.3.8 GDNF-Therapie:

GDNF (glial cell line derived factor) ist ein neurotropher und neurorestaurativer Wachstumsfaktor, wie sowohl im Tiermodell als auch an menschlichen Zellen in vitro gezeigt wurde (**Gash, Zang et al 1996, Clarkson, Zawada et al 1997**). Bislang wurde der therapeutische Einsatz von GNDF bei verschiedenen Erkrankungen des ZNS im Labor erforscht, u.a. bei traumatischen Verletzungen des Gehirns oder Rückenmarks (**Li et al 1995, Kim et al 2001**), Apoplex oder ALS. Auch die therapeutischen Möglichkeiten von M. Parkinson werden intensiv erforscht. Es konnte nachgewiesen werden, dass Rattenzellen, die mit GDNF behandelt worden waren, gegen die durch 6-OHDA verursachte Neurodegeneration weitgehend immun waren (**Yasuahra et al 2007**).

Therapieerfolge von Zelltransplantation bei neurodegenerativen Erkrankungen werden auf die Sekretion von GDNF durch die transplantierten Zellen zurückgeführt

So konnte gezeigt werden, dass eingekapselte Zellen, die in ein durch 6-OHDA geschädigtes Striatum implantiert worden waren und GDNF sezernierten, protektive Effekte auf die dopaminergen Neurone zeigten (**Date et al 2001, Shingo et al 2002, Yasuhara et al 2005).** Ratten, die zwei Wochen nach einer Schädigung durch 6-OHDA derartige Zelltransplantate erhielten, zeigten mehr neurorestaurative Effekte als ihre Vergleichsgruppe, die die Zelltransplantation erst nach vier Wochen erhielten (**Shingo et al 2002**).

Die Methode, verkapselte Zellen in ein Organ zu transplantieren, wird bereits bei Erkrankungen der Schilddrüse oder des Pankreas eingesetzt (**Tibell et al 2001, Groth et al 1994**).

Im ZNS werden zur Zeit chromaffine Zellen sowie Zellen benutzt, die die ciliaren neurotrophen Faktoren (CMTF) produzieren. Dies geschieht besonders bei ALS und Patienten mit schweren chronischen Schmerzen (**Aebischer et al 1996, Buchser et al 1996**).

Auf diese Weise können Neurotransmitter/ neurotrophe Faktoren kontinuierlich von den eingekapselten Zellen produziert werden, die durch die semipermeable Membran ausreichend mit O2 und Nährstoffen versorgt werden und durch sie hindurch die Faktoren sezernieren können. Außerdem kommt es nur zu einer geringen Immunreaktion auf die Transplantate, da die Donor- Zellen

und das Immunsystem des Empfängers durch die Membran voneinander getrennt sind und nur geringfügig miteinander in Kontakt kommen können. Auch eine potentielle Tumorbildung durch die Transplantate hat sich nicht bestätigt (**Yasuahra et al 2006**).

Außerdem kann das eingekapselte Transplantat verhältnismäßig leicht wieder entfernt werden, falls es Probleme gibt (**Yasuahra et 2006**).

Im Tierversuch der Therapie des M. Parkinson mit GDNF hat sich gezeigt, dass eine verzögerte kurzfristige Applikation von GDNF nahe der S.N. vor neuronaler Degeneration schützt, aber keinen langfristigen Schutz vor neuronaler Degeneration bietet, da die Erkrankung langsam kontinuierlich fortschreitet; es wäre also eine langfristige Applikation von GDNF wünschenswert. Daher wurden eingekapselte Zellen, die über zwei Monate kontinuierlich GDNF sezernierten, intraventrikulär und intraparenchymal appliziert; hierbei scheint die intraparenchymale Applikation wohl effektiver zu sein als die Intraventrikuläre (**Winkler et al 1996, Aoi et al 2000**).

Die therapeutische Behandlung von Patienten mit GDNF ist im Augenblick nur im Rahmen von klinischen Studien möglich. Langzeitergebnisse liegen noch nicht vor.

Die intraventrikuläre Injektion von GDNF verbessert die Kardinalsymptome, besonders den Rigor, nicht. Außerdem verursacht sie starke Nebenwirkungen: Übelkeit, Erbrechen, Gewichtsverlust, Hyponatriämie, Parästhesien und psychische Alterationen (**Nutt et al 2003**).

Hingegen ergibt die intraputaminale Injektion von eingekapselten Zellen bessere Resultate ohne große
Nebenwirkungen. Es wurde sogar eine Verminderung der aktuellen Medikation möglich, auch
Medikamenten-induzierte Dyskinesien verbesserten sich (Gill et al 2003).
Die Problematik der GDNF-Therapie zeigte sich allerdings in einer klinischen Studie: sie wurde
aufgrund von Antikörper-Bildung bei drei von 34 Patienten abgebrochen. Bislang sind die Patienten
asymptomatisch und die Antikörper noch nicht weiter erforscht worden (Lang et al 2006).
Trotzdem gilt die autologe Transplantation von Zellen als relativ sicher und Nebenwirkungs-arm
(Arjona et al 2003).

Im Tierversuch wurde außerdem festgestellt, dass Affen, die mit hohen GDNF-Dosen behandelt wurden, zerebellare Läsionen zeigen. In einer klinischen Studie mit neun Patienten konnten derartige Läsionen mittels MRT bislang nicht gefunden werden (**Chebrolu et al 2006**). Eine intermittierende Behandlung mit GDNF wurde bislang noch nicht in einer klinischen Studie versucht.

1.3.9 supportive Therapien:

L-Dopa konkurriert mit neutralen Aminosäuren um die Aufnahme ins Blut und ins ZNS. Eine proteinreiche Mahlzeit kann so zu verminderten Plasmaspiegeln und einer verminderten Wirksamkeit von L-Dopa führen. Daher sollte die Einnahme der L-Dopa- Medikation im zeitlichen Abstand von etwa 1 Stunde zu den Mahlzeiten erfolgen.

Die Physiotherapie ist ein essentieller Bestandteil des Behandlungskonzeptes bei M. Parkinson. Sie fördert die Beweglichkeit des Patienten, vermindert Kontrakturen und verlängert die Mobilität und Alltagsfähigkeit der Patienten. Man geht davon aus, dass ein früher Beginn mit Physiotherapie die Dosierungen der Medikamente reduzieren bzw. eine Dosiserhöhung verzögern kann.

Des Weiteren entwickeln Parkinson-Patienten im Verlauf typische Sprachstörungen wie mangelnde Artikulation, gestörte Sprechgeschwindigkeit und reduzierte Modulation der Lautstärke. In speziellen Trainingsprogrammen können diese Defizite gezielt beübt werden.

1.4 Pathologie:

Da die endgültige Diagnosesicherung ohne die Gewinnung einer Histologie nur auf der klinischen Diagnose beruht, bleibt die histopathologische Untersuchung (häufig erst post mortem) weiterhin die Methode der Wahl zur Diagnosesicherung. Hierbei können verschiedene charakteristische Befunde erhoben werden.

In jedem Fall bilden sich Einschlusskörperchen in den Somata der Neurone der Substantia nigra. Sie können als spindelförmige Lewy-Neuriten/ Filamente oder als Lewy-Körperchen (Lewy-bodies) auftreten (Lowe 1994, Braak et al 1998, Jellinger and Mizuno 2003). Diese Einschlusskörperchen

sind im normalen Alterungsprozess des Gehirns nicht vorgesehen, sondern schon ein früher Marker für eine präsymptomatische Parkinson-Erkrankung (**Braak et al 1995**). Sie bestehen hauptsächlich aus Aggregaten eines falsch gefalteten Proteins, des α-Synucleins (**Spillantini et al 1997, Galvin et al 2001, Braak et al 2004**). Auf dieses Protein wird im Verlauf weiterführend eingegangen.

Braak et al beschrieben 2004 den genauen histopathologischen Ablauf der Parkinson- Erkrankung und teilten ihn in 6 Stadien ein:

Im ersten Stadium der Erkrankung bilden sich im motorischen Kern des N. vagus Lewy-Neuriten. Vereinzelt können diese auch in den präganglionären Fasern des N. vagus oder auch in Zellen des enterischen Nervensystems auftreten.

Diese Entwicklung wird in den folgenden Stadien der Erkrankung progredient.

Im zweiten Stadium bilden sich Lewy-Neuriten auch in den Neuronen des Locus coeruleus. So sind in den ersten Stadien Gehirnabschnitte betroffen, die in die motorischen Systeme des Gehirns (Medulla, spinale prämotorische Zentren und motorische Neurone) eingreifen.

Erst im dritten Stadium wandert der Prozess über das pontine Tegmentum hinaus und die ersten Lewy-Neuriten und etwas später auch Lewy-bodies können in der Substantia nigra pars compacta auftreten. Weiterhin findet man zu diesem Zeitpunkt noch keine mikro- oder makroskopischen Veränderungen in der Substantia nigra, insbesondere auch keinen Verlust von Neuronen.

Einschlusskörperchen treten nun auch in anderen Regionen des Gehirns auf, z.B. in Teilen der Amygdala.

In der nächsten Phase der Erkrankung findet man Einschlusskörperchen auch im zerebralen Kortex (am Übergang zwischen Allokortex und Neokortex), im Mesokortex, entorhinalen Cortex und im Ammonshorn. Da diese Strukturen u.a. sensorische Informationen aus dem Neokortex verarbeiten, können so zum Teil auch psychische Veränderungen wie Stimmungsschwankungen der Patienten erklärt werden.

In den beiden letzten Stadien zeigt sich der Zelluntergang der dopaminergen Neurone der Substantia nigra pars compacta, und nach Verlust von ca. 70% der Neurone entwickeln die Patienten die volle Symptomatik des M. Parkinson.

2. Physiologie und Pathophysiologie der Substantia nigra

2.1. Physiologie der Substantia nigra:

Die Substantia nigra (S.n.) besteht aus zwei Teilen, einer ventral liegenden pars reticulata und einer dorsal liegenden pars compacta mit melaninhaltigen dopaminergen Neuronen.

Die S.n. ist ein funktioneller Teil des extrapyramidalen Systems und wird mit dem Globus pallidus (G.p.) und dem Corpus striatum (C.s.), das aus dem Ncl. caudatus und derm Putamen besteht, unter dem Begriff der Basalganglien zusammengefasst.

Die Basalganglien erhalten Informationen vom gesamten Kortex und projizieren ihre Impulse über den Thalamus zum prämotorischen Kortex und greifen in unsere Bewegungsabläufe modulierend ein. Bei **Lang and Lozano 1998** gibt es eine gute Übersicht über diese Abläufe:



Abbildung 1: Normaler Erregungsablauf in den Basalganglien; aus Lang and Lozano: Parkinson's disease (first of two parts), N Engl J Med.1998 Oct 8; 339 (15): 1044-53.

Der motorische Kortex sendet seine stimulierenden Impulse mittels Glutamat an die hemmenden, GABA-ergen (γ- Aminobuttersäure/ Neurotransmitter) Neurone des Striatums. Diese Neurone besitzen Dopamin-D1 und -D2-Rezeptoren. Über die Dopamin-Rezeptoren stimuliert die S.n. pars compacta das Striatum. Die striatalen Neurone, die D1-Rezeptoren tragen, werden durch Dopamin stimuliert und hemmen direkt über GABA die S.n. pars reticularis und die Pars interna des G.p. .Die striatalen Neurone mit D2-Rezeptoren werden durch Dopamin inhibiert und inhibieren selbst mittels GABA Neurone des G.p. pars externa. Die Pars externa des G.p. wiederum hemmt über GABA den Ncl. subthalamicus, der seinerseits über Glutamat die S.n. pars reticularis und die Pars interna des G.p. stimuliert. Die Pars reticularis der S.n. und die Pars interna des G.p. sind in ihrer Funktion vergleichbar.

Beide hemmen über GABA sowohl den Hirnstamm als auch den ventro- anterioren und den ventrolateralen Ncl. thalamicus, die zusammen als motorischer Thalamus bezeichnet werden. Der motorische Thalamus inhibiert anschließend den Kortex.

Zusammenfassend greift die S.n. pars compacta über zwei Wege in die Funktionsabläufe des Bewegungsablaufs und der Bewegungsinitiation durch die G.p. pars interna und S.n. pars reticularis ein: einmal direkt hemmend über D1-Rezeptoren des Striatums, und einmal indirekt stimulierend über die D2-Rezeptoren des Striatums. Wird also der stimulierende Einfluß auf S.n. pars reticularis und G.p. pars interna durch den Ncl. subthalamicus geringer, vermindert sich auch der hemmende Einfluß im motorischen Thalamus und dadurch auch der hemmende Einfluß auf den Kortex.

Außerdem projiziert die S.n. auch ins limbische System und beeinflusst so auch psychische Vorgänge und Lernprozesse (Lang and Lozano 1998, Sulzer 2000).

Histologisch finden sich in der Substantia nigra Neurone mit langen, gering myelinisierten Axonen. In den Axonen findet über Mikrotubuli der Transport von beschädigten Mitochondrien, Vesikeln oder autophagischen Vakuolen statt. Die in diese Transportvorgänge involvierten Proteine wie z.B.: Dynein, Kinesin, Myosin oder Aktin benötigen Energie in Form von mitochondrial produziertem ATP (**Braak et al 2006, Sulzer 2000**).

So ist die intraneuronale Konzentration von Calcium in den Neuronen der Substantia nigra vergleichsweise hoch, wodurch oxidativer Streß und möglicherweise Exzitotoxizität entstehen können; Mitochondrien puffern diese Calciumkonzentrationen. Eine Dysfunktion von Mitochondrien kann so zu erhöhter Vulnerabilität der Neurone führen (**Puopolo et al 2007, Sulzer 2000**). Der Kalium-Influx bringt Neurone wieder in das hyperpolarisierte Stadium und beeinflusst die Zeitabstände der neuronalen Übertragung; außerdem wirkt Kalium neuroprotktiv und blockiert Exzitotoxizität. Die Funktion der ATP-abhängigen Na+-K+-ATPase ist also essentiell für die Aufrechterhaltung des Kaliumgradienten der Zelle und der größte Verbraucher des neuronalen ATP

(Liss and Roeper 2001, Sulzer 2000).

Die dopaminergen Neurone der Substantia nigra besitzen eine sehr große Anzahl axonaler Projektionen und Dendriten; der Zellkörper macht nur ca. 1% der Zellmasse aus; die Bedeutung dieser Transportfunktion kann so auch erklären, dass Mutationen von Proteinen, die in diese Transportvorgänge verwickelt sind, Menschen für eine neurodegenerative Erkrankung wir M. Parkinson anfällig werden lassen (**Sulzer 2000**).

Dopamin selbst wird überwiegend in präsynaptischen Vesikeln gespeichert und befindet sich nur in geringer Konzentration im Zytoplasma. Es oxidiert schnell bei Reaktionen mit Proteinen, Lipiden und Nukleinsäuren, wobei neurotoxische Derivate entstehen können, wie z.B. 6-Hydroxydopamin. Außerdem reagiert es auch mit intrazellulären Eisenprodukten oder Produkten der Monoaminoxidase, wodurch toxische Radikale entstehen (**Sulzer and Zecca 2007**). Dopaminerge Neurone haben verschiedene Mechanismen entwickelt, um sich vor diesen intrazellulären Stressfaktoren zu schützen wie z.B. Feedback-gesteuerte Inhibition der Tyrosinhydroylase (**Sulzer 2000**). Diese Abwehrmechanismen können aber überspielt werden, wenn z.B. eine Umverteilung von vesikulärem Dopamin in zytoplasmatisches Dopamin stattfindet. Eine H+-ATPase in den präsynaptischen Vesikeln sorgt für einen Transport von Dopamin in die Vesikel entgegengesetzt des Dopamingradienten (**Staal et al 2004**). Wenn dieser Gradient nicht aufrecht erhalten werden kann,

folgt das vesikuläre Dopamin dem Gradienten in Richtung Zytoplasma, wodurch massiver oxidativer

Streß entsteht. So wird auch hier wieder die Bedeutung der Mitochondrien als ATP- Lieferant deutlich (Sulzer 2000).

2.2 Pathophysiologie der Substantia nigra:

Beim idiopathischen M. Parkinson kommt es zum Untergang der dopaminergen Neurone der S.n. pars compacta; die Gründe hierfür sind noch unbekannt.

Dadurch fällt zunehmend der stimulierende Einfluß des Dopamins auf das Striatum aus, wodurch wiederum die hemmenden Einflüsse auf den G.p. pars externa und die S.n. pars reticularis ausbleiben. Auch die Hemmung der D1-Rezeptoren des Striatums vermindert sich zunehmend, wodurch ebenfalls die GABA-erge Hemmung des G.p. pars exerna und S.n. pars reticularis ausfallen.

Insgesamt vermindert sich der hemmende Einfluß auf den motorischen Thalamus und die Modulation der Bewegungsabläufe nimmt zunehmend ab.



Abbildung 2: Erregungsablauf in den Basalganglien beim M. Parkinson; aus Lang and Lozano: Parkinson's disease (first of two parts), N Engl J Med.1998 Oct 8; 339 (15): 1044-53. Die Blockpfeile und die starken Umrandungen zeigen das Überwiegen einzelner Bestandteile der Basalganglien in der motorischen Kontrolle nach Degeneration dopaminerger Neurone der S.n. an

2.3 Theorien zum Untergang der Neurone der Substantia nigra:

Neben den schon erwähnten Umweltfaktoren gibt es eine Reihe genetischer Faktoren und Mutationen, die in den letzten Jahren mit der Entstehung des M. Parkinson in der familiären und early- onset- Form in Verbindung gebracht wurden. Hier werden die häufigsten Faktoren aufgezeigt.

Monogenetic causes of PD					
Gene/protein	n Pattern	Prevalence	Pathology	Common features	Notes
α-Synuclein	AD	Very rare	Lewy bodies	Early-onset dementia; presentation variable with mutation type	Aggregation of protein in Lewy bodies from genetic and sporadic forms of PD
Parkin	AR (mostly)	18% EOPD (50% with family history)	Rare Lewy bodies, if any	Early onset, slow progression	Protein is involved in ubiquitination
DJ-1	AR	<1% EOPD	Unknown	Early onset, slow progression	Protein is involved in the cellular stress response
PINK-1	AR (carriers may be at increased risk)	2-3% EOPD	Unknown	Early onset, slow progression	Protein is a mitochondrial kinase
LRRK2	AD	Highly variable	Lewy bodies	Typical PD (mostly)	Protein is a kinase with multiple putative domains

AR, autosomal recessive; AD, autosomal dominant; EOPD, early-onset PD (usually before 50 years of age).

Abbildung 3: Monogenetische Ursachen des M. Parkinson; aus Savitt et al: Diagnosis and treatment of Parkinson's disease: molecules to medicine; J Clin Invest. 2006 Jul; 116 (17): 1744-54

2.3.1 α-Synuclein:

Das SNCA-Gen kodiert α -Synuclein, ein kleines Protein von 140 Aminosäuren, zu dessen Proteinfamilie auch β -Synuclein und γ -Synuclein gehören. Es enthält eine N-terminale, α -helikale, eine hydrophobe zentrale und eine hydrophile C-terminale Region und ist normalerweise in seiner Struktur nicht gefaltet. Es wird im adulten Gehirn ubiquitär in Gliazellen und Neuronen in den präsynaptischen Enden exprimiert; die höchsten Konzentrationen liegen im cerebralen Neokortex, im Hippocampus und in der Substantia nigra (**Wood-Kazmar et al 2006, Fredenburg et al 2007, Follmer et al 2006**).

Über die physiologische Funktion des Proteins ist bislang nur wenig bekannt; es wird vermutet, dass es eine Rolle bei der Regulation des Reservepools synaptischer Vesikel im Gehirn, bei Lernprozessen und bei neuronaler Plastizität spielt (Follmer et al 2006, Cabin et al 2002, Sidhu et al 2004, Wood Kazmar et al 2006).

In vitro konnte gezeigt werden, dass α-Synuclein außerdem an der Lipid-Aufnahme im Gehirn beteiligt ist und die Aktivität der Enzyme Phospholipase C und D, die in Lipid-vermittelte Signaltransduktion involviert sind, verändert (**Wood-Kazmar et al 2006**). Außerdem scheint das Protein Nervenenden vor Verletzungen zu schützen (**Wood-Kazmar et al 2006**, **Chandra et al 2005**). Mutationen in α-Synuclein werden sowohl bei idiopathischem und bei familiärem M. Parkinson beobachtet. Drei Mutationen, A30P, E46K und A53T werden mit seltenen, early-onset Formen des M. Parkinson in Verbindung gebracht, Duplikationen des SNCA-Gens werden bei familiärem M. Parkinson beschrieben (**Savitt et al 2006, Follmer et al 2006**).

α-Synuclein nimmt im Rahmen des M. Parkinson eine stabile, nicht lösliche, fibrilläre Struktur an, in die es sich über β-Faltblatt-Strukturen und metastabile oligomere Protofibrillen entwickelt. Diese Fibrillen sind der Hauptbestandteil der Lewy-bodies. In verschiedenen Versuchen zeigte sich, dass hohe Level von α-Synuclein anormale Proteinaggregation und Neurotoxizität in dopaminergen Neuronen auslösen: u.a. löste die Überexpression des Proteins in einer humanen fötalen dopaminergen neuronalen Zellinie Apoptose der dopaminergen Neurone aus, die unter oxidativem Streß noch verstärkt wird (**Xu et al 2002, Wood-Kazmar et al 2006**). In nicht dopaminergen Neuronen bleiben die Fibrillen inert (**Follmer et al 2006**). Die Präsenz von Dopamin scheint außerdem die Stabilität noch metastabiler Protofibrillen zu fördern (**Conway et al 2001**).

2.3.2 Parkin:

Das Parkin-Gen liegt auf Chromosom 6, das Protein besteht aus 465 Aminosäuren und kodiert für eine E3-Ubiquitin-Ligase. Es wurde zuerst im Zusammenhang mit japanischen Patienten mit autosomalrezessivem early-onset M. Parkinson untersucht (**Sulzer 2007, Hardy et al 2006, Wood-Kazmar et al 2006**).

Das Protein ist normalerweise in Bindungsreaktionen wie Ubiquitinierung oder die Markierung von Proteinen zur proteasomalen oder autophagischen Degradation als Antwort auf Streß involviert und wird in Neuronen in der postsynaptischen Region gefunden (**Sulzer 2007, Wood-Kazmar et al 2006**). Es finden sich in Zusammenhang mit M. Parkinson überwiegend loss-of-function-Mutationen, so dass das Protein seine Markierungs- und Ubiquitinierungsfunktion nicht mehr ausführen kann. Daher akkumulieren in der Zelle die eigentlich zum Abbau bestimmten Substrate. Dies führt zu einem selektiven Zelltod dopaminerger Neurone (**von Coelln et al 2004**).

Weiter spielt Parkin eine protektive Rolle für Mitochondrien im Tiermodell und in vitro: Parkinknockout-Mäuse haben ein geringeres Maß mitochondrialer Proteine bei der oxidativen Phosphorylierung (**Palacino et al 2004**). Die Überexpression von Parkin verhindert in vitro das Anschwellen und die Streß- induzierte Apoptose von Mitochondrien (**Cookson 2005, Darios et al 2003**).

2.3.3 DJ-1:

In seltenen Formen des early-onset M. Parkinson werden auch Mutationen in DJ-1 gefunden. DJ-1 ist ein Protein, das sich im Gehirn hauptsächlich zytoplasmatisch und zu einem kleineren Teil in Mitochondrien findet (**Wood-Kazmar et al 2006**). DJ-1 kann an spezifischen Cystin-Enden oxidiert werden, und wird daher mit der Stressabwehr von Zellen in Verbindung gebracht, da es als Redoxabhängiges Chaperon dienen könnte. Trotzdem wird DJ-1 bei einer zu starken Oxidation inaktiviert (Zhou et al 2006, Canet-Aviles et al 2004).

Im Tiermodell zeigte sich, dass die Inaktivierung von DJ-1 zu erhöhter Sensibilität bezüglich oxidativem Streß führt (**Yang et al 2005, Wood-Kazmar et al 2006**).Insofern könnte die Inaktivierung von DJ-1 zu einer erhöhten Anfälligkeit der Substantia nigra gegenüber M. Parkinson führen.

2.3.4 PINK-1/ PTEN- induced Kinase-1:

Homozygote und heterozygote Muationen in PINK-1 werden bei verschiedenen Formen des familiären M. Parkinson gefunden, sowohl bei early-onset- als auch bei langsam progredienten oder late-onset-Formen (**Hardy et al 2006, Wood-Kazmar et al 2006**). Das Protein besteht aus 581 Aminosäuren und ist überwiegend in den mitochondrialen Membranen im ganzen Gehirn lokalisiert. Es zeigt Ähnlichkeiten zur Calmodulin-abhängigen Proteinkinase 1, enthält eine katalytische Serin-Threonin-Kinase-Domäne und zeigt in vitro autophosphorylierende Eigenschaften (**Wood-Kazmar et al 2006, Gandhi et al 2006**). PINK-1 ist schlecht löslich und aggregiert leicht; es wird daher auch in bis zu 10% der Lewy-bodies gefunden (**Silvestri et al 2005, Gandhi et al 2006**). Die Überexpression von PINK-1 schützt Mitochondrien vor Depolarisierung und Apoptose, die durch den proteasomalen Inhibitor MG132 induziert wird (**Wood-Kazmar et al, Hardy et al 2006**). Parkin und PINK-1 scheinen miteinander zu interagieren, denn es konnte gezeigt werden, dass eine Überexpression von Parkin die mitochondriale Dysfunktion der Integrität der Mitochondrien aufgrund von PINK-1 Verlust ausgleichen konnte. Allerdings konnte kein Einfluß des Parkins auf die vermehrte Apoptoserate der Mitochondrien durch PINK-1-Mutation festgestellt werden; daher scheint PINK-1 upstream von Parkin zu liegen (**Wood-Kazmar et al, Hardy et al 2006**).

2.3.5 LRRK2/ Leucine-rich repeat kinase 2:

2004 wurde erstmals über Mutationen im LRRK2-Gen im Zusammenhang mit autosomal- dominant vererbtem late-onset M. Parkinson berichtet (**Hardy et al 2006**, **Zimprich et al 2004**). Bislang wurden neun Mutationen im LRRK2-Gen, dessen Proteinprodukt Dardarin genannt wurde, ermittelt; Die häufigste Mutation, G2019S, wird in 2-5% des familiären M. Parkinson und in 1,5% der sporadisch auftretenden Parkinson-Fälle gefunden (**Gilks et al 2005**). Die genaue Lokalisation in der Zelle und in den verschiedenen Gewebearten ist noch unklar. Ursprünglich war LRRK2 mRNA in humanen Dopamin-innervierten Gehirnregionen nigrostriatal und mesolimbisch und nicht in der Substantia nigra gefunden worden. Im Mausgehirn wurde es aber in der Substantia nigra stark exprimiert (**Wood-Kazmar et al 2006**). Mutationen in LRRK2 wurden in Lewy-bodies und in Lewy-Neuriten nachgewiesen (Hardy et al 2006, Wood-Kazmar et al 2006).

Dardarin, dasProteinprodukt des LRRK2, ist ein kompliziert aufgebautes Protein, das GTPase- und Kinase-Enymdomänen sowie mindestens zwei Protein-Protein-Interaktionsdomänen enthält. Die G2019S-Mutation befindet sich in der N-terminalen Region der Aktivierungsschleife der Kinaseenzymdomäne. Hier müssen Magensium-Ionen binden, um die Kinase zu aktivieren. Die G2019S-Mutation führt zu einer erhöhten Kinaseaktivität des Proteins. Es wird postuliert, dass diese erhöhte Kinaseaktivität u.a. für die toxischen Effekte des mutierten Dardarins verantwortlich ist (Hardy et al 2006, Wood-Kazmar et al 2006).



Abbildung 4: Modell des dopaminergen Zelltods und mögliche Ansätze für therapeutische Intervention. Durch Studien von familiärem M. Parkinson wurden Gene identifiziert, deren Mutation zu dopaminergem Zelltod führt. Diese Gene sind in verschiedene zelluläre Prozesse wie Protein- Ubiquitinierung und – Degratation, Antwort auf oxidativen Streß, Proteinphosphorylierung, mitochondriale Funktion und Proteinfaltung involviert. Mögliche therapeutische Ansatzpunkte werden aufgezeigt: Gentherapie zur Reduktion der α- Synuclein- Level (i); Inhibition von α- Synucleinaggregation (ii); Intervention zur Downregulation toxischer Substrate oder Hochregulation von Parkin oder proteasomalen Funktionen (iii); Verbesserung der mitochondrialen Funktion mit Kofaktoren wie CoQ 10, DJ-1 oder PINK-1 (iv); Fänger von freien Radikalen oder Antioxidantien (v); Einsatz von Kinaseinhibitoren, um die LRRK2- Aktivität zu blockieren oder Verstärkung der PINK-1- Funktionen (vi); andere Therapien wie der Einsatz trophischer Faktoren wie GDNF oder Stammzelltherapie (vii);

aus Savitt et al: Diagnosis and treatment of Parkinson's disease: molecules to medicine, J Clin Invest. 2006 Jul; 116 (7): 1744-54

3.TM9SF1

1996 hat die Forschergruppe um **Johanna Chluba-de Tapia** aus Basel eine bis dahin unbekannte Proteinfamilie im humanen Genom auf Chromosom 14 q entdeckt: Es handelt sich um transmembran verlaufende Proteine mit 2 Subtypen aus je 9 oder 11 transmembranen Domänen. Ursprünglich wurde diese neue DNA-Sequenz hMP70 genannt.

Diese neue Proteinfamilie zeigt keinerlei Ähnlichkeit zu anderen transmembranen Proteinfamilien wie z.B.: G-Protein-gekoppelten Rezeptoren, Ionenkanälen oder ATPasen.

TM9SF1 (transmembrane protein 9 superfamily 1) ist gehört zu dem Subtypus mit 9 transmembranen Domänen. Dieser Subtyp besteht aus Proteinen von ca. 68,8 kDa Molekularmasse mit einem großen, N-terminalen hydrophilem Teil (die ersten 230- 300 Aminosäuren) und C-terminal 9 hydrophoben, transmembran verlaufenden Domänen, die von kleinen hydrophilen Schleifen unterbrochen werden. Diese Eigenschaft ist für transmembrane Proteine charakteristisch. Außerdem zeigen sich 4 Ngekoppelte Glykosilierungsstellen, eine in der hydrophilen N-terminalen Region, drei in der hydrophoben C-terminalen Region. Im menschlichen Genom ist es ca. 2424 Basenpaare lang (www.pubmed.com).

Zu dieser Proteinfamilie finden sich in verschiedenen anderen Spezies große Homologien in Pflanzen, Nematoden, Hefen und Menschen:

Insgesamt lassen sich ähnliche Proteinstrukturen bei 10 verschiedenen Pflanzen, 1 Nematode und 19 humanen Genen nachweisen.

Die Hefeproteine p24a (ein precursor Protein, das in Proteintransporte involviert ist), 4ER113c, und YD9727.03c besitzen ebenfalls neun transmembrane Regionen. P24a und YD9727.03c haben außerdem noch zwei weitere mögliche transmembrane Regionen im N-terminalen Part. Die humanen Proteine sind in bis zu 31% identisch zu den Hefeproteinen. Die N-terminale Region zeigt zwischen humanen und Hefeproteinen bezüglich der Größe und Sequenz eine größere Variabilität als der C-terminale Bereich (**Schimmöller et al 1995**).

Die humane hMP70 mRNA, ein Transkript von ca. 2,4 kb, wird universell in allen menschlichen Geweben exprimiert: am meisten in Lunge, Leber, Pankreas und Niere, am wenigsten im Gehirn. Daher stellten **Chluba- de Tapia et al** die Hypothese auf, dass diese transmembrane Proteinfamilie speziesübergreifend aus einem sehr alten Ursprungsgen hervorgegangen sein könnte. Die hohe Konservierung dieses Gens innerhalb der verschiedenen Spezies mit universellem Vorkommen in verschiedenen Gewebearten deutet ihrer Ansicht nach auf eine wichtige Funktion dieses Genprodukts hin.

J. Schlegel et al. fanden 2003 in ihren Experimenten bezüglich der molekularen Pathogenese des neuronalen Zelltodes heraus, dass die Expression und Regulation von TM9SF1 bei Ratten die Anfälligkeit von Zellen für das Neurotoxin 6-OHDA beeinflusst.

Hierbei wurde die aus Ratten-Phäochromozytomen gewonnene PC12-Zellinie benutzt, die sich unter der entsprechenden Stimulation in neuronale Zellen differenziert und daher als neurobiologisches in vitro-Modell anerkannt ist (**Vaudry et al 2002**).

Des Weiteren gilt die Behandlung von Zellen mit dem Neurotoxin 6-Hydroxydopamin (6-OHDA, einem Isomer des Noradrenalins, als etabliertes Modell zur Erforschung neurodegenerativer Prozesse

(Mandel et al 1997).

Die PC12-Zellen (ATCC-Nummer CRL-1721) wurden zuerst mit Ethylnitrourea (ENU) behandelt. ENU ist ein alkylierendes Mutagen, das hauptsächlich Basensubstitutionen in der DNA bewirkt und so die Wiederherstellung von loss- oder auch gain-of-function Allelen ermöglicht (**Stumm et al 2002**). Die Mutationsrate wurde in diesem Fall anhand loss-of-function-Mutationen des hprt-Lokus festgelegt.

Die mit ENU-behandelten Zellen wurden dann mit verschiedenen Dosen von 6-OHDA zwischen 0-100 μ M inkubiert. Eine Kontrollkohorte von nicht mit ENU-vorbehandelten PC12-Zellen wurde ebenfalls analog mit 6-OHDA inkubiert. Anschließend wurde eine dose-response-Kurve im Vergleich zu nicht ENU-behandelten PC12-Zellen erstellt, die einen 6-OHDA-Dosis-abhängigen Zelltod zeigte; die mittlere Überlebensrate der nicht ENU-behandelten Zellen nach 50 μ M 6-OHDA betrug 65%, die mittlere Überlebensrate der ENU-behandelten Zellen betrug 65,5%.

Einzeln aufgeschlüsselt zeigten bei den ENU-behandelten PC12-Zellen 56% der Zellen eine Überlebensrate (ÜR) von 55-75 %, 8% eine ÜR von >75%, 10% eine ÜR von >85% und 25% eine ÜR <55%; in der Kontrollkohorte zeigten 84% der Zellen eine ÜR von 55-75%, lediglich ein Zellklon zeigte eine ÜR von 75-85% und 3 Klone eine ÜR <45%; diese Differenz ist statistisch signifikant.



Abbildung 5: aus Schlegel et al 2003: Serial induction of mutations by ethylnitrourea in PC12 cells: a new model for a phenotypical characterization of the neurotoxic response to 6-OHDA; J Neurosci Methods. 2004 Aug 30; 137 (2): 215-20

Es wurden daraufhin Untersuchungen mittels RNA-Isolierung und PCR Technik durchgeführt, um festzustellen, ob sich die auf 6-OHDA-Exposition resistenten Zellklone im Gegensatz zu den auf 6-OHDA-Exposition sensiblen Klonen hinsichtlich ihrer Gene unterschieden.

Ein Genfragment von ca. 200 bp zeigte unterschiedliche Expression. Eine Sequenzanalyse ergab eine 99% Übereinstimmung mit dem Maus-TM9SF1-Gen. Bei den 6-OHDA-resistenten Klonen zeigte sich eine deutlich höhere basale Expression von TM9SF1 im Vergleich zu den sensiblen Klonen. So wurden letztlich folgende Ergebnisse zur Diskussion gestellt:

1. Die Behandlung von PC12-Zellen mit ENU induziert Mutationen, die zu Veränderungen in der Zellantwort auf 6-OHDA-Belastung führen.

2. Durch 6-OHDA wird die Expression von TM9SF1 in PC12-Zellen verändert, wobei die resistenten Klone eine höhere basale Expression (ohne 6-OHDA-Belastung) haben im Vergleich zu den sensiblen Klonen; die sensiblen Klone erreichen auch durch 6-OHDA-Belastung nicht die Expression, die die anderen Klone ohne die 6-OHDA-induzierte Expression haben.



Abbildung 6: Demonstration semiquantitativer PCR-Produkte der TM9SF1-Expression von drei resistenten und drei sensitiven Klonen mit und ohne 6-OHDA-Behandlung. Die Intensität der resistenten Klone ist 1,5-fach stärker als die Intensität der sensitiven Klone; daher wird auf antiapoptotische Effekte von TM9SF1 geschlossen; aus Schlegel et al 2003: Serial induction of mutations by ethylnitrourea in PC12 cells: a new model for a phenotypical characterization of the neurotoxic response to 6-OHDA; J Neurosci Methods. 2004 Aug 30; 137 (2): 215-20

Folglich könnte die Veränderung der TM9SF1-Regulation in das Zellantwortverhalten der PC12-Zellen auf 6-OHDA-Belastung involviert sein und möglicherweise protektiv wirken. In dieser Promotionsarbeit wurde einerseits die Expression von TM9SF1 in verschiedenen humanen Gewebeproben im Vergleich zu house-keeping-Genen untersucht; in weiteren Untersuchungen könnten die gleichen Versuche analog mit menschlichen Zellen durchgeführt werden. Sollte man zu gleichen Erkenntnissen gelangen, würde sich ein transmembranes Protein sehr gut zur Entwicklung medikamentöser Therapien neurodegenerativer Erkrankungen eignen.

4. TMEFF1

4.1 gliale Tumore:

Gliale Tumore entstehen allgemein aus Makroglia, Astrozyten und Oligodendroglia sowie deren Vorläuferzellen.

Sie werden mittels einer WHO-Klassifikation eingeteilt.

Das Glioblastom ist der häufigste und aggressivste gliale Tumor und entspricht der WHO-Klassifikation des Grad IV Astrozytoms. Histologisch findet sich ein anaplastischer, wenig differenzierter, zellreicher Tumor mit Nekrosezonen.

In den USA erkranken jährlich ca. 18000 Menschen an primär malignen Gehirntumoren, über die Hälfte der Patienten haben Glioblastome (**Nicholas et al 2006**, **Grossman SA and Batara JF et al**

2004, Uddin et al 2005, Wrensch et al 2002).

Primäre Glioblastome entstehen aus ursprünglich glialen Zellen. Sekundäre Glioblastome entstehen aus präexistenten low- grade Astrozytomen und betreffen eher jüngere Patienten.

Die Symptomatik der Patienten hängt von der primären Lokalisation des Tumors und dem Ausmaß der Verdrängung umgebender Gehirnstrukturen ab. Häufige Symptome sind epileptische Anfälle oder Hirndruck- Symptomatik bedingt durch die peritumorale raumfordernde Hirnschwellung.

Die Zeit von den ersten Symptomen bis zur Diagnosestellung beträgt meist weniger als 6 Monate.

(**Reardon et al 2006**). Die Prognose der Glioblastome ist schlecht. Die mediane 1- Jahres-Überlebensrate liegt bei ca. 30%.

Neben einer symptomatischen Therapie z.B. mit Antikonvulsiva oder Kortisonpräparaten aufgrund der Hirndrucksymptomatik sollte nach Möglichkeit eine histologische Sicherung des Tumors z.B. mittels Stereotaxie oder auch offener Biopsie/ Resektion des Tumors in sano erfolgen.

Glioblastome werden primär reseziert, sofern dies vom Allgemeinzustand des Patienten und vom Tumorsitz her möglich ist. Anschließend folgt eine Radiatio mit 54-60 Gy. Durch eine kombinierte Radiochemotherapie mit Temozolomid kann die 1-Jahres-Überlebensrate von 31 auf 37% heraufgesetzt werden (**Glioma Meta-Analysis Group 2002**).

Die Entstehung von Glioblastomen ist ein schrittweises Geschehen, an der u.a. Mutationen von Wachstumsfaktor- Rezeptoren wie EGF- (epidermal growth factor), PDGF- (platelet- derived- growth factor) oder VEGF- (vascular endothelial growth factor) Rezeptor beteiligt sind.

40 % der primären Glioblastome zeigen eine vermehrte Genamplifikation des EGF-Gens und 60% eine Überexpression des Proteins.

Außerdem kommt es häufig zu einem Verlust des Chromosom 10, einer Amplifikation und Überexpression des murine double minute 2 und einer Deletion/ Mutation des PTEN- Gens, einem Tumorsuppressor-Gen, auf Chromosom 10 (Phosphatase und Tensin homologes Gen) (**Reardon et al 2006, Nicholas et al 2006**).

Die Hochregulation des EGFR ist mit einer erhöhten Malignität und Aggressivität des Glioblastoms verbunden. Außerdem wird sie mit einer erhöhten Strahlenresistenz in Zusammenhang gebracht. Daher werden nun u.a. in Studien zunehmend auch EGFR- Inhibitoren wie Gefitinib oder Erlotinib zur Therapie des Glioblastoms angewandt. (**Reardon et a 2006**], Kesari et al 2005, Jendrossek et al 2003). Eine zielgerichtete Therapie, die zur selektiven Wachstumsinhibition von Hirntumorzellen führt, gibt es bislang nicht. Da für TMEFF1 eine tumorsuppressive Funktion postuliert wird, könnte dieses Protein für einen derartigen Terapieansatz interessant sein.

4.2 TMEFF-Proteine:

TMEFF-Proteine (TMEFF1 und TMEFF2) gehören zur Familie der EGF-like-Proteine. TMEFF1 ist ein transmembranes Protein, das aus verschiedenen Spezies isoliert wurde, u.a. bei Xenopus, Mäusen und auch bei Menschen (**Eib et al 1996**). Es enthält ein Signalpeptid, zwei Follistatin-Einheiten und eine EGF-ähnliche Struktur in der extrazellulären Domäne und eine kurze zytoplasmatische Region. TMEFF1 wird im menschlichen und im Mäuse-Gehirn in verschiedenen Regionen exprimiert, so z.B. im Bulbus olfactorius, piriformen Cortex, Gyrus cingulus, Motocortex, somatosensorischen Cortex, posterioren Assoziationsgebiet im Parietallappen, Hippocampus, der S. nigra pars compacta, dem motorischen Kern des N. trigeminus, dem Locus coeruleus und im Ncl. dentatus cerebelli.

Neben TMEFF1 gibt es auch TMEFF2, ein ähnliches Protein, hauptsächlich exprimiert in humanem Gehirn und Mäuse- Hirn. TMEFF2 findet man hier u.a. in Regionen, die zur Nahrungsaufnahme wichtig sind. In TMEFF2-Knockout-Versuchen bei Mäusen zeigten die homozygoten Knockout-Mäuse ein retardiertes Wachstum, schlechtes Nahrungsaufnahme-Verhalten und Unterernährung; **Horie et al 2000** erklären dies durch die Überexpression von TMEFF2 im Vergleich zu TMEFF1 in den Gehirnregionen, die in den Nahrungsaufnahme-Prozeß involviert sind (motorischer Kern des N. trigeminus, N. facialis, Ncl. ambiguus, dorsaler motorischer Kern des N. vagus und N. hypoglossus) Aufgrund der hohen Ähnlichkeit der Aminosäure-Sequenz zwischen TMEFF2 und TMEFF1 wird postuliert, daß auch TMEFF1 eine trophische Aktivität entfaltet.

Da TMEFF1 besonders im Locus coeruleus, einem der Haupt-Zentren für noradrenerge Neurone, und in großen Teilen des cerebralen Cortex (moto- und somatosensorischer Cortex, posteriores Assoziationsareal des Partiallappens) und den Pyramidenzellen (5th layer) exprimiert wird, nimmt man an, dass TMEFF1 einen neurotrophen Einfluß auf cerebrale Neurone hat. Aufgrund der Expression im paraventrikulären Kern des Hypothalamus und im anterioren Lobus der Hypophyse besitzt TMEFF1 eventuell auch eine Funktion im neuroendokrinen System (**Kanemoto et al 2001**). Die Follistatin-like-Domänen des TMEFF1 besitzen Ähnlichkeit mit denen des Agrins, das eine Schlüsselrolle bei der Aggregation von ACH-Rezeptoren bei der Synaptogenese neuromuskulärer Junctions spielt. Daher werden den TMEFF-Proteinen neurotrophe Eigenschaften zugeschrieben (**Eib et al 1996, Kanemoto et al 2001**).

Wegen des strukturellen Aufbaus von TMEFF1 mit zwei Follistatin-like Domänen und einer Epidermal-growth-factor-like (EGF-like) Region wird ihm außerdem eine Rolle im Rahmen der Regulation von Wachstumsfaktor-Signalwegen zugeschrieben (**Gery et al 2003**). Follistatin-likeDomänen konnten bereits in anderen Proteinen nachgewiesen werden, wo sie verschiedene Wachstumsfaktoren binden und in ihrer Wirkung neutralisieren (**Kupprion et al 1998, Patel 1996**). TMEFF1 könnte hierbei eine Rolle als Liganden-Precursor, Membran-gebundener Rezeptor oder als Bindungsprotein für Wachstumsfaktoren spielen (**Gery et al 2003**).

TMEFF1 bindet z.B. über die Follistatin-Domänen an den Korezeptor Cripto, wodurch es bei Xenopus-Embryonen inhibitorisch auf TGFβ-enthaltende Liganden in der Signaltransduktion wirkt (**Ge et al 2003, Harms et al 2003**). **Lin et al 2003** konnten an humanen Gliomzellen (A172) zeigen, dass die zytoplasmatische Domäne von TMEFF1 durch proinflammatorische Zytokine wie IL-1ß und TNFα via Metalloproteinasen abgespalten werden kann. Die zytoplasmatische Domäne funktioniert als EGF-Rezeptor-ähnlicher Ligand; die meisten Mitglieder der EGF-Rezeptor-Familie werden über Metalloproteinasen gespalten. Proinflammatorische Proteine wie IL-1ß und TNFα regulieren die Expression von Wachstumsfaktoren, zellulären Proteinen und anderen Zytokinen; außerdem induzieren sie wahrscheinlich die Expression von Metalloproteinasen im ZNS. Lin et al 2003 postulieren daher einen synergistischen Effekt von proinflammatorischen Zytokinen und Wachstumsfaktoren im Rahmen der physiologischen Geweberegeneration nach Entzündungsprozessen. TMEFF1 könnte durch das Abspalten der zytoplasmatischen (EGF-Rezeptorähnlichen) Region in diesen Prozess involviert sein.

Für TMEFF1 wird außerdem eine mögliche Funktion als Tumosuppressorgen postuliert. **Ge et al 2006** konnten zeigen, dass TMEFF1 häufig an der Zellmembran neben ST14, einer transmembranen Serin-Protease, in humaner Plazenta, humanem Lungen- und Nierengewebe lokalisiert ist. ST14 ist am Protein-Processing beteiligt und gilt als Tumorsuppressorgen. TMEFF1 bindet an die CUB-Domäne von ST14 und könnte so auch als Tumorsuppressorgen wirken.

In Northern Blot-Analysen konnten **Gery et al 2003** zeigen, dass TMEFF1 in normalen Hirngeweben hoch exprimiert wird, in Hirntumoren dagegen nur gering. In einer Lungenkarzinom- und einer Pankreaskarzinom-Zellinie wurde hingegen eine leicht erhöhte Expression von TMEFF1 nachgewiesen. In weiteren Experimenten dieser Arbeitsgruppe zeigte sich, dass eine Hochregulation von TMEFF1 in einer Glioblastom-Zellinie in einer Wachstumsrestriktion dieser Zellen resultierte. So scheint TMEFF1 als ein negativer Wachstumsregulator zu fungieren. Auch eine Deletion der EGFlike-Domäne führte zu einer Wachstumsinhibition der Glioblastomzellen, so dass wohl allein schon die zwei Follistatin-like-Domänen für diese Funktion ausreichen.

Daher postuliert auch die Arbeitsgruppe **Gery et al** eine mögliche Funktion von TMEFF1 als Tumorsuppressorgen bei Hirntumoren. Möglicherweise könnte aber eine Hochregulation von TMEFF1 bei Lungen- oder Pankreaskarzinomen das Wachstum der Karzinomzellen beeinflussen.

4.3 EGF-Rezeptor Familie:

Der epidermal growth factor/ EGF wurde in den 1960er Jahren durch Stanley Cohen entdeckt, der EGF-Rezeptor /EGFR ca. ein Jahrzehnt später (**Nicholas et al 2006**). Der EGFR gehört zu der Familie der humanen EGFR (HER), die eine Unterklasse der Tyrosinkinaserezeptoren sind.

In Neuronen und Gliazellen wird neben der EGF-Familie auch die Neuregulin-Familie, ebenfalls Teil der HER-Familie, exprimiert. Liganden des EGFR sind z.B. neben EGF auch TGFα oder heparinbinding EGF; Liganden der Neuregulin-Familie sind die Splicingprodukte der Gene NRG 1, NRG 2, NRG 3 und NRG 4. Durch die Liganden werden autokrine und parakrine Signalwege aktiviert (Nicholas et al 2006, Esper et al 2006).

Die EGFR-Familie spielt in der Entwicklung des ZNS eine große Rolle; sie wird gleichermaßen vom Embryonalstadium bis ins Erwachsenenalter exprimiert und ist in das Differenzierungs-,

Proliferations- und Migrationsverhalten sowie das Überleben aller Zelltypen des ZNS involviert (Nicholas et al 2006, Wong et al 2004). Im Tierversuch wurde gezeigt, dass EGFR-knockout-Mäuse z.T. schon im Mutterleib oder bei der Geburt versterben; einige Tiere überleben ein paar Monate und versterben dann an neurodegenerativen Prozessen (Threadgill et al 1995).

Durch EGFR-Überexpression konnte in vivo und in vitro gezeigt werden, dass postnatal immobile neuronale Progenitorzellen zur Migration angeregt werden können. Dieser Einfluß auf die Zellmotilität wird u. a. mit der Entstehung von Hamartomen oder der Neurofibromatosis Typ I in Verbindung gebracht (**Bookvar et al 2003, Mangoura et al 2006**).

In primären Glioblastomen lässt sich bei 40% eine erhöhte Genamplifikation des EGFR- Gens und bei 60% eine Überexpression von EGFR nachweisen (in sekundären Glioblastomen nur in 8% bzw. 10%, dafür ist hier die Inaktivierung des Tumorsuppressor-Gens p 53 häufiger) (**Nicholas et al 2006**). Die EGFR-vermittelte Signaltransduktion bei der Tumorgenese ist ein multifaktorielles Geschehen:

- Es kann zur erhöhten Expression von Liganden des EGF-Rezeptors kommen, wie z.B. TGFα oder heparin-binding EGF, was zu einer vermehrten autokrinen Signaltransduktion führt (Nicholas et al 2006).
- 2.: Bei fast 40% der Glioblastome findet man eine vermehrte Amplifikation des EGFR-Gens und eine erhöhte Mutationsrate mit oft mehreren verschiedenen Punktmutationen des EGFR-Gens im gleichen Tumor. Die vermehrte Genamplifikation korreliert mit einer Überexpression des EGFR; die Mutationen führen häufig zu einer erhöhten Aktivität des Proteins (Nicholas et al 2006, Frederick et al 2000).
- In Glioblastomen werden mutierte EGFR exprimiert. Die am häufigsten vorkommenden
 EGFR- Mutanten sind EGFRvII und EGFRvIII. Hier hat eine in-frame Deletion extrazellulärer
 Domänen stattgefunden. Durch die Deletion entsteht z.B. eine neue Tertiärstruktur des EGFR,
 so dass er zwar seine Liganden (wie TGFα etc.) nicht mehr binden kann, aber trotzdem
 ständig aktiviert ist und so kontinuierlich Signaltransduktion (z.B. durch Phosphorylierung der

Phosphatidyl-Inositol-3-Kinase/PI3K oder Ras-GTP) stattfindet (**Nicholas et al 2006**, **Moscatello et al 1998, Lal et al 2002, Mellinghoff et al 2005**). Außerdem werden bei der EGFRvIII-Mutation in vitro auch Metalloproteinasen und extrazelluläre Matrixproteine exprimiert; Faktoren, die bei der Invasivität von Tumorzellen eine Rolle spielen könnten (**Lal et al 2002**).

4.: Natürlich können auch EGFR-unabhängige Mechanismen downstream des EGFR-Signalweges mutieren und so aktiviert werden (Ras-Mutation, PTEN-Deletion etc.).

Da der EGFR eine wichtige Rolle in der Entstehung von Glioblastomen und vielen anderen Tumoren spielt, wird nach zielgerichteten Therapiemöglichkeiten des Glioblastoms gesucht. Eine Möglichkeit ist eine Interferenz der Ligandenbindung herzustellen, wie es z.B. bei der Therapie des Mammakarzinoms mit der Herceptinentwicklung, einem Antikörper gegen Her2, gelungen ist. Allerdings ist Herceptin nicht ZNS- wirksam, da es die Blut-Hirn-Schranke nicht überwinden kann. In vitro wurden bereits Antikörper gegen TGF α entwickelt, die allerdings bei der häufigsten EGFR-Mutation, der EGFRvIII-Mutation nicht wirksam sind und daher als alleinige Therapie wohl eher moderate Wirkung entfalten würden (Nicholas et al 2006).

Momentan werden vor allem Tyrosinkinase-Inhibitoren wie Erlotinib und Gefitinib untersucht. Beide Medikamente sind schon bei der Therapie des nicht-kleinzelligen Bronchialkarzinoms/ NSCLC bei Chemotherapieresistenz zugelassen. Es handelt sich hierbei um kleine Moleküle, die mit der ATP-Bindung an die Tyrosinkinase-Domäne des EGFR konkurrieren, die Tyrosinkinase-Aktivierung verhindern und so zu einer Blockade des EGFR-Signalwegs führen (**Baselga et al 2005**). Es konnte gezeigt werden, dass die Wirksamkeit dieser beiden Substanzen eng mit der Expression von EGFRvIII und PTEN (phosphatase and tensin homologue deleted in chromosome 10), einem Tumor-Suppressor-Gen, das den PI3K- Signalweg hemmt und in Glioblastomen meist nicht exprimiert wird, assoziiert ist. Eine Expression des EGFRvIII mit Überaktivierung des PI3K- Signalwegs scheint die Wirkung des Gefitinibs zu verbessern, der Verlust von PTEN ist mit einer Resistenz auf Tyrosinkinase-Inhibitoren assoziiert (**Mellinghoff et al 2005, Sordella et al 2004**). Insgesamt konnten aber auch hier nur moderate Therapieerfolge erzielt werden (**Nicholas et al 2006**).

5. Die TGFB- und die GDNF-Superfamilie

5.1 Die TGF^B- Superfamilie:

Die transforming growth factor ß-Superfamilie besteht aus mehreren miteinander strukturell verwandten Proteinen wie TGFß, Inhibin, Activin und bone morphogenetic proteins (BMPs). Diese Proteine aktivieren komplexe Signalkaskaden und beeinflussen die zelluläre Differenzierung, Proliferation, Motilität, Adhäsion und Apoptose (**Glasgow et al 2008**). Alle Mitglieder der TGFß-Superfamilie werden als Vorläufer- Proteine hergestellt und schließlich in ihre aktiven Formen umgewandelt. Sie besitzen außerdem am C-terminalen Ende sieben hoch konservierte Cystein-Residuen (**Sullivan et al 2005**).

Mitglieder der TGF^B-Superfamilie aktivieren Signalkaskaden, indem sie an Typ I und II- Rezeptor Serin/Threonin-Kinasen an der Zelloberfläche binden. Durch die Bindung phosphoryliert Rezeptor II die Kinasedomäne von Rezeptor I. Dies führt zu einer Phosphorylierung von Smad-Proteinen, deren Komplexe im Nukleus kumulieren und die Transkription des target Gens regulieren (**Padgett et al 2007**).

Bei normalen Zellen induziert TGFß Zelldifferenzierung und verhindert so unkontrollierte Zellproliferation, indem es den Zellzyklus in der G1- Phase anhält. Bei Zellen, deren TGFß-Signalweg mutiert ist, kann diese Wirkung nicht mehr erfolgen. Manche Zellen erhöhen dann ihre Produktion an TGFß, da es in diesem Fall angiogenetisch und immunsuppressiv wirkt und so die Ausbreitung der Krebszellen fördert (**Blobe et al 2000**). So wird die Entstehung von u.a. gastrointestinalen Tumoren mit dem Verlust der TGFß-vermittelten Wachstumskontrolle/ -inhibition in Verbindung gebracht (**Glasgow et al 2008**).

5.2 Die GDNF- Familie:

GDNF steht für glial cell line derived neurotrophic factor. Der GDNF- Familie gehören neben GDNF auch Neurtutin, Artemin und Persephin an. Sie gehören aufgrund struktureller Ähnlichkeiten der TGFβ (transforming growth factor β) Superfamilie an (**Saarma 2000**). GDNF wurde erstmals 1993 als Wachstumsfaktor beschrieben, der das Überleben embryonaler dopaminerger Neurone des Mittelhirns unterstützt hat (**Lin et al 1993**). Außerdem ist es ein Wachstumsfaktor für spinale Motoneurone und zentrale noradrenerge Neurone (**Saarma 2000**). Des Weiteren spielt GDNF bei der Entwicklung des enterischen Nervensystems und der Nieren sowie bei der Spermatogenese eine Rolle (**Zeng et al 2008, Saarma 2000**).

Der Wirkmechanismus von GDNF läuft über die Aktivierung der Rezeptor- Tyrosinkinase Ret und einen speziellen Korezeptor für GDNF, GFRα1-4. Die intrazelluläre Signalkaskade läuft dann z.B. über den Phosphatidylinositid-3-Kinase- oder über den Mitogen-aktivierten Proteinkinase- Weg (**Yasuhara et al 2007**). Außer bei Motoneuronen wird TGFß in vitro und in vivo als Kofaktor für die Aktivierung von Ret benötigt (**Krieglstein et al 1998, Saarma 2000**).

Die Aktivierung von Ret kann zu Zellüberleben, Zellwachstum, Differenzierung oder Migration führen. (**Jurvansuu et al 2008**). Ursprünglich wurde Ret als Proto-Onkogen beschrieben, das in die Enstehung verschiedener Tumore, wie z.B. Pankreaskarzinom, MEN 2 A und B oder papilläres Schilddrüsenkarzinom verwickelt ist (**Zeng et al 2008**). Eine Loss-of-function-Mutation von Ret wird mit M. Hirschsprung in Verbindung gebracht, bei dem im Gastrointestinaltrakt die Ganglienzellen fehlen (**Jurvansuu et al 2008**).

6. Material und Methoden

6.1 Material

Die Arbeit in der Zellkultur erfolgte nach Standardkultivierungsmethoden.

Es wurde mit SHSY5Y-Zellen (ATCC-Nummer CRL-2266) und mit PC12-Zellen (ATCC-Nummer CRL-1721) gearbeitet. Die nötigen Wachstumsmedien wurden von Invitrogen Corp. bezogen. Außerdem wurde PBS-Puffer verwendet (138mM NaCl, 4,3mM Na²PO₄,, 1,4mM KH²PO₄, pH7,4). Die zur RNA-Isolierung aus Zellen benötigten Materialien wurden von Quiagen (Hilden/Germany), der Sigma Chemical Corp. (St.Louis, MO/USA) und der Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) bezogen.

Die humanen Gewebeproben, aus denen RNA isoliert wurde, stammen aus Sektionen des Instituts für Pathologie der TU München am Klinikum Rechts der Isar, München/Germany. Die Materialien zur RNA-Isolierung aus den humanen Gewebeproben wurden von Invitrogen Corp.(Carlsbad, CA/USA), Sigma Chemical Corp. und der Carl Roth GmbH bezogen.

Die zur cDNA-Synthese benötigten Materialien stammen von den Firmen Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) und Invitrogen Corp.. Dort findet sich auch das unten aufgeführte Protokoll zur cDNA-Synthese.

Die PCR-Materialien wurden bei Amersham Biosciences (Freiburg/Germany), Roche Diagnostics GmbH und Invitrogen Corp. bestellt.

Die benötigten Primer wurden beim Helmholtz Zentrum München, Deutsches Forschungszentrum für Gesundheit und Umwelt GmbH (Neuherberg/Germany) bestellt. Das Primerdesign wurde eigenständig durchgeführt; die entsprechenden Primersequenzen sind im Folgenden aufgeführt.

Die zur Agarosegel-Elektrophorese eingesetzten Materialen wurden von Biozym Scientific GmbH (Hess. Oldendorf/Germany), der Carl Roth GmbH und eurobio (www.eurobio.fr) bezogen. Die Molecular Weight Marker stammen von Roche Diagnostics GmbH und New England BioLabs (Frankfurt am Main/Germany). Bei RNA-Proben wurde im Rahmen der Gel-Elektrophorese zusätzlich MOPS-Puffer angesetzt (41,8 g MOPS, 800 ml DEPC- H²O, mit NaOH auf einen pH von 7,0 einstellen, 16,6 ml 3M DEPC HCl (pH 5,2), 20 ml 0,5M DEPC- EDTA (pH 8,0), mit DEPC- H²O auf ein Volumen von 11 auffüllen).

Die zur real-time reverse Transkriptase-PCR benötigten Materialien wurden bei Applied Biosystems (Foster City, CA/USA) und Invitrogen Corp. bestellt. Die erforderlichen Primer wurden ebenfalls vom Helmholtz Zentrum München hergestellt. Auch hier werden die Primersequenzen im Folgenden aufgeführt.

6.2 Methoden

6.2.1 RNA- Isolierung

6.2.1.1 RNA-Isolierung aus Zellen nach Quiagen RNAeasy- Protect- Kit

Die RNA-Isolierung aus Zellen erfolgte nach dem Standardprotokoll des Quiagen RNAeasy-Protect-Kits. Das Eluat wurde bei -20 gelagert.

6.2.1.2 RNA-Isolierung aus Gewebeproben

Die Gewebeproben der Sektionen wurden bei -200°C im Stickstofftank aufbewahrt. Zur RNA-Extraktion wurde aus den Proben ein ca. 0,5x0,5x0,3 mm großes Stück entnommen und in ein Eppendorf-Cup überführt.

Die RNA-Extraktion erfolgte nach einem Standardprotokoll (s. z.B. "Der Experimentator: Molekularbiologie/Genomics).

Die RNA wurde in DEPC- H2O bei -80° C eingefroren.

Bei Bedarf wurde eine 1:100 Verdünnung der RNA- Probe mit 10 mM Tris- HCl (pH 7,5) im Photometer gemessen.

6.2.2 cDNA- Synthese

Die Synthese der cDNA wurde nach folgendem Standardprotokoll durchgeführt: Je 1 µl Random-Hexanucleotide-Primer, dNTP-Mix und je 1 µg RNA wurden in ein Microtube pipettiert, dann mit 8,5 µl destilliertem Wasser auf ein Volumen von 12 µl aufgefüllt, für 5 Minuten auf 65°C inkubiert und danach kurz auf Eis abgekühlt.

Nun wurden 4 μ l 5x First Strand Buffer und 2 μ l 0,1M DTT hinzugefügt und das Reagens zuerst für 10 Minuten bei 25°C oder bei Raumtemperatur inkubiert, dann nochmals für 2 Minuten bei 37°C. Dann wurde 1 μ l reverse Transkriptase zugegeben und der Ansatz für eine Stunde bei 37°C und anschließend für 5 Minuten bei 95°C inkubiert, um die reverse Transkriptase zu inaktivieren. Die cDNA wurde bei -20°C aufbewahrt.

6.2.3 Polymerase-Ketten-Reaktion / PCR

Die PCR/ polymerase chain reaction dient der Herstellung identischer DNA- Stränge. Bei **Kubista et al 2006** findet man eine gute Beschreibung der Methode: Die PCR wird an einem DNA-template aus Einzel- oder Doppelstrang-DNA durchgeführt. Man benötigt zur Reaktion zwei Oligonucleotid-Primer, die die DNA-Sequenz flankieren und als Startsequenz zur Amplifikation der DNA dienen, dNTP`s, die die vier verschiedenen Basen enthalten, eine hitzestabile Polymerase und Magnesium-Ionen als Reaktionspuffer.

Es gibt verschiedene Polymerasen; am häufigsten werden die Taq-Polymerase (aus Thermaticus aquaticus hergestellt) und die Pfu-Polymerase (aus Pyrococcus furiosus) benutzt. Beide sind hitzestabil und stellen neue DNA-Sequenzen her, indem sie einen DNA-Strang als komplementäre "Kopiervorlage" nutzen (Valasek et Repa 2005).

Das normale PCR-Programm besteht aus einem Denaturierungsschritt, einem Annealingschritt und einem Elongationsschritt.

Es wird bei über 90°C denaturiert, so dass sich die zwei Stränge der template-DNA trennen. Anschließend wird die Temperatur gesenkt, damit es zur Hybridisierung der Oligonucleotidprimer mit der Einzelstrang-DNA kommt. Danach wird die Temperatur auf das Temperatur- Optimum der Taq-Polymerase bei 72°C erhöht, wobei der Primer verlängert wird, bis wieder doppelsträngige DNA vorliegt, die mit der template-DNA identisch ist. Pro Zyklus der PCR wird also die DNA-Menge verdoppelt, bis sich irgendwann eine Plateauphase bildet, da sich irgendwann ein self-annealing-Effekt der doppelsträngigen DNA ausbildet (**Valasek et Repa 2005**).

Die Denaturierung muss bei so hoher Temperatur erfolgen, damit sich die DNA-Stränge auch komplett von einander trennen, denn nicht komplett getrennte DNA-Stränge werden sich wieder zusammenfügen und nicht amplifiziert. Die benötigte Temperatur hängt von der Zusammensetzung der DNA ab, denn eine Guanin-reiche DNA-Sequenz erfordert höhere Temperaturen.

Die Annealing-Temperatur wird durch das Primer-Design bestimmt. Die Schmelztemperatur der beiden Primer sollte möglichst gleich sein; die beste Annealing-Temperatur liegt dann einige Grad unter ihr. Dadurch können sich stabile Komplexe mit der target-DNA und verhältnismäßig wenig unspezifische Komplexe, wie z.B. Primer-Dimere, bilden.

Die optimale Temperatur der Taq-Polymerase liegt bei 72°C, so dass die meisten PCR-Ansätze in der Elongationsphase eine Temperatur von 72°C aufweisen.

Problematisch ist eine rasche Abfolge von Guaninen in der DNA-Sequenz, da diese in der Elongationsphase im Template tetraplexe Strukturen ausbilden können, die sehr stabil sind und die Elongation verhindern. Ähnliche Probleme können auftreten, wenn die template-DNA innerhalb der Sequenz komplementäre Basensequenzen aufweist, die sich zu Haarnadel- ähnlichen Strukturen falten können.

Einander komplementäre Primer können sich ebenfalls aneinanderlagern und als unspezifische Primer-Dimere vervielfältigt werden. Die Bildung von Primer-Dimeren sollte schon beim Primer-Design möglichst verhindert werden, da die PCR der template-DNA mit der PCR der Primer-Dimere konkurriert. Im Rahmen der Versuche, TM9SF1 per PCR aus humanen SHSY5Y- Zellen zu gewinnen und anschließend damit funktionelle Klonierungsversuche durchzuführen, wurden verschiedene Konzepte zur Gewinnung von TM9SF1 per PCR angewandt.

Zuerst erfolgte eine Aufteilung des Gens in vier Abschnitte aufgeteilt, die einander überlappend per PCR hergestellt werden und hinterher in einen Vektor kloniert werden sollten (Zeichnung s. Kapitel 8.3).

Die ursprüngli	ichen Primer lauteten nach einer Genkarte von TM9SF1 von 2004:
Fragment 1:	S1-Primer (forward): 5`-AAC CAA AGC TTC CCG CGC GG-3`
	Annealingtemperatur: 55°C
	A1-Primer (reverse): 5`-CCA CAA AGC CCC GGA TTG GC-3`
	Annealingtemperatur: 55°C
Fragment 2:	S2-Primer (forward): 5'-ATG ACT TGC CAA TCC GGG GC-3'
	Annealingtemperatur: 55°C
	A2-Primer (reverse): 5`-CAG AAC CTG CAG AGG TGG TC-3`
	Annealingtemperatur: 55°C
Fragment 3:	S3-Primer (forward): 5'-ACC ACC TCT GCA GGT TCT GG-3'
	Annealingtemperatur 55°C
	A3-Primer (reverse): 5`-TCA CTC TAG GCT TGT ACC AG-3`
	Annealingtemperatur: 55°C
Fragment 4:	S4-Primer (forward): 5'- GGG CGA TGT TCT TGG TGC-3'
	Annealingtemperatur: 55°C
	A4-Primer (reverse): 5`-ATA GAT CGG CCG GAT GAA C-3`
	Annealingtemperatur: 55°C
Das PCR-Prog	gramm war bei allen vier Fragmenten gleich: 40 Zyklen, initial fünf Minuten

Denaturierung bei 94°C, danach Denaturierung für 30 Sekunden bei 94°C, 55°C Annealingtemperatur,

72°C Elongationstemperatur für 45 Sekunden, abschließend nochmals 72°C für 7 Minuten und

schließlich Anhalten der Reaktion bei 4°C.

Weitere Primer für Fragment 1 waren:

S1b-Primer (forward): 5'-CGG TTC CAC AAG CTT AAG-3'

Annealingtemperatur: 55°C

S1c-Primer (forward): 5'-CGG TTC CAC AAG CTT AAG GAT GAC-3'

Annealingtemperatur: 55°C

S1d-Primer (forward): 5'-CTT CCC GCA AGC TTC CAC TG-3'

Anealingtemperatur: 55°C

Die Aufteilung des Gens wurde nochmals überdacht, wobei es insgesamt nur noch drei Fragmente gab und die Fragmente 1 und 2 in jeweils Fragment 1a und 1b sowie 2a und 2b geteilt wurden (Zeichnung s. Kapitel 8.3).

Es wurden 2 verschiedene forward- Primer für Fragment 1a hergestellt: F1a1 mit einer HindIII-Schnittstelle und F1a2 mit einer AtlII Schnittstelle; am reverse-Fragment 1b-Primer befand sich eine PstI-Schnittstelle, am reverse-Fragment 2b-Primer eine Xba-Schnittstelle und an das Ende von Fragment 3 wurde in den reverse-Primer eine SacI-Schnittstelle eingefügt.

Die Primer waren diesmal:

Fragment 1a:	forward-Primer F1a1: 5'- CCA CCA TAA GCT TGT TCC ACT GCC-3'
	Annealingtemperatur: 58°C
	forward-Primer F1a2: 5'- CCA CTG CCT TAA GGA TGA CAG TCG-3'
	Annealingtemperatur: 56°C
	reverse-Primer R1a: 5'- CTC CAT GTA GCC CAC AAA GC-3'
	Annealingtemperatur: 56°C
Fragment 1b:	forward-Primer F1b: 5'- CAA TCC GGG GCT TTG TGG GC-3'
	Annealingtemperatur: 60°C
	reverse-Primer R1b: 5'- ACC AGA ACC TGC AGA GGT GGT C-3'
	Annealingtemperatur: 60°C
Fragment 2a:	forward-Primer F2a: 5'- CGA ACA CTG GAA ATC CAT TGG-3°
	Annealingtemperatur: 62°C
	reverse-Primer R2a: 5`- TGG ACA CGT AGC CAG AGA TGC- 3`
	Annealingtemperatur: 66°C
Fragment 2b:	forward-Primer F2b: 5'- ACG TGT ACA GCC ACT TCT ACC-3'
	Annealingtemperatur: 66°C
	reverse-Primer R2b: 5'- `TGT GGA TGA CTC TAG ACT TGT ACC-3`
	Annealingtemperatur: 62°C
Fragment 3:	forward-Primer F3: 5`- GGT ACA AGT CTA GAG TCA TCC AC-3`
	Annealingtemperatur: 52°C
	reverse-Primer R3: 5'- GGA CAA CTC GAG AGG ATG GTC G-3'
	Annealingtemperatur: 58°C

Die PCR's für Fragment 1a wurden bei 58°C und bei 56°C Annealingtemperatur für 30 Sekunden gemacht, Fragment 1b bei 58°C und Fragment 2 zwischen 58 und 62°C, und bei Fragment 3 betrug die Annealingtemperatur 50-58°C. Die Elongationszeit variierte zwischen 45 Sekunden und 1:15 Minuten. Die Anzahl der Zyklen war 40.
Zur anschließenden Trennung und Identifikation von DNA-Produkten wurde nach Standardmethoden die Agarosegel-Elektrophorese (bei RNA-Produkten die Agarosegel-Formaldehyd-Elektrophorese) eingesetzt.

6.2.4 real-time PCR /rt-PCR

Die real-time PCR wurde 1993 von **Higuchi et al** erstmals beschrieben. Im Sinne einer qualitativen Analyse kann man mit dieser Methode Genomsequenzen und DNA- Mutationen messen. Bei der häufiger angewandten quantitativen Analyse kann man die Expression von Genen, DNA-Duplikationen oder -Deletionen oder auch Virustiter bestimmen (**Ding and Cantor 2003**). Ziel der rt-PCR ist das Unterscheiden und Messen spezifischer Nucleinsäure-Produkte aus einer relativ geringen Ausgangsmenge. Ein bestimmtes Target wird amplifiziert, und dieser Vorgang wird durch den Einsatz von Fluoreszenz-Markern sichtbar gemacht. Dabei korreliert die Fluoreszenz-Intensität, wenn sie ein bestimmtes Level überschreitet, mit der Zunahme der entsprechenden Nucleinsäure-Menge im Versuchsansatz. Durch diesen Vorgang wird eine Quantifizierung ermöglicht und die DNA- Menge sowohl bei Versuchsbeginn als auch bei jedem rt-PCR-Zyklus quantitativ messbar. Die real-time PCR ist die bislang sensitivste Methode zur Messung und Entdeckung von Nucleinsäuren, sofern man adäquate Primer zu PCR besitzt. Die Messung nimmt hierbei einen exponentiellen Verlauf:

Nn=No x $(1+E)^n$

Nn: DNA-Molekülzahl nach n Zyklen rt-PCR

No: DNA-Molekühlzahl zu Beginn der rt-PCR

0<E<1: optimalerweise ist E nahe 1 vor der Plateauphase der PCR

Die Effizienz der PCR hängt also von E ab. E wiederum wird durch die Länge und Sequenz der zu analysierenden Nucleinsäure, die Zusammensetzung des Reaktionspuffers, Zyklenzahl und Primerdesign bestimmt und kann auch innerhalb einer rt-PCR wegen nachlassender Enzymaktivität, Verbrauch von Reagentien oder Akkumulation von Pyrophosphat- Molekülen variieren. Sobald die Plateauphase der PCR erreicht ist, geht E gegen 0 (**Ding and Cantor 2003**). Bei den hier durchgeführten Versuchen wurde als fluoreszierendes Agens SYBR green eingesetzt. Die Zunahme der Fluoreszenz- Emission wird während der Reaktion, also in "real time", durch einen Sequenze Detector, hier der ABI Sequenze Detector 7700, gemessen. Sie ist also eine direkte

Konsequenz der Amplifikationsrate des Targets.

6.2.5 real-time reverse Transkriptase-PCR/ rt-RT-PCR

Die rt-RT-PCR ist zwar die sensitivste Methode, um PCR-Produkte quantitativ zu messen, es gibt aber auch einige Schwierigkeiten und Methoden, die kontrovers bewertet werden. Auf diese wird in der Diskussion eingegangen.

Im Rahmen der hier durchgeführten Versuche wurde mit der two tubes-two enzymes-Reaktiongearbeitet. Dabei wird zuerst cDNA hergestellt und dann eine rt-PCR, die quantitativ analysiert wird, durchgeführt.

Außerdem wurde hier SYBR Green benutzt.

Zur Quantifizierung der Resultate wurde eine Standardkurve erstellt.

Dafür wurde aus humanen SHSY5Y-Zellen cDNA synthetisiert, eine Konzentrationsreihe hergestellt, aliquotiert, um Kontaminationen bei wiederholtem Auftauen zu vermeiden, und die Expression der hier gefragten Gene β-actin, GAPDH, TM9SF1 und TMEFF1 in der rtPCR gemessen. Daraus wurde eine Standardkurve berechnet, und bei jeder rtPCR wurde eine der aliquotierten cDNA-Proben mitpipettiert, so dass man einen Bezug zur Standardkurve herstellen konnte.

Um die Amplifikation der beiden betrachteten Gene TM9SF1 und TMEFF1 zu quantifizieren, wurden sie ins Verhältnis zu den house-keeping-Genen (HKG) ß-actin und GAPDH gesetzt.

Im Folgenden wird die Durchführung der rt-RT-PCR- Experimente beschrieben:

Die Primer für die real-time-RT-PCR lauteten:

ß-actin:	ß-actin-forward-Primer: 5'-CCT GGC ACC CAG CAC AAT-3'
	Annealingtemperatur 61°C
	ß-actin-reverse-Primer: 5`-GCC GAT CCA CAC GGA GTA CT-3`
	Annealingtemperatur 61°C
GAPDH:	GAPDH-forward-Primer: 5`-CGT GGA AGG ACT CAT GAC CA-3`
	Annealingtemperatur 62°C
	GAPDH-reverse-Primer: 5'- GCC ATC ACG CCA CAG TTT C-3'
	Annealingtemperatur: 62°C
TM9SF1:	TM9SF1-forward-Primer: 5'- AGC CCT GGT ACA AGT CTA CT-3'
	Annealingtemperatur: 47°C
	TM9SF1-reverse-Primer: 5`- GAG GAT GCC GTA CAA AGT GT-3`
	Annealingtemperatur: 47°C
TMEFF1:	TMEFF1-forward-Primer: 5'- TTG TTG GGA AAG AAA GAT GAT GGA-3`
	Annealingtemperatur: 54°C
	TMEFF1-reverse-Primer: 5`- GAT GCA GTA ACC ATT GAG GTT TT-3`
	Annealingtemperatur 54°C

Die Programmierung der rtRT-PCR bestand aus 28 Zyklen, Annealingtemperatur s.o., Elongation bei 72°C.

Es wurde zuerst für das jeweilige Gen ein Mastermix pipettiert, hier bestehend aus 25 μ l der entsprechenden Primern (ß-actin forward und reverse, GAPDH forward und reverse, TMEFF1 forward und reverse und TM9SF1 forward und reverse), 175 μ l aqua ad iniectabilia, 375 μ l 2x Puffer und 25 μ l SYBR Green, wobei vorher SYBR green verdünnt wurde (599 μ l aqua a.i., 1 μ l SYBR green).

Abschließend kamen je 5 µl template, hier cDNA von SHSY5Y-Zellen, hinzu.

Dieser MasterMix wurde dann auf eine 96-well-Platte mit einem Volumen von 20 µl pipettiert und dann die cDNA zugegeben. Die rtPCR erfolgte dann mit 28 Zyklen.

Zur zusätzlichen Überprüfung der Reaktion wurde der Ansatz hinterher auf ein Agarosegel geladen.

7. Ergebnisse

7.1 Ergebnisse der relativen Expressionsanalyse von TM9SF1 und TMEFF1 nach Behandlung mit Wachstumsfaktoren und Wachstumsinhibitoren von cDNA humaner SHSY5Y- Zellen

Im Rahmen dieser Versuche wurde mittels cDNA aus humanen SHSY5Y Zellen die relative Expression der Gene TM9SF1 und TMEFF1 in Bezug auf die beiden house-keeping-genes ß-actin und GAPDH sowie die Beeinflussung der Expression durch die Behandlung der Zellen mit Wachstumsfaktoren wie GDNF und TGFß und mit Wachstumsinhibitoren wie dem zytotoxischen 6-OHDA untersucht.

Im Rahmen von Versuchen, die dieser Arbeit vorhergehen, wurden humane SHSY5Y-Zellen zuerst mit den Wachstumsfaktoren GDNF und TGFß, sowie auch mit beiden Wachstumsfaktoren gleichzeitig für 48 Stunden inkubiert und danach mit dem Wachstumsinhibitor 6-OHDA für weitere 24 Stunden inkubiert. Eine Zellkultur wurde lediglich mit 6-OHDA inkubiert. Aus diesen Zellen wurde RNA extrahiert und konserviert.

Um die relative Expression von TM9SF1 und TMEFF1 im Vergleich zu den house-keeping-genes βactin und GAPDH zu messen, wurde aus dieser RNA cDNA hergestellt und mehrere real- time PCR's mit den Primern für β-actin, GAPDH, TM9SF1 und TMEFF1 durchgeführt.

Die folgenden Abbildungen zeigen ein Excel- Säulendiagramm mit den Mittelwerten der relativen Expression von TM9SF1 und TMEFF1 in Bezug auf ß-actin bzw. GAPDH.



Abbildung 7: Darstellung der relativen Expression von TM9SF1 und TMEFF1 in Bezug auf ß-actin x-Achse: 1=NTC (non template control),3=Kalibrator, 5=Kontrolle (cDNA nicht vorbehandelter SHSY5Y- Zellen), 7=GDNF, 9=TGFß, 11=GDNF+TGFß, 13=GDNF+6-OHDA 50 µm, 15= TGFß+ 6-OHDA 50 µm, 17= GDNF+ TGFß+ 6-OHDA 50 µm, 19= 6-OHDA 50 µm

y- Achse: beliebige Einheit als Vielfaches des HKG ß-actin

Hier zeigt sich generell eine eher hohe Expression beider Gene im Verhältnis zu ß-actin. Auch die Kalibratoren sind im Vergleich zu den Werten des GAPDH- Vergleichs insbesondere für TMEFF1 sehr hoch.

Es zeigt sich eine relative Überexpression von TM9SF1 nach der Vorbehandlung mit GDNF sowie mit TGFβ+ 6-OHDA. Im Vergleich dazu fällt die Reaktion auf eine Inkubation mit 6-OHDA eher schwach aus.

TMEFF1 zeigt eine deutliche Expressionssteigerung nach der Vorbehandlung mit TGFß, sowie eine starke relative Überexpression für die Inkubation mit TGFß+ 6-OHDA, GDNF+ TGFß+ 6-OHDA und 6-OHDA.



Abbildung 8: Darstellung der relativen Expression von TM9SF1 und TMEFF1 in Bezug auf GAPDH

x- Achse: 1=NTC (non template control),3=Kalibrator, 5=Kontrolle (cDNA nicht vorbehandelter SHSY5Y- Zellen), 7=GDNF, 9=TGFβ, 11=GDNF+TGFβ, 13=GDNF+6-OHDA 50 μm, 15= TGFβ+ 6-OHDA 50 μm, 17= GDNF+ TGFβ+ 6-OHDA 50 μm, 19= 6-OHDA 50 μm

y- Achse: beliebige Einheit als Vielfaches des HKG GAPDH

Eine Vorbehandlung mit den Wachstumsfaktoren GDNF und TGFß oder auch in der Kombination von beiden scheint die Expression von TM9SF1 in Bezug auf GAPDH kaum zu beeinflussen. Sobald aber eine Vorbehandlung mit Wachstumsfaktoren und 6-OHDA stattgefunden hat, zeigt sich eine vermehrte Expression von TM9SF1 in Bezug auf GAPDH.

Eine deutliche Expressionsinduktion von TM9SF1 zeigt sich durch die Vorbehandlung mit 6-OHDA im Vergleich zur Kontrolle.

Für TMEFF1 lässt sich feststellen, dass eine Vorbehandlung der Zellen mit den Wachstumsfaktoren TGFß und GDNF in Bezug auf GAPDH jeweils allein kaum Effekte zeigt; eine Kombination der Vorbehandlung mit TGFß und GDNF zeigt eine ähnliche Expressionsinduktion wie die Kombination der Vorbehandlung aus GDNF und 6-OHDA. Eine deutliche Steigerung der relativen Expression zeigt sich nach der Vorbehandlung mit TGFß, GDNF und 6-OHDA.

Durch eine Vorbehandlung mit 6-OHDA lässt sich so gut wie kein Effekt erzielen.

7.2 Ergebnisse der relativen Expressionsanalyse von TM9SF1 und TMEFF1 aus humanem Sektionsgewebe

Im Rahmen der Arbeit wurde ebenfalls die relative Expression der Gene TM9SF1 und TMEFF1 in verschiedenen humanen Geweben untersucht. Die Gewebeproben stellte das Institut für Pathologie der Technischen Universität München/Klinikum Rechts der Isar aus fünf Autopsien zur Verfügung. Insgesamt wurden 20 verschiedene Gewebarten untersucht, davon neun aus unterschiedlichen Gehirnregionen (Parietallappen, Occipitallappen, Marklager, Ncl. caudatus, Thalamus, Hippocampus, Medulla oblongata, Appendix vermiformis) und 11 aus anderen Organen (Leber, Lunge, Niere, Milz, Herz, Schilddrüse, Darm, Prostata, Harnblase, Muskel- und Fettgewebe). Aus dem humanen Gewebe wurde zuerst RNA entsprechend dem Trizol-Protokoll extrahiert und gepoolt, um interindividuelle Abweichungen zu vermeiden. Danach wurde cDNA hergestellt und probeweise je eine PCR mit Primern der house-keeping-genes β-actin und GAPDH sowie mit TM9SF1-Primern durchgeführt, um zu überprüfen, ob sich eine Analyse mittels quantitativer real- time PCR lohnt. Bei der Darstellung der PCR auf einem Agarosegel ließ sich zeigen, dass sowohl die house-keeping-genes als auch TM9SF1 per PCR darstellbar waren.





Abbildung 9: Nachweis des HKG ß-actin aus den Autospie-Geweben

PCR mit ß-actin- Primern (IX= MWM IX/Roche, Ko=Kontrolle, 1=Leber, 2=Lunge, 3=Niere, 4=Milz, 5=Herz, 6=Schilddrüse, 7=Darm, 8=Prostata, 9=Blase, 10=Muskel, 11=Fettgewebe, 12=Frontallappen, 13=Parietallappen, 14=Occipitallappen, 15=Marklager, 16= Ncl. caudatus, 17=Thalamus, 18=S. nigra, 19=Hippocampus, 20=Hypothalamus, 21=Medulla oblongata, 22= Kleinhirn, 23= KH- Wurm)



Abbildung 10: Nachweis von GAPDH aus den Autopsie- Geweben

PCR mit GAPDH- Primern (IX= MWM IX/Roche, Ko=Kontrolle, 1=Leber, 2=Lunge, 3=Niere, 4=Milz, 5=Herz, 6=Schilddrüse, 7=Darm, 8=Prostata, 9=Blase, 10=Muskel, 11=Fettgewebe, 12=Frontallappen, 13=Parietallappen, 14=Occipitallappen, 15=Marklager, 16= Ncl. caudatus, 17=Thalamus, 18=S. nigra, 19=Hippocampus, 20=Hypothalamus, 21=Medulla oblongata, 22= Kleinhirn, 23= KH- Wurm)





Abbildung 11: Nachweis von TM9SF1 aus den Autopsie- Geweben

PCR mit TM9SF1-TaqMan-PCR- Primern (IX= MWM IX/Roche, Ko=Kontrolle, 1=Leber, 2=Lunge, 3=Niere, 4=Milz, 5=Herz, 6=Schilddrüse, 7=Darm, 8=Prostata, 9=Blase, 10=Muskel, 11=Fettgewebe, 12=Frontallappen, 13=Parietallappen, 14=Occipitallappen, 15=Marklager, 16= Ncl. caudatus, 17=Thalamus, 18=S. nigra, 19=Hippocampus, 20=Hypothalamus, 21=Medulla oblongata, 22= Kleinhirn, 23= KH- Wurm)

Anschließend wurde eine quantitative real-time PCR mit SYBR green durchgeführt, in der die Genexpression im Verhältnis zu den beiden house-keeping-genes ß-actin und GAPDH ermittelt wurde.

Hierbei lässt sich folgendes Säulendiagramm erstellen:



Abbildung 12: relative Expression von TM9SF1 und TMEFF1 in verschiedenen humanen Geweben

x- Achse: die 20 verschiedenen Gewebearten

y- Achse: vielfaches des jeweiligen house-keeping Gens (ß-actin bzw. GAPDH)

Zusammenfassend zeigt sich hier, dass die Expression von TM9SF1 im humanen Gehirn mit Ausnahme der Basalganglien im Vergleich zur Expression z.B. in Muskel-, Leber- oder Schilddrüsengewebe relativ gering ist (vgl. hierzu **Chluba de Tapia et al 1997**). Im Gegensatz dazu ist TMEFF1 vorwiegend in den hier untersuchten Gehirngeweben exprimiert, besonders im Hirnstamm. Außerhalb des Gehirns zeigt sich eine relativ hohe Expression in Leber und Lunge (vgl.**Gery et al 2003**).

7.3 Ergebnisse der TM9SF1- PCR:

Im Rahmen dieser Arbeit wurde außerdem versucht, TM9SF1 aus menschlichen SHSY5Y- Zellen mittels PCR herzustellen, um das Gen nachfolgend zu klonieren und dann an menschlichen Zellen die Expressionsversuche der Gruppe Schlegel et al aus dem Jahre 2003 zu wiederholen. Da eine Reproduktion in toto aufgrund der Größe des Gens schwierig war, wurde das Gen entsprechend einer DNA- Sequenz vom April 2004 in ursprünglich vier einander überlappende Sequenzen mit Schnittstellen für Restriktionsenzyme eingeteilt. Es sollten jeweils 4 Fragmente mittels PCR hergestellt werden, die dann im Rahmen der Klonierung des Gens in den pBluescript- Vektor wieder aneinander gefügt werden sollten.

Das Stopkodon befindet sich bei 1838 bp.

Fragment 1 ging vom Startkodon bis zu 440 bp, Fragment 2 von 440 bp bis 860 bp, Fragment 3 von 860 bp bis 1400 bp und Fragment 4 von 1400 bp bis 1900 bp. Am Beginn des Fragmentes 1 wurde eine Hind III-Schnittstelle eingefügt, am Ende von Fragment 2 und Anfang von Fragment 3 eine Pst I-Schnittstelle, am Ende von Fragment 3 eine XmaI und XbaI- Schnittstelle, die sich auch am Beginn von Fragment 4 befand, und am Ende von Fragment 4 wurde eine EagI-Schnittstelle eingefügt. Das Design der entsprechenden Primer wurde entsprechend der vorliegenden Genkarte 2004 durchgeführt.



Abbildung 13: Darstellung der ursprünglichen Aufteilung von TM9SF1 in vier Fragmente. Fragment 1 ging vom Startkodon bis zu 440 bp, Fragment 2 von 440 bp bis 860 bp, Fragment 3 von 860 bp bis 1400 bp und Fragment 4 von 1400 bis 1900 bp.

Am Beginn des Fragmentes 1 wurde eine Hind III- Schnittstelle eingefügt, am Ende von Fragment 2 und Anfang von Fragment 3 eine Pst I- Schnittstelle, am Ende von Fragment 3 eine XmaI und XbaI- Schnittstelle, dies sich auch am Beginn von Fragment 4 befand, und am Ende von Fragment 4 wurde eine EagI- Schnittstelle eingefügt. Das Stopkodon liegt bei 1838 bp.

Mit diesen Primern ließen sich folgende Fragmente reproduzieren:



Abbildung 14: Fragment 1 mit den Primern S1-A1;

Reihenfolge MWM IX, Kontrolle, PCR-Produkt



Abbildung 15: Fragment 2 mit den Primern S2-A2;

Reihenfolge MWM IX, Kontrolle,

PCR-Produkt



Abbildung 16: Fragment 3 mit den Primern S3-A3; Reihenfolge MWM XIV, Kontrolle, PCR-Produkt



Abbildung 17: Fragment 3 mit den Primern S3-A3 und Fragment 4 mit den Primern S4-A4 Reihenfolge MWM XIV, Kontrolle Fragment 3, PCR-Produkt Fragment 3, Kontrolle Fragment 4, PCR-Produkt Fragment 4

Mit diesen Primern ließ sich lediglich für Fragment 2 ein spezifisches PCR-Produkt reproduzierbar herstellen; die Fragmente 4 und insbesondere 1 ließen sich nur mit weiteren unspezifischen Banden herstellen. Fragment 3 ließ sich selbst nach mehreren Modifikationen im PCR-Programm, z.B. einer Veränderung der Annealingtemperatur zwischen 50-56°C und Verlängerung der Annealing- und Elongationszeiten bis auf maximal 1 Minute nicht herstellen. Es wurden daraufhin weitere Primer für Fragment 1 mit den Namen S1b, S1c, S1d bestellt. In den Versuchen mit diesen Primern konnte ebenfalls kein spezifisches PCR- Produkt gewonnen werden:



Abbildung 18: Fragment 1 mit den Primern S1b, S1c, S1d- A1in der Reihenfolge MWM XI, Kontrolle, PCR-Produkt S1b, PCR- Produkt S1c, PCR-Produkt S1d

Nachdem die Herstellung von TM9SF1 mit diesen Primern nicht erfolgreich war, wurden bei der Aufteilung des Gens in verschiedene Fragmente Veränderungen vorgenommen:

Das ehemals lange Fragment 1 wurde in zwei kleinere Fragmente 1a und 1b unterteilt, um auf diese Weise spezifische Fragmente zu gewinnen. Insgesamt war aber Fragment 1 nun länger als bei den ersten Versuchen (1a vom Startkodon bis ca.440 bp, 1b von 435 bp bis 840 bp). Fragment 2 wurde ebenfalls in zwei kleinere Fragmente geteilt, die bis in das ehemalige Fragment 3 reichten: 2a von 702 bp bis 1090 bp, 2b von 1080 bp bis 1415 bp. Fragment 3 sollte von 1395 bp bis zum Stopkodon bei 1903 bp reichen.

An den forward-Primer von Fragment 1a wurde eine HindIII-Schnittstelle und alternativ mit einem anderen Primer eine AtIII-Schnittstelle eingefügt, an den reverse-Primer von Fragment 1b eine PstI-Schnittstelle, an den reverse-Primer von Fragment 2 eine Xba-Schnittstelle und an den reverse-Primer von Fragment 3 eine SacI-Schnittstelle.

Die dazugehörigen Primer wurden auf der Basis einer neuen Genkarte von November 2006 hergestellt. Mittels der Restriktionsenzyme sollte das Gen dann in den pIRES-Vektor kloniert werden. Der pIRES-Vektor enthält eine Region, die für ein grün fluoreszierendes Protein kodiert. Bei einer erfolgreichen Genklonierung wird nicht nur das gene/ protein of interest, sondern auch das fluoreszierende Protein exprimiert und daher die Effizienz der Selektion erleichtert.



Abbildung 19: Erneute Aufteilung von TM9SF1. Das ehemals lange Fragment 1 wurde in zwei kleinere Fragmente 1a und 1b unterteilt, um auf diese Weise spezifische Fragmente zu gewinnen. Insgesamt war aber Fragment 1 nun länger als bei den ersten Versuchen (1a vom Startkodon bis ca.440 bp, 1b von 435 bp bis 840 bp). Fragment 2 wurde ebenfalls in zwei kleinere Fragmente geteilt, die bis in das ehemalige Fragment 3 reichten: 2a von 702 bp bis 1090 bp, 2b von 1080 bp bis 1415 bp. Fragment 3 sollte von 1395 bp bis zum Stopkodon bei 1903 bp reichen.

An den forward- Primer von Fragment 1a wurde eine HindIII-Schnittstelle und alternativ mit einem zweiten Primer eine AtIII-Schnittstelle eingefügt, an den reverse-Primer von Fragment 1b eine PstI-Schnittstelle, an den reverse-Primer von Fragment 2 eine Xba-Schnittstelle und an den reverse-Primer von Fragment 3 eine SacI-Schnittstelle.

Nach dieser neuen Aufteilung ließen sich folgende Fragmente gewinnen:



Abbildung 20: Fragment 1a mit den Primern F1a1-R1a, F1a2-R1a und Fragment 1b mit den Primern F1b-R1b hier in der Reihenfolge MWM IX, Kontrolle, Fragment F1a mit Primer F1a1-R1a, Fragment 1a mit den Primern F1a2-R1a und Fragment 1b; Annealingtemperatur 56°C für 30 Sekunden



Abbildung 21: Fragment 1a mit den Primern F1a1-R1a, F1a2-R1a und Fragment 1b mit den Primern F1b-R1b von zwei verschiedenen PCR- Ansätzen hier in der Reihenfolge MWM IX, Kontrolle, Fragment F1a mit Primer F1a1-R1a, Fragment 1a mit den Primern F1a2-R1a und Fragment 1b, Kontrolle, Fragment 1a mit den Primern F1a2-R1a und Fragment 1b; Annealingtemperatur 58°C für 30 Sekunden

Mit dem Primerpaar F1a1-R1a, d.h. mit dem Primer der HindIII-Schnittstelle, ließ sich keine DNA-Bande herstellen. Es gelang jedoch, mit den beiden anderen Primerpaaren die Fragmente 1a und 1b gewinnen. Da aber eine HindIII-Schnittstelle für eine mögliche Klonierung in den pBluescript- oder pIRES-Vektor von Vorteil schien, wurde ein erneuter Versuch gemacht, Fragment I mit dem Primerpaar F1a1-R1a herzustellen. Gleichzeitig sollte mit dieser PCR das gesamte Fragment 1 aus den kleinen Fragmenten 1a und 1b gewonnen werden. Im PCR-Ansatz wurden dazu fünf verschiedene Ansätze pipettiert, wobei beim letzten Ansatz ("E" genannt), das Primerpaar F1a1-R1b verwandt wurde, also eine HindIII-Schnittstelle in das Fragment eingebaut werden sollte. In diesem Ansatz ließ sich das gesamte Fragment 1 mit dieser Primer-Kombination herstellen.



Abbildung 22: Herstellung des gesamten Fragments 1 per PCR, in Ansatz E1 mit der Primer Kombination F1a1-R1b, d.h. mit einer HindIII- Schnittstelle

Fragment 2 war ebenfalls in zwei Unterfragmente unterteilt worden (Fragment 2a und 2b mit einer Schnittstelle für das Restriktionsenzym Xba). Diese jeweils ca. 400 bp langen Fragmente konnten

zwar mittels PCR hergestellt werden, allerdings ließ sich hier, im Gegensatz zu der ersten Aufteilung des Gens, bei der Fragment 2 spezifisch gewonnen werden konnte, kein spezifisches PCR Produkt nachweisen.



Abbildung 23: PCR der Fragmente 2bXba und 2a



Abbildung 24: Fragment 2

Trotzdem wurden beide Banden der Fragmente 2A und 2BXba ausgeschnitten und aufgereinigt. Anschließend erfolgte eine PCR, um das gesamte Fragment 2 herzustellen. Da die DNA-Konzentration des Fragments 2A geringer war, wurden zwei verschiedene PCR- Ansätze in einem DNA-Verhältnis von 2A:2bXba= 10:1 bzw. 5:1 angefertigt.

Hierbei ergab sich schließlich ein spezifisches PCR- Produkt.

Bei der Erstellung von Fragment 3 zeigte sich zwar eine von der Länge des Fragments her passende Bande bei der anschließenden Gel- Elektrophorese, dennoch war auch nach mehreren Versuchen hier keine spezifische Bande zu erzeugen.



Abbildung 25: Fragment 3

Nachdem auch nach der veränderten Einteilung des Gens TM9SF1 die Erstellung der insgesamt drei Fragmente mit spezifischen PCR-Produkten nicht möglich war, wurde schließlich ein Versuch unternommen, das gesamte TM9SF1-Gen mit einer einzigen PCR zu gewinnen. Dafür wurde eine Herculase-Polymerase eingesetzt, deren Design speziell auf die Produktion langer DNA-Fragmente ausgerichtet ist. Als Primer wurden der F1a1-forward-Primer und der R3-reverse-Primer eingesetzt, so dass ein DNA- Fragment mit einer HindIII-Schnittstelle zu Beginn und einer SacI-Schnittstelle am Ende des Fragments entstehen sollte.

Hierbei zeigte sich zwar eine Bande, die mit der Länge des TM9SF1-Gens von ca. 1900 Basenpaaren korrelierte, allerdings war es wiederum nicht möglich, ein spezifisches PCR- Produkt zu erlangen.



Abbildung 26: Gel-Elektrophorese der PCR mit Herculase-Polymerase zur Erstellung von TM9SF1; im Vergleich mit dem 1kb-Ladder in der ersten Spalte zeigt sich bei ca. 1900 bp eine Bande, die zur Länge von TM9SF1 passen könnte.

Obwohl trotz mehrerer Veränderungen bezüglich der Anzahl der PCR-Zyklen und Annealingtemperatur keine Verbesserung der Spezifität der Banden erreicht werden konnte, wurde aufgrund der Annahme, dass die oben gezeigte Bande dem Gen TM9SF1 entsprechen könnte und daher eine HindIII- und eine SacI-Schnittstelle enthalten müsste, ein Klonierungsversuch in den pBluescript-Vektor unternommen.

Zur Erfolgskontrolle wurde danach der Vektor wiederum mit SacI verdaut. Wenn das Einfügen von TM9SF1 in den Vektor funktioniert hätte, wäre der Vektor nun nicht mehr ca. 3000 bp sondern ca. 4900 bp lang.



Abbildung 27: Gel-Elektrophorese des Probeverdaus von pBluescript-TM9SF1 mit SacI; als Kontrolle wurde ein nicht verdauter pBluescript pipettiert; auf dem Bild zeigen sich zarte Banden auf der Höhe kurz unterhalb der 5090-Bande des 1kb-Ladder

Zur Erfolgskontrolle, dass das Einfügen von TM9SF1 in den pBluescript- Vektor gelungen war, wurde eine DNA- Sequenzierung durchgeführt.

Im Rahmen dieser Sequenzierung konnte keine sinnvolle Abfolge der Basen gefunden werden, so dass in den Vektor zwar ein DNA- Fragment einer ähnlichen Größe wie TM9SF1 eingefügt worden war, aber nicht das gewünschte Gen TM9SF1.

Parallel zu diesem Versuch wurde eine Klonierung der einzelnen Fragmente in den pBluescript-Vektor unternommen, indem Fragment 1 über HindIII und PstI in den Vektor eingefügt wurde.



Abbildung 28: Erneute Herstellung des gesamten Fragments 1 und Verdau des pBluescript-Vektors mit HIII



Abbildung 29: Verdau des pBluescript-Vektors mit PstI (vorher schon mit HIII verdaut) und Verdau von Fragment 1 mit HIII



Abbildung 30: Verdau von Fragment 1 mit HIII und PstI



Abbildung 31: pBluescript-Vektor nach Transfektion mit Fragment 1; hier in 8 Spalten lediglich mit HIII verdaut, in 2 Spalten mit den Restriktionsenzymen HIII und PstI verdaut. Reihenfolge: MWM IX, Kontrolle, Klone P1-4 mit HIII-Verdau, Klone ÜK1-4 mit HIII- Verdau, Klone ÜK 1 und 2 mit Verdau der Restriktionsenzyme HIII und PstI, 1Kb-Ladder

Fragment 3 wurde ebenso in den pBluescript-Vektor eingefügt.



Abbildung 32: Verdau des pBluescripts mit Fragment 3 mit SacI

Lediglich das Einfügen von Fragment 2 über die Restriktionsenzyme PstI und Xba war nicht möglich. Zuerst wurden kompetente Dam+-Bakterien benutzt, wodurch die Xba-Schnittstelle phosphoryliert und so die Enzymaktivität gestört wurde, allerdings ließ sich Fragment 2 auch bei der Verwendung von Dam- -Bakterien nicht in den pBluescript-Vektor transformieren. Schließlich wurde auf eine Fortsetzung der Klonierungsversuche von TM9SF1 verzichtet.

8. Diskussion

8.1 Diskussion der Ergebnisse der RT-PCR von TM9SF1 und TMEFF1

In dieser Arbeit scheint der Bezug der durch real-time PCR gewonnen Ergebnisse auf ß-actin keine Ergebnisse zu zeigen; hier finden sich insgesamt stark erhöhte Werte, die sich auch in den Spalten drei und fünf, also den Kalibratoren (bezüglich beider Gene) und der unbehandelten Kontrolle (bezüglich TM9SF1) deutlich äußern. Insbesondere das Expressionsverhalten von TM9SF1 bei der zusätzlichen Inkubation mit 6-OHDA und besonders mit 6-OHDA allein widerspricht den Werten, die sich in Bezug auf GAPDH finden und die auch von **Schlegel et al** postuliert wurden. Vielleicht kam es hier doch zu einer vermehrten Amplifikation von Pseudogenen, die zu diesen erhöhten Werten führen.

Dahingegen scheint der Bezug auf GAPDH durchaus gute Ergebnisse zu bringen. Die relativ hohe Expression von TM9SF1 in den Basalganglien, Muskel-, Leber- und Schilddrüsengewebe wurde auch von **Chluba-de Tapia et al** bestätigt. Auch die Untersuchungen im Rahmen der funktionellen Versuche der mit TGFß, GDNF und 6-OHDA vorbehandelten SHSY5Y-Zellen zeigen in Bezug auf GAPDH gute Ergebnisse. Entsprechend der Versuche an PC12-Zellen von **Schlegel et al** zeigt sich für TM9SF1 auch in humanen Zellen eine starke Expressionsinduktion durch die Vorbehandlung mit 6-OHDA. Eine alleinige Vorbehandlung mit Wachstumsfaktoren TGFß und GDNF einzeln oder auch kombiniert scheint die Expression von TM9SF1 kaum zu beeinflussen. Erst die zusätzliche Behandlung mit dem Apoptose-induzierenden 6-OHDA führt zu einem Anstieg der Expression, der bei der alleinigen Vorbehandlung mit 6- OHDA am stärksten ist.

Wahrscheinlich ist TM9SF1 innerhalb des normalen Gehirnmetabolismus von eher geringer Bedeutung und wird deswegen abgesehen von der Expression in den Basalganglien im Gehirn relativ gering exprimiert; daher könnte auch die Inkubation mit GDNF allein nur geringe Effekte haben, da die Zellen keinen inhibitorischen/ apoptotischen Belastungen ausgesetzt waren. Sie wurden sozusagen aus dem Normalzustand heraus, in dem die Expression von TM9SF1 eher gering ist, mit Wachstumsfaktoren behandelt, so dass die Behandlung nur relativ geringe Wirkung zeigt. Auch eine Behandlung mit dem wachstumskontrollierenden/ inhibitorischen TGFß hat auf die Expression von TM9SF1 wahrscheinlich aus denselben Gründen keine Auswirkung.

Die Expression von TM9SF1 nimmt jedoch bei humanem Gewebe bei der Aktivierung antiapoptotischer Schutzmechanismen, wie sie z.B. durch die 24-stündige Inkubation der SHSY5Y-Zellen mit 6-OHDA induziert werden könnte, zu.

Die Versuche der Gruppe **Schlegel et al** aus dem Jahr 2003 konnten dies bereits analog an tierischen PC12-Zellen zeigen. In diesen Versuchen konnte gezeigt werden, dass in einem zytotoxischen Modell des M. Parkinson von PC12-Zellen nach ENU-Mutagenese die Expression von TM9SF1 hochreguliert wird (s. Einleitung).

Außerdem wurde im Rahmen neuester Forschung 2009 postuliert, dass TM9SF1 bei Säugetieren Autophagie induzieren kann und auch in dieser Funktion mit neurodegenerativen Erkrankungen in Verbindung gebracht werden kann (**He et al 2009**).

Im Gegensatz zu TM9SF1 wird TMEFF1 überwiegend in Gehirngeweben sowie in Leber und Lunge exprimiert. Auch dieses Expressionsmuster wurde von anderen Arbeitsgruppen wie Gery et al 2003 bestätigt. Insgesamt zeigt sich eine geringe Expression in glialen Zellinien, glialen und meningealen Tumorproben.

Im Gegensatz zu TM9SF1 lässt sich durch die Inkubation mit je GDNF, TGFß oder 6-OHDA keine vermehrte Expression hervorrufen.

Die stärkste relative Expression zeigt sich bei einer Vorbehandlung mit der Kombination aus TGFß, GDNF und 6-OHDA, gefolgt von der Expression nach Vorbehandlung mit TGFß und 6- OHDA. Man könnte hieraus folgern, dass durch eine Inkubation der SHSY5Y-Zellen mit dem wachstumskontrollierenden/- inhibitorischen TGFß und dem Apoptose- induzierenden 6- OHDA eine Hochregulation von TMEFF1 aufgrund seiner neurotrophen Eigenschaften stattgefunden hat, die **Kanemoto et al 2001** postuliert haben.

TMEFF1 könnte so ebenfalls antiapoptotische Eigenschaften besitzen, die allerdings nicht mit einer Inkubation von 6-OHDA allein in Zusammenhang gebracht werden können.

Eine alleinige Vorbehandlung der SHSY5Y-Zellen mit dem Wachstumsfaktor GDNF könnte eine Inhibition des Zellwachstums hervorgerufen haben. Bei **Gery et al 2003** wurde beschrieben, dass Follistatin- like Domänen bei anderen Proteinen Wachstumsfaktoren binden und neutralisieren können. Außerdem konnten **Gery et al 2003** nachweisen, dass eine Überexpression von TMEFF1 in einer Inhibition des Zellwachstums resultierte.

So könnte sich die fehlende bis geringe Expression von TMEFF1 im Vergleich zu GAPDH nach einer Stimulation der Zellen mit GDNF erklären. Selbst im Vergleich zur ß-actin-Expression fällt auf, dass die mit GDNF und GDNF+ 6-OHDA vorbehandelten Proben eher eine geringe Expression zeigen. Insofern lassen diese Ergebnisse auf eine wachstums- regulierende, inhibitorische Funktion von TMEFF1 schließen, sofern es z.B. durch ein Überangebot von Wachstumsfaktoren überexprimiert wird. Zusammen mit den Ergebnissen von **Gery et al 2003**, die zeigen konnten, dass TMEFF1 in Gehirntumoren eher gering, dafür aber in normalen Gehirngeweben eher hoch exprimiert wird, was die Ergebnisse dieser Doktorarbeit für das normale Hirngewebe bestätigen, könnte die Theorie, dass TMEFF1 ein Tumorsuppressorgen ist, erhärtet werden.

8.2 Diskussion der Methode der rt-RT-PCR

Die Methode der rt-RT-PCR hat einige Vorteile gegenüber anderen Methoden, um RNA quantitativ zu messen:

Die rt-RT-PCR ist die sensitivste und flexibelste Methode, um z.B. mRNA-Level in verschiedenen Proben zu vergleichen, sehr ähnliche mRNA-Sequenzen von einander zu unterscheiden oder um RNA-Strukturen zu analysieren. Die Methode erfordert das Umschreiben von RNA in cDNA mittels reverser Tranksriptase vor der rt-PCR.

Die rt-RT-PCR kann man in zwei verschiedenen Ansätzen durchführen:

Entweder als sog. one tube-two enzymes-Reaktion, wobei reverse Transkriptase für die cDNA und Polymerase für die PCR im gleichen Ansatz benutzt werden, oder als die two tubes-two enzymes-Reaktion, wobei zuerst cDNA hergestellt und dann eine rt-PCR, die quantitativ analysiert wird, durchgeführt wird. Hier wurde mit der two tube-two enzymes-Methode gearbeitet.

Als fluoreszierendes Agens wurde hier SYBR Green benutzt. SYBR green ist ein fluoreszierender Farbstoff, der in doppelsträngige DNA bindet und mit vielen verschiedenen Primern und Targets eingesetzt werden kann. Die Fluoreszenz von SYBR green ist ca. 1000-mal größer, wenn es an doppelsträngige DNA gebunden hat; in ungebundener Form ist es nicht messbar. Je größer die DNA-Konzentration, umso stärker die SYBR green-Bindung und umso größer die Fluoreszenz-Emission (Giulietti et al 2001, Valasek et Repa 2005).

Ein Software-Programm berechnet das Emissionsverhältnis zwischen der jeweiligen Reaktion und einer Baseline in Bezug auf die Anzahl der PCR-Zyklen. Es wird ein Schwellenwert festgesetzt, meistens die 10-fache Abweichung von der Baseline während der Zyklen 3-15; auf diese Weise wird der Punkt festgelegt, ab dem die Fluoreszenz- Emission den Schwellenwert überschreitet. Zur Quantifizierung der Resultate kann man zwei verschiedene Methoden anwenden: das Erstellen einer Standardkurve oder den Vergleich der Probe mit einem Kalibrator. Hier wurde mit einer Standardkurve gearbeitet (s. Methoden).

Um die Amplifikation der beiden betrachteten Gene TM9SF1 und TMEFF1 zu quantifizieren, wurden sie ins Verhältnis zu den house-keeping-Genen (HKG) ß-actin und GAPDH gesetzt.

Die Reaktion ist sehr schnell (ca. 2h im ABI Sequenze Detecor 7700), sensitiv und genau auch bei geringen RNA- Mengen. Sie verbindet die einfache Amplifikation eines Genes in der PCR mit der gleichzeitigen quantitativen Analyse der Proben. Außerdem erlaubt sie die Analyse vieler verschiedener Proben gleichzeitig bei Benutzung einer 96-well-Platte.

Dennoch werden einige Aspekte der rt-RT-PCR, die auch in dieser Arbeit angewandt wurden, kontrovers diskutiert.

Die hier benutzte two tubes-two enzymes-Methode birgt eine größere Kontaminationsgefahr, da die cDNA-Synthese und die rtPCR in zwei getrennten Schritten vorgenommen wurden. Diese Methode verlangt einerseits sorgfältiges, sauberes Arbeiten während der cDNA-Synthese; andererseits kann man in einem Arbeitsschritt gleich mehrere cDNA-Aliquots herstellen, falls man die cDNA auch anderweitig benutzen möchte.

Bustin stellte 2002 die Theorie auf, dass die one tube-two enzymes-Methode weniger sensitiv und daher für geringe RNA-Mengen weniger geeignet ist als die hier angewandte Methode (**Bustin 2002**). Außerdem besteht bei dieser Technik die Gefahr der Kontamination der RT- PCR durch Amplifikation genomischer DNA, wenn HKG wie ß-actin oder GAPDH benutzt werden, da hier eine Assoziation mit multiplen Pseudogenen besteht. In diesem Fall sollte ein DNAse-Verdau mit durchgeführt werden oder man sollte zur besseren internen Kontrolle ein Tube mit DNAse behandeltem Wasser mitlaufen lassen. Des Weiteren gibt es für die RT keine "hot start" Enzyme, so dass die benutzten Enzyme bereits beim Reaktions- Setup eine gewisse Aktivität besitzen und so schon Primer annealen und Primer-Dimer oder unspezifische DNA Produkte bilden können; das TaqMan-Enzym ist bis auf eine Temperaturerhöhung auf 95 Grad Celsius inaktiv (**Peters et al 2004**).

Auch die Herstellung der cDNA mit MMLV-RT, wie hier durchgeführt, wird in einigen Publikationen nicht befürwortet (**Peters et al 2004**). In dem Labor des Instituts für Neuropathologie der TU München wird MMLV-RT aber schon lange ohne Probleme benutzt.

Die Amplifikation der DNA kann mit verschiedenen Methoden gemessen werden: Fluoreszenz-Markern, Hybridisierungsproben, Hydrolyse-Proben etc. (**Bustin 2000**).

Im Rahmen der hier durchgeführten Methode wurde das kostengünstige SYBR green zur quantitativen Analyse der Genamplifikation verwendet. SYBR green als Farbstoff bindet an doppelsträngige DNA und fluoresziert gebunden stärker als frei in Lösung.

Allerdings ist die Spezifität von SYBR green herabgesetzt, weil die Substanz auch an unspezifische PCR- Produkte (wie Primer-Dimere oder jegliche sonst amplifizierte DNA) bindet und dann fluoresziert. Man kann in diesem Fall die Spezifität erhöhen, indem man die Standardkurve entsprechend anpasst (**Ding et Cantor 2004**).

Außerdem können mehrere SYBR green Moleküle an ein DNA-Fragment binden; so könnten theoretisch lange DNA-Fragmente mehr fluoreszieren als kurze (**Bustin 2000**).

Ein größeres Problem stellt die Anwendung der house-keeping-genes (HKG) dar.

Unter House-keeping-genes (HKG) versteht man Gene, die in verschiedenen Gewebetypen gleich stark exprimiert werden und so als Vergleich für die Expressionstärke anderer Gene dienen können. Sie sollten durch das Experiment nicht beeinflusst werden (**Giulietti et al 2001**).

Die drei häufigsten HKG werden bei Bustin 2000 beschrieben:

ß-actin kodiert ein ubiquitär vorkommendes Zytoskelett-Protein, das in moderatem Level in fast allen Zelltypen präsent ist.

GAPDH ist ein glykolytisches Protein, das ebenfalls in fast allen Zelltypen exprimiert und wegen seiner konstanten Expression häufig als endogene Kontrolle bei RT-PCR benutzt wird. rRNA (ribosomale RNA) macht 8-90% der totalen zellulären RNA aus und eignet sich gut zur internen Kontrolle, da die verschiedenen rRNA-Transkripte durch eine beständige Polymerase gebildet werden und daher die Expressionslevel auch unter Konditionen, die die mRNA-Expression beeinflussen, kaum variieren. Als HKG lässt sich rRNA gut aus Rattenleber, humanen Hautfibroblasten und einigen malignen Zellinien gewinnen.

Generell ist es nicht möglich, vorherzusehen, welches HKG für den gerade geplanten Versuch das Beste ist (**Bustin 2002**). Daher wird in den meisten Publikationen beschrieben, dass man zuerst zu den HKG korreliert, die die Arbeitsgruppe vielleicht schon von vorherigen Versuchen kennt und die sich dort als zuverlässig erwiesen haben.

Für GAPDH gibt es Hinweise, dass es nicht zur Erstellung von Standardkurven benutzt werden sollte (Oliveira et al. 1999, Bustin 2000, Giulietti et al. 2001, Bustin 2002, Bustin 2005). Die GAPDH-Konzentration variiert erheblich, unter anderem zwischen einzelnen Individuen (Bustin et al, 1999) während einer Schwangerschaft (Cale et al. 1997) oder in verschiedenen Entwicklungsstadien (Calvo et al. 1997, Kubista et al. 2006); Insulin stimuliert z.B. die GAPDH-Transkription (Rolland et al. 1995, Barroso et al. 1999), ebenso wie Apoptose (Ishitani et al. 1997), neurodegenerative (Tatton et al. 2000) oder Krebserkrankungen (Chang et al. 1998, Ripple & Wilding 1995). Insulin stimuliert

die GAPDH-Transkription über verschiedene Insulin- abhängige Elemente im Promotor. Ein ähnlicher Mechanismus wird durch Wachstumshormone oder den Einfluß von Vitamin D vermutet (**Bustin 2000**). Dennoch geben einige Autoren an, dass eine Korrelation von Daten zum HKG GAPDH aussagekräftig sein kann (**Bustin 2002**).

Auch bei β-actin war schon früh bekannt, dass es in experimentellen Situationen in der Transkription variieren kann (**Spanakis 1993**); die Expression in Blastomeren und verschiedenen Schweinezellen und Kaninchen- Myokard ist unterschiedlich (**Bustin 2000**). Zusätzlich existieren bei β-actin Pseudogene, die bei der PCR ebenfalls amplifiziert werden, und so die Interpretation der β-actin-Transkription erschweren können (**Mutimer et al. 1998**).

Auch rRNA als HKG kann mit anderen biologischen Faktoren beeinflusst werden, und bislang wurde noch nicht quantifiziert, ob und, wenn ja, wie die Transkription von rRNA interindividuell variiert (**Bustin 2000**).

Außerdem wird auch die Benutzung von HKG in Analysen von RNA, die aus Gewebeproben gewonnen wurde, in Zweifel gezogen (**Bustin 2002**).

8.3 Diskussion der Klonierungsversuche von TM9SF1

Das ursprüngliche Ziel dieser Versuche war, das Gen TM9SF1 mittels PCR herzustellen, in den pBluescript- oder pIRES-Vektor zu klonieren und dann funktionelle Versuche analog der Versuche von Schlegel et al aus dem Jahr 2003 durchzuführen. Dabei sollte postuliert werden, dass TM9SF1 aus humanen Zellen nach Belastung mit 6- OHDA ebenso stärker exprimiert wird wie an PC12-Zellen gezeigt wurde.

Bei der ersten Aufteilung des Gens in vier Fragmente konnte letztlich die Region zwischen 860-1400 bp nicht hergestellt werden. Auch die Gewinnung von Fragment 1 mit Primern mit einer HindIII-Schnittstelle stellte sich kompliziert dar, konnte aber schließlich doch erfolgen.

Nachdem die Einteilung des Gens in drei Fragmente mit den jeweiligen Unterfragmenten 1a, 1b, 2a und 2b erfolgt war, zeigten sich hier wieder Schwierigkeiten bei der Herstellung des ersten Fragments. Da das Fragment über eine HindIII-Schnittstelle in den pBluescript-Vektor kloniert werden sollte, wurden als forward- Primer zwei verschiedene Primer, einer genau entsprechend der Gensequenz und einer mit einer eingebauten HindIII-Schnittstelle designt. Das Fragment ließ sich nur mit dem Primer ohne HindIII-Schnittstelle herstellen. Die HindIII-Schnittstelle konnte nur eingebaut werden, indem bei einer weiteren PCR das Fragment als template diente und der Primer mit der HindIII-Schnittstelle verwendet wurde.

Auch die Herstellung des Fragments 2b, also von ca. 900-1400 bp war zwar letztlich möglich, doch zeigten sich bei den anschließenden Gel-Elektrophoresen eher schwache Banden mit geringer DNA-Konzentration. Dieses Problem ergab sich auch bei der Herstellung von Fragment 3.

Bei fast allen PCR`s zeigten sich unspezifische Banden, die das Ausschneiden der gewünschten Banden erschwerten.

Um dieses Problem zu lösen, wurde zum einen streng auf sauberes Arbeiten geachtet; die PCR wurde auf Eis pipettiert, um vorzeitige Reaktionen wie die Bildung von Primer-Dimeren oder einen vorzeitigen Reaktionsstart nach Hinzufügen der Taq-Polymerase zu verhindern.

Um die Effizienz der PCR's zu erhöhen, wurden zum anderen die üblichen einfachen Veränderungen an den Rahmenbedingungen unternommen: Änderung der Annealingtemperatur zur Verbesserung der spezifischen Bindung der Primer, neuer Ansatz und Veränderung der dNTP-Menge oder Veränderung der MgCl²-Konzentration zur Verbesserung der Arbeit der Taq-Polymerase. Diese Maßnahmen zeigten letztlich nicht das gewünschte Ergebnis.

Auf das Primerdesign wurde besonders geachtet, um hier eine möglichst große Sensitivität und Spezifität zu erreichen; dies wird von verschiedenen Autoren ebenfalls empfohlen (**Elnifro et al 2000**, **Li et al 2008**).

Das Primerdesign erfolgte anhand der in der Pubmed veröffentlichten Gensequenz von TM9SF1. Hierbei fiel auf, dass sich die Sequenz innerhalb von wenigen Monaten immer wieder leicht insbesondere um die Start- und Stopsequenz herum veränderte. Leider konnten die Primer nicht jedes Mal daran angepasst werden, aber dies könnte erklären, warum sich das Herstellen des ersten Fragments schwierig gestaltete.

Die Primer wurden so gewählt, dass sich ihre Annealingtemperatur um maximal 4°C unterschied, um gute Voraussetzungen für das Anlagern der Primer und die anschließende Verlängerung der Sequenz durch die Taq-Polymerase zu gewährleisten.

Die Schnittstellen für die Restriktionsenzyme HindIII (Fragment 1a) und Xba (Fragment 2b) mussten artefiziell hergestellt werden, es wurde aber darauf geachtet, dass maximal zwei Basen zur Originalsequenz verändert werden mussten, um die Reaktion möglichst wenig zu beeinflussen.

Trotzdem könnten diese Veränderungen mit ein Grund dafür sein, warum sich diese Primer schlecht anlagerten und eine Produktion der entsprechenden Fragmente erschwert war.

Die Erstellung der Sequenz von ca.860-1400 bp war unabhängig von der Aufteilung des Gens in Fragmente schwierig. Im Rahmen der PCR wird die doppelsträngige DNA durch Denaturierung in Einzelstrang-DNA umgewandelt. Es könnte durchaus sein, dass sich in diesem Bereich die DNA zu Schleifen oder Filamenten im Sinne eines DNA-Coilings verdreht, so dass die Polymerase nicht in der Lage ist, diese Schleifen in lineare Stränge aufzubrechen.

Ein weiteres Problem könnte sich bei der Aufreinigung der PCR- Produkte aus Agarosegelen nach der Gel-Elektrophorese ergeben haben; da meist keine spezifischen Banden gewonnen werden konnten, liefen die Gele meist bei 100 Volt für 1-2 Stunden, damit sich die Banden besser von einander trennten. Dies könnte dazu geführt haben, dass die Banden relativ schwach waren und eine geringe DNA- Konzentration aufwiesen. Im Rahmen der anschließenden Aufreinigung der DNA könnte die Konzentration der DNA weiter verringert worden sein und die anschließenden Klonierungsversuche erschwert haben.

Ursprünglich waren die Klonierungsversuche auch mit Dam+ -Bakterien durchgeführt worden; Dam+ -Bakterien phosphorylieren allerdings die Xba-Schnittstelle des pBluescript-Vektors, so dass das Restriktionsenzym nicht mehr schneiden kann. Eine Klonierung des 2. Fragments in Dam- -Bakterien war ebenfalls versucht worden, aber nicht erfolgreich gewesen.

Letztlich wurde uns das Gen TM9SF1 von einer anderen Arbeitsgruppe aus den USA in einem Vektor zur Verfügung gestellt; allerdings ließ sich nicht eruieren, in welchen Vektor das Gen kloniert worden war, so dass weitere Versuche mit diesem Gen/Vektor eingestellt wurden.

9. Ausblick

Im Rahmen dieser Versuche wurden die beiden tranmembranen Proteine TM9SF1 und TMEFF1 in ihrer funktionellen Bedeutung und ihrem Expressionsverhalten untersucht.

Zwar konnte das ursprüngliche Ziel der Arbeit, TM9SF1 aus humanen Zellen zu klonieren und funktionelle Versuche damit durchzuführen, nicht erreicht werden.

Trotzdem lassen die Ergebnisse der Expressionsanalyse darauf schließen, dass TM9SF1 bei humanen Zellen eine antiapoptotische, vielleicht auch neuroprotektive Funktion übernimmt, sofern die entsprechenden Zellen vorher einem apoptotischen Streß ausgesetzt waren. Diese antiapoptotische Funktion könnte TM9SF1 für einen Therapieansatz neurodegenerativer Erkrankungen wie z.B. M. Parkinson interessant machen. Als transmembranes Protein könnte TM9SF1 so zu einem Ansatzpunkt einer weiteren medikamentösen Therapie einer bestehenden neurodegenerativen Erkrankung werden. Im Rahmen neuester Forschung wurde 2009 postuliert, dass TM9SF1 bei Säugetieren Autophagie induzieren kann und auch in dieser Funktion mit neurodegenerativen Erkrankungen in Verbindung gebracht werden kann (**He et al 2009**).

Auch die weitere Forschung der neurotrophen und wachstums- regulierenden Eigenschaften von TMEFF1 wäre vielversprechend.

Die Hochregulation von TMEFF1 nach der Inkubation der Zellen mit TGFß und 6-OHDA bestätigt die bereits von **Kanemoto et al 2001** postulierte neurotrophe Funktion des Proteins. Auch hier könnte sich ein klinischer Bezug z.B. im Rahmen der Therapie eines Schädel-Hirn-Traumas ergeben. In dieser Arbeit konnte gezeigt werden, dass TMEFF1 nach einer Vorbehandlung der Zellen mit dem Wachstumsfaktor GDNF eine Downregulation von TMEFF1 und dem Zellwachstum stattgefunden hat. Aufgrund dieser wachstums- regulierenden / inhibitorischen Eigenschaften von TMEFF1 könnte sich ein Therapieansatz im Rahmen der Hirntumortherapie ergeben.

Gery et al 2003 haben die Expression von TMEFF1 zwar an Hirntumoren gemessen; allerdings wurden diese Tumore nicht aus neuronalen Zellen gezüchtet. Insofern wäre es z.B. interessant, die Expression von TMEFF1 in humanen Hirntumoren zu untersuchen. Die entsprechenden Gewebeproben ließen sich im Rahmen der operativen Therapie von Hirntumoren oder bei Autopsien gewinnen. Zeitgleich wäre eine funktionelle Analyse der Expression von TMEFF1 in humanen Lungen- oder Pankreaskarzinomen sinnvoll, da **Gery et al 2003** eine vermehrte Expression von TMEFF1 in diesen Karzinomen nachweisen konnte. Man könnte so der Frage nachgehen, ob eine Hochregulation von TMEFF1 zwar das Wachstum oder vielleicht auch die Entstehung von Hirntumoren vermindert, aber zeitgleich das Wachstum oder die Entstehung von Lungen- oder Pankreaskarzinomen erhöht.

10. Zusammenfassung

Im Rahmen dieser Dissertation sollte die neuroprotektive Wirkung der transmembranen Proteine TM9SF1 und TMEFF1 untersucht werden. Für beide Proteine gab es nach Literaturlage schon Hinweise auf eine mögliche neuroprotektive (in Bezug auf TM9SF1, s. **Schlegel et al 2003**), neurotrophe (TMEFF1, s. **Eib et al 1996**, **Kanemoto et al 2001**) oder tumorsuppressive Wirkung (TMEFF1, s. **Ge et al 2006**).

Es wurde zunächst eine relative Expressionsanalyse der beiden Proteine im Vergleich zu den housekeeping-Genen GAPDH und β-actin in cDNA humaner SHSY5Y-Zellen durchgeführt, die mit verschiedenen Wachstumsfaktoren und -inhibitoren vorbehandelt worden war. Außerdem wurde eine Analyse der relativen Expression beider Proteine ebenfalls im Verhältnis zu den house-keeping-Genen GAPDH und β-actin in verschiedenen humanen Geweben erstellt.

Schließlich wurde noch versucht, TM9SF1 aus SHSY5Y-Zellen mittels PCR zu gewinnen, um letztendlich funktionelle Versuche, die analog zu den an Rattenzellen von Schlegel et al 2003 erfolgten Versuchen geplant waren, durchzuführen. Diese Versuche waren trotz verschiedener Modulierungen im Vorgehen nicht erfolgreich und wurden schließlich abgebrochen.

Aus den Versuchen zur relativen Expression von TM9SF1 und TMEFF1 in humanen SHSY5Y-Zellen im Vergleich zu GAPDH und β-actin erhärtet sich der Eindruck der neuroprotektiven oder antiapoptotische Wirkung von TM9SF1, da sich nach einer Vorbehandlung der Zellen mit dem Wachstumsinhibitor 6-OHDA eine deutliche Hochregulation von TM9SF1 zeigt.

Für TMEFF1 zeigen sich im Rahmen dieser Versuche ebenfalls Hinweise für die bereits von Kanemoto et al 2001 postulierten neurotrophen Eigenschaften; außerdem ergeben sich Anzeichen für eine wachstumsregulierende, ggf. tumorsuppressive Wirkung von TMEFF1.

Die Expressionsanalyse der beiden Proteine in menschlichen Geweben im Vergleich zu ß-actin und GAPDH zeigen für TM9SF1 eine vorwiegend in Muskulatur, Leber- oder Schilddrüsengewebe auftretende Expression, im menschlichen Gehirn ist es lediglich in den Basalganglien höher exprimiert. Hingegen wird TMEFF1 überwiegend in den hier untersuchten Gehirngeweben exprimiert (besonders im Hirnstamm); außerhalb des Gehirns zeigt sich mit Ausnahme von Leber und Lunge eine nur geringe Expression.

Insgesamt wäre eine weitere Erforschung der neuroprotektiven, neurotrophen und wachstumsregulierenden/ tumorsuppressiven Wirkung der beiden Proteine TM9SF1 und TMEFF1 vielversprechend.

11. Literaturverzeichnis

Autor	Titel	Journal
Abbott RD, Ross GW, White LR, Sanderson WT, Burchfiel CM, Kashon M, Sharp DS, Masaki KH, Curb JD, Petrovitch H	Environmental, life-style, and physical precursors of clinical Parkinson's disease: recent findings from the Honolulu- Asia Aging Study	J Neurol 2003 Oct;250 Suppl 3:III30-9
Aebischer P, Schluep M, Déglon N, Joseph JM, Hirt L, Heyd B, Goddard M, Hammang JP, Zurn AD, Kato AC, Regli F, Baetge EE	Intrathecal delivery of CTNF using encapsulated genetically modified xenogeneic cells in amyotrophic lateral sclerosis patients	Nat Med 1996 Jun;2(6):696-9
Aoi M, Date I, Tomita S, Ohmoto T	GDNF induces recovery of the nigrostriatal dopaminergic system in the rat brain following intracerebroventricular or intraparenchymal administration	Acta Neurochir (Wien) 2000;142(7):805-10
Arjona V, Mínguez-Castellanos A, Montoro RJ,Ortega A, Escamilla F, Toledo-Aral JJ, Pardal R, Méndez-Ferrer S, Martín JM, Pérez M, Katati MJ,Valencia E, García T, López-Barneo Jet al 2003	Autotransplantation of human carotid body cell aggregates for treatment of Parkinson disease	Neurosurgery 2003 Aug;53(2):321-8; discussion 328-30
Barroso I, Benito B, Garcí-Jiménez C, Hernández A, Obregón MJ, Santisteban P.	Norepinephrine, tri- iodothyronine and insulin upregulate glyceraldehyde-3- phosphate dehydrogenase mRNA during Brown adipocyte differentiation	Eur J Endocrinol. 1999 Aug;141(2):169-79
Baselga J, Arteaga CL	Critical update and emerging trends in epidermal growth factor receptor targeting in cancer	J Clin Oncol. 2005 Apr 10;23(11):2445- 59
Blobe GC, Schiemann WP, Lodish HF.	Role of transforming growth factor beta in human disease	N Engl J Med. 2000 May 4;342 (18): 1350-8
Bookvar JA, Kapitonov D, Kapoor G, Schouten J, Counelis GJ, Bogler O, Snyder EY, McIntosh TK, O'Rourke DMv	Constitutive EGFR signaling confers a mobile phenotype to neural stem cells	Mol Cell Neurosci 2003 Dec;24(4):1116-30
Braak H, Bohl JR, Müller CM, Rüb U, De Vos RA, Del Tredici K	Stanley Fahn Lecture 2005: The staging procedure of Parkinson's disease for the inclusionbody pathology associated with sporadic Parkinson's disease reconsidered	Mov. Disord. 2006 Dec;21(12):2042-51
Brown RC, Lockwood AH, Sonawane BR	Neurodegenerative diseases: an overview of environmental risk factors	Environ Health Perspect. 2005 Sep;113(9):1250-6
Buchser E, Goddard M, Heyd B, Joseph JM, Favre J, de Tribolet N, Lysaght M, Aebischer P	Immunoisolated xenogeneic chromaffin cell therapy for chronic pain. Initial clinical experience.	Anesthesiology 1996 Nov;85(5):1005-12; discussion 29A-30A
Burchiel KJ, Anderson VC, Favre J, Hammerstad JP	Comparison of pallidal and subthalamic nucleus deep brain stimulation for advanced Parkinson's disease: results of a randomized, blinded pilot study	Neurosurgery 1999 Dec;45(6):1375-82; discussion 1382-4
Bustin SA, McKay IA	The product of the primary	DNA Cell Biol 1999

	response gene BRF1 inhibits the interction between 14-3-3 proteins and cRaf-1 in the yeast tribybrid system	Aug;18(8):653-61
Bustin SA, Gyselman VG, Williams NS, Dorudi S	Detection of cytokeratines 19/20 and guanylyl cyclase C in peripheral blood of colorectal cancer patients	Br J Cancer 1999 Apr;79(11-12):1813- 20
Bustin SA	Absolute quantification of mRNA using real-time reverse transcription polymerase chain reaction assays	J Mol Endocrinol. 2000 Oct;25(2):169- 93
Bustin SA	Quantification of mRNA using real-time reverse transcription PCR (RT-PCR): trends and problems	J Mol Endocrinol. 2002 Aug;29(1):23- 39
Bustin SA	Real- time, fluorescence- based quantitative PCR: a snapshot of current procedures and preferences	Expert Rev Mol Diagn. 2005 Jul;5(4):493-8
Byrd DL, Mark WJ Jr, Starr PA	Deep brain stimulation for advanced Parkinson's disease	AORN J 2000 Sep;72(3):387-90, 393-408; quiz 409- 14, 416-8
Cabin DE, Shimazu K, Murphy D, Cole NB, Gottschalk W, McIlwain KL, Orrison B, Chen A, Ellis CE, Paylor R, Lu B, Nussbaum RL	Synaptic vesicle depletion correlates with attenuated synaptic responses to prolonged repetitive stimultaion in mice lacking α-synuclein	J Neurosci 2002 Oct 15;22(20):8797-807
Cale JM, Millican DS, Itoh H, Magness RR, Bird IM	Pregnancy induces an increase in the expression of glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase in uterine artery endothelial cells	J Soc Gynecol Investig. 1997 Nov- Dec;4(6):284-92
Calvo EL, Boucher C, Coulombe Z, Morisset J	Pancreatic GAPDH gene expression during ontogeny and acute pancreatitis induced by caerulein	Biochem and Biophys Res Commun.1997 Jun 27;235(3):636-40
Canet-Avilés RM, Wilson MA, Miller DW, Ahmad R, McLendon C, Bandyopadhyay S, Baptista MJ, Ringe D, Petsko GA, Cookson MR	The Parkinson's disease protein DJ-1 is neuroprotective due to cysteine- sulfinic acid- driven mitochondrial localization	Proc Natl Acad Sci U S A. 2004 Jun 15;101(24):9103-8
Chandra S, Gallardo G, Fernández-Chacón R, Schlüter OM, Südhof TC	α-synuclein cooperates with CSPα in preventing neurodegeneration	Cell. 2005 Nov 4;123(3):383-96
Chang TJ, Juan CC, Yin PH, Chi CW, Tsay HJ	Up- regulation of beta- actin, cyclophilin and GAPDH in N1S1 rat hepatoma	Oncol Rep. 1998 Mar-Apr;5(2):469-71
Chebrolu H, Slevin JT, Gash DA, Gerhardt GA, Young B, Given CA, Smith CD	MRI volumetric and intensity analysis of the cerebellum in Parkinson's disease patients infused with GDNF	Exp Neurol. 2006 Apr;198(2):450-6
Chluba-de Tapia J, de Tapia M, Jäggin V, Eberle AN	Cloning of a human multispanning membrane protein cDNA: evidence for a new protein family	Gene. 1997 Sep 15;197(1-2):195-204
Clarkson ED, Zawada WM, Freed CR	GDNF improves survival and reduces apoptosis in human embryonic dopaminergic neurons in vitro	Cell Tissue Res 1997 Aug;289(2):207-10
Collins VP	Brain tumors: classification and	J Neurol Neurosurg

	genes	Psychiatry. 2004 Jun:75 Suppl 2:ii2-11
Conway KA Rochet IC Bieganski RM	Kinetic stabilization of the α -	Science 2001 Nov
Lanshury PT Ir	synuclein protofibril by a	9.294(5545).1346-9
	dopamine- α - synuclein adduct	<i>y</i> ,2 <i>y</i> ((<i>b b</i> (<i>b</i>)).15 (<i>b y</i>)
Cookson MR	The biochemistry of	Annu Rev Biochem.
	Parkinson's disease	2005;74:29-52
Darios F, Corti O, Lücking CB, Hampe C,	Parkin prevents mitochondrial	Hum Mol Genet.
Muriel MP, Abbas N, Gu WJ, Hirsch EC,	swelling and cytochrome c	2003 Mar
Rooney T, Ruberg M, Brice A	release in mitochondria-	1;12(5):517-26
	dependent cell death	
Date I, Shingo T, Yoshida H, Fujiwara K,	Grafting of encapsulated	Cell Transplant.
Kobayashi K, Takeuchi A, Ohmoto T.	genetically modified cells	2001;10 (4-5): 397-
	secreting GDNF into the	401
	striatum of parkinsonian model	
Davashi C. Sahada Drittingan C. Kraala D	rats	NEgal I Mad 2006
Volkmann I. Schäfer H. Bötzel K. Daniels C.	hrain stimulation for	N Eligi J Med 2000, 355: 806-008
Deutschländer A Dillmann II Fisner W	Parkinson's disease	555. 890-908
Gruber D Hamel W Herzog I Hilker R	i arkinson s'arsease	
Klebe S. Kloss M. Koy J. Krause M.		
Kupsch A. Lorenz D. Lorenzl S. Mehdorn HM.		
Moringlane JR, Oertel W, Pinsker MO,		
Reichmann H, Reuss A, Schneider GH,		
Schnitzler A, Steude U, Sturm V, Timmermann L,		
Tronnier V, Trottenberg T, Wojtecki L, Wolf E,		
Poewe W, Voges J;		
German Parkinson Study Group,		
Neurostimulation Section		
Ding C, Cantor CR	Quantitative analysis of nucleic	J Biochem Mol Biol.
	acids- the last few years of	2004 Jan 31;37(1):1-
E'h DW Madana CI	progress	IU IN
Elb Dw, Martens GJ	A novel transmembrane protein	J Neurocnem. 1996 Son: $(7(2))$:1047-55
	and folistatin like domains	sep,07(5).1047-55
	expressed in the hypothalamo-	
	hypophysis axis of Xenopus	
	laevis	
Elbaz A, Manubens-Bertran JM, Baldereschi M,	Parkinson's disease, smoking,	J Neurol 2000
Breteler MM, Grigoletto F, Lopez-Pousa S,	and family history.	Oct;247(10):793-8
Dartigues JF, Alpérovitch A, Rocca WA,	EUROPARKINSON Study	
Tzourio C.	Group	
Elnifro EM, Ashshi AM, Cooper RJ,	Multiplex PCR: Optimization	Clin Micribiol Rev
Klapper PE	and Application in Diagnostic	October 2000, p. 559-
Energia DM, Destroyin MC, Look IA	Virology	5/0 Decis Dec Dec 2006
Esper RM, Parkonin MS, Loeb JA	Neuregulins: versatile growth	Brain Res Rev. 2006
	and differentiation factors in	Aug;51(2):101-75
	and human disease	
Fredenburg RA Rospigliosi C Meray RK	The impact of the F46K	Biochemistry 2007
Kessler JC. Lashuel HA Eliezer D	mutation on the properties of α_{-}	Jun 19:46(24).7107-
Lansbury PT Jr	synuclein in ist monomeric and	18
	oligomeric states	
Frederick L, Wang XY, Eley G, James CD	Diversity and frequency of	Cancer Res. 2000
	epidermal growth factor	Mar 1;60 (5): 1383-7
	receptor mutations in human	
	glioblastomas	
Follmer C, Romão L, Einsiedler CM,	Dopamine affects the stability,	Biochemistry. 2007
Porto TC, Lara FA, Moncores M,	hydration and packing of	Jan 16;46(2):472-82
Weissmüller G, Lashuel HA, Lansbury P,	protofibris and fibrils of the	
Neto VM, Silva JL, Foguel D.	wild type and variants of α -	

	synuclein	
Gandhi S, Muqit MM, Stanyer L, Healy DG,	PINK1 protein in normal	Brain. 2006 Jul;129
Abou-Sleiman PM, Hargreaves I, Heales S,	human brain and in Parkinson's	(pt 7): 1720-1731
Ganguly M, Parsons L, Lees AJ, Latchman DS,	disease	
Holton JL, Wood NW, Revesz T		
Gash DM, Zhang Z, Ai Y, Grondin R,	Functional recovery in	Nature 1996 Mar
Coffey R, Gerhardt GA	parkinsonian monkeys treated	21;380(6571):252-5
	with GDNF	
Ge W, Hu H, Ding K, Sun L,	Protein interaction analysis of	J Biol Chem 2006
Zheng S.	ST14 domains and their point	Mar
	and deletion mutants	17;281(11):7406-12.
		Epub 2006 Jan 9
Gery S, Yin D, Xie D, Black KL,	TMEFF1 and brain tumors	Oncogene 2003 May
Koeffler HPet		8;22(18):2723-7
Gill SS, Patel NK, Hotton GR, O'Sullivan K,	Direct brain infusion of GDNF	Nat Med. 2003
McCarter R, Bunnage M, Brooks DJ,	in Parkinson disease	May;9(5):589-95
Svendsen CN, Heywood P		
Giulietti A, Overbergh L, Valckx D,	An overview of real-time	Methods. 2001
Decallonne B, Bouillon R, Mathieu C	quantitative pcr: applications to	Dec;25(4):386-401
	quantity cytokine gene	
	expression	D 1 D 1 G
Glasgow E, Mishra L	Transforming growth factor B-	Endocr Relat Cancer.
	signaling and ubiquinators in	2008 Mar;15(1):59-
	cancer	72
Glinka Y, Gassen M, Youdim MB	Mechanism of 6- OHDA	J Neural Transm
	neurotoxicity	Suppl. 1997;50:55-66
Grossman SA and Batara JF	Current management of	Semin Oncol. 2004
Creath CC	glioblastoma multiforme	Uct;31(5):635-44
Groth CG	I ransplantation of porcine fetal	Lancet. 1995 Mar
Handa I. Cai II. Caalaan MD	Consting of Darkinger's	18;545(8951):755
Hardy J, Cal H, Cookson MR,	disease and Parkinson's	Ann Neurol.2000 Oat: 60(4): 280.08
Userve DW, Change C	Tamana min 1 (TMEEE1)	Oct;60(4):389-98
Harms P w, Chang C	inhibits nodel signaling through	Development 2002
	direct hinding to the nodel	17: 2624 2620
	coreceptor Cripto	17.2024-2029
He D. Deng 7. Luo V. Wang L. Vu D.	High_throughput functional	Autonhagy 2000 Ian
Deng W Δ n V Shi T Ma D	screening for autophagy_	1.5(1).52-60
Doing W, All 1, 5ll 1, Wa D	related genes and	1,5(1).52-00
	indentification of TM9SE1 as	
	an autophagosome- inducing	
	gene	
Higuchi R. Fockler C. Dollinger G	Kinetic PCR analysis: real-	Biotechnology (NY)
Watson R	time monitoring of DNA	1993 Sep:11(9):1026-
	amplification reactions	30
Horie M Mitsumoto Y Kyushiki H	Identification and	Genomics 2000 Jul
Kanemoto N. Watanabe A. Taniguchi Y.	characterization of TMEFF2. a	15:67(2):146-52
Nishino N Okamoto T Kondo M Mori T	novel survival factor for	10,07(2).11002
Noguchi K. Nakamura Y. Takahashi E.	hippocampal and	
Tanigami A	mesencephalic neurons	
Ishitani R. Chuang DM	Overexpression of	Mol Pharmacol. 1997
, , , , , , , , , , , , , , , , , , , ,	glyceraldehyd-3-phosphate	Apr:51(4):542-50
	dehydrogenase is involved in	I. 7. ()
	low K+- induced apoptosis but	
	not necrosis of cultured	
	cerebellar granule cells	
Jellinger KA	Prevalence of vascular lesions	J Neural Transm.
	in dementia with Lewy bodies.	2003 Jul;110(7):771-
	A postmortem study	8
Jendrossek V, Belka C, Bamberg M	Novel chemotherapeutic agents	Expert Opin Investig
	for the treatment of	Drugs. 2003

	glioblastoma multiforme	Dec;12(12):1899-924
Juncos JL	Management of psychotic	J Clin Psychiatry
	aspects of Parkinson's disease	1999;60 Suppl 8:42-
		53
Jurvansuu JM, Goldman A	Recent Inventions on Receptor	Recent Pat
	I yrosine Kinase KE1 Modulation	Biotechnol. 2008; $2(1): 47.54$
Kanemoto N. Horie M. Omori K. Nishino K	Expression of TMEEE1 mRNA	Rrain Res Mol Brain
Kondo M. Noguchi K. Tanigami A	in the mouse central nervous	Res 2001 Jan
	system: precise examination	31;86(1-2):48-55
	and comparative studies of	
	TMEFF1 and TMEFF2	
Kesari S, Ramakrishna N, Sauvageot C,	Targeted molecular therapy of	Curr Oncol Rep.
Stiles CD, Wen PY	malignant gliomas	2006 Jan;8(1):58-70
Kim BT, Rao VL, Sailor KA, Bowen KK,	Protective effects of GDNF on	J Neurosurg. 2001
Dempsey KJ.	traumatic brain injuries in rate	Oct;95(4):6/4-9
Krieglstein K. Henheik P. Farkas I. Jaszai I.	Glial cell line derived	I Neurosci 1998 Dec
Galter D Krohn K Unsicker K	neurotrophic factor requires	1.18(23).9822-34
	transforming growth factor β	-,()//
	for exerting ist full	
	neurotrophic potential on	
	peripheral and CNS neurons	
Kubista M, Andrade JM, Bengtsson M,	The real- time polymerase	Mol Aspects Med.
Forootan A, Jonak J, Lind K, Sindelka K,	chain reaction	2006 Apr-Jun;2/(2-
Stahlberg A Zorie N		5).95-125
Kupprion C. Motamed K	SPARC (BM-40 osteonectin)	J Biol Chem 1998
	inhibits the mitogenic effect of	Nov
	vascular endothelial growth	6;273(45):29635-40
	factor on microvascular	
	endothelial cells	
Lal A, Glazer CA, Martinson HM,	Mutant epidemal growth factor	Cancer Res. 2002 Jun
Friedman HS, Archer GE, Sampson JH,	receptor up- regulates	15;62(12):3335-9
Riggins O	invasion	
Lang AE, Gill S, Patel NK, Lozano A,	Randomized controlled trial of	Ann Neurol, 2006
Nutt JG, Penn R, Brooks DJ, Hotton G,	intraputamenal GDNF infusion	Mar;59(3):459-66
Moro E, Heywood P, Brodsky MA, Burchiel K,	in Parkinson disease	
Kelly P, Dalvi A, Scott B, Stacy M, Turner D,		
Wooten VG, Elias WJ, Laws ER, Dhawan V,		
Stoessi AJ, Matcham J, Coffey RJ, Traub M	Deal in sea line and (Cast of	NE. 1 I.M. 1 1000
Lang AE and Lozano AM	raikinson s disease (first of	Oct 8:339(15):1044
		53
Lang AE and Lozano AM	Parkinson's disease (second of	N Engl J Med. 1998
	two parts)	Oct 15;339(16):1130-
		43
Li L, Wu W, Lin LF, Lei M,	Rescue of adult mouse	Proc Natl Acad Sci
Oppenheim RW, Houenou LJ	notoneurons from injury-	USA. 1995 Oct
L. K. Drammlan A. Gtach 11 TD. Descent K.	Induced cell death by GDNF	10;92(21):97/1-5
LIK, Browniey A, Stockwell IB, Beeson K, MoIntosh TC, Busam D, Earriana, S, Murrhy S	INOVEL COMPUTATIONAL METHODS	BIMU BIOINFORMATICS.
Levy S	design effectiveness in directed	2000 Apr 11,9.191
	sequencing	
Lilienfeld DE and Perl DP	Projected neurodegenerative	Neuroepidemiology
	disease mortality in the United	1993;12(4):219-28
	States, 1990-2040	
Lin LF, Doherty DH, Lile JD,	GDNF: a glial- cell line derived	Science. 1993 May
Bektesh S, Collins F	neurotrophic factor for	21;260(5111):1130-2
	indorain dopaminergic neurons	

Liss B, Roeper J	ATP- sensitive potassium	News Physiol Sci.
	channels in dopaminergic	2001 Oct; 16:214-7
	neurons: transducers of	,
	mitochondrial dysfunction	
Louis ED, Marder K, Cote L,	Mortality from Parkinson	Arch Neurol 1997
Tang M, Mayeux R	disease	Mar;54(3):260-4
Mandel RJ, Spratt SK, Snyder RO,	Midbrain injection of	Proc Natl Acad Sci
Leff SE	recombinant adeno- associated	USA. 1997 Dec
	virus encoding rat glial cell	9;94(25):14083-8
	line- derived neurotrophic	
	factor protects nigral neurons in	
	a progressive 6-	
	hydroxydopamine- induced	
	degeneration model of	
	Parkinson`s disease in rats	
Mangoura D, Sun Y, Li C, Singh D,	Phosphorylation of	Oncogene. 2006 Feb
Gutmann DH, Flores A, Ahmed M,	neurofibromin by PKC is a	2;25(5):735-45
Vallianatos G	possible molecular switch in	
	EGF receptor signaling in	
	neural cells	
Mellinghoff IK, Wang MY, Vivanco I,	Molecular determinants of the	N Engl J Med. 2005
Haas-Kogan DA, Zhu S, Dia EQ,	response of Glioblastomas to	Nov
Lu KV, Yoshimoto K, Huang JH,	EGFR Kinase Inhibitors	10;353(19):2012-24
Chute DJ, Riggs BL, Horvath S,		
Liau LM, Cavenee WK, Rao PN,		
Beroukhim R, Peck TC, Lee JC, Sellers WR,		
Stokee D, Prados M, Cloughesy IF,		
Sawyers CL, Mischel PS		I. N
Michel PP, Hetti F	I oxicity of 6-OHDA and	J. Neurosci Res. 1990
	neurons in culture	Aug,20(4).428-33
Morans DM White LP Davis IW	Re: "The frequency of	Am I Enidemial
Worens Divi, white LR, Davis JW	idionathic Parkinson's disease	1996 Jul
	by age ethnic group and sex in	15.144(2).198-9
	northern Manhattan 1988-	13,144(2).170-7
	1993"	
Moscatello DK, Holgado-Madruga M, Emlet DR.	Constitutive activation of	J Biol Chem. 1998
Montgomery RB. Wong AJ	phosphatidyl- inositol- 3 -	Jan 2:273(1):200-6
	kinase by naturally occuring	, , , , , , , , , , , , , , , , , , , ,
	mutant epidermal growth factor	
	receptor	
Mutimer H, Deacon N, Crow S, Sonza S	Pitfalls of processed	Biotechniques. 1998
	pseudogenes in RT- PCR	Apr;24(4):585-8
Nicholas MK, Lukas RV, Jafri NF,	Epidermal growth factor	Clin Cancer Res.
Faoro L, Salgia R	receptor- mediated signal	2006 Dec
	transduction in the	15;12(24):7261-70
	development and therapy of	
	gliomas	
Nutt JG, Burchiel KJ, Comella CL, Jankovic J,	Randomized, double-blind trial	Neurology. 2003 Jan
Lang AE, Laws ER Jr, Lozano AM, Penn RD,	of GDNF in PD	14;60(1):69-73
Simpson RK Jr, Stacy M, Wooten GF;		
ICV GDNF Study Group		
Oliveira JG, Prados RZ, Guedes AC,	The housekeeping gene	Arch Dermatol Res.
Ferreira PC, Kroon EG	glyceraldehyd-3-phosphate	1999
	dehydrogenase is inappropriate	Dec;291(12):659-61
	as internal control in	
	as internal control in comparative studies between	
	as internal control in comparative studies between skin tissue and cultured skin	
	as internal control in comparative studies between skin tissue and cultured skin fibroblasts using Northern blot	
	as internal control in comparative studies between skin tissue and cultured skin fibroblasts using Northern blot analysis	

Motz C, Wacker M, Klose J, Shen J	oxidative damage in parkin-	Apr
	deficient mice	30;279(18):18614-22
Patel K, Amthor H, Connolly D, Brand-Saberi B,	The expression and regulation	Dev Biol 1996 Sep
Wilkinson DG, Cooke J, Christ B	of follistatin and a follistatin-	15;178(2):343-62.
	like gene during avian somite	
	compartmentalization and	
	myogenesis	
Peters IR, Helps CR, Hall EJ,	Real-time RT-PCR:	J Immunol Methods.
Day MJ	considerations for efficient and	2004 Mar;286(1-
	sensitive assay design	2):203-1/
Puopolo M, Kaviola E, Bean BP	Roles of subthreshold calcium	J Neurosci. 2007 Jan
	current and sodium current in	1/;2/(3):645-56
	midbrain donaming neurong	
Peardon DA Wen PV	Therapeutic advances in the :	Opeologist 2006
Realdon DA, wen't t	rational and notential role of	Eeb:11(2):152-64
	targeted agents	160,11(2).152-04
Ripple MO, Wilding G	Alteration of glyceraldehyd-3-	Cancer Res 1997 Jun
Ripple Mo, Whang G	nhosphate dehydrogenase	15·57(12)·2428-33
	activity and messenger RNA	15,57(12).2120 55
	content by androgen in human	
	prostate cacinoma cells	
Rolland V, Dugail I, Le Liepvre X,	Evidence of increased	J Biol Chem. 1995
Lavau M	glyceraldehyd-3-phosphate	Jan 20;270(3):1102-6
	dehydrogenase and fatty acid	
	synthetase promoter activities	
	in transiently transfected	
	adipocytes from genetically	
	obese rats	
Saarma M	GDNF- a stranger in the TGF _β -	Eur J Biochem. 2000
	superfamily?	Dec;267(24):6968-71
Samuels MA	Update in Neurology	Ann Intern Med.
		2007 Jan
		16;146(2):128-32
Savitt JM, Dawson VL, Dawson TM	Diagnosis and treatment of	J Clin Invest. 2006
	to modicine	Jul;110(7):1744-54
Sahimmällar E. Singar Krügar D. Sahrädar S	The charge of EMD24n o	EMDO L 1005 Apr
Krüger II. Barlowe C. Riezman H	component of ER derives	$2.14(7) \cdot 1320 - 30$
Kruger O, Barlowe C, Kiezman II	COPIL- coated vesicles causes	5,14(7).1529-59
	a defect in transport of selected	
	proteins to the Golgi	
Schlegel J. Neff F. Piontek G	Serial induction of mutations	J Neurosci Methods.
	by ethylnitrosourea in PC12	2004 Aug
	cells: a new model for a	30;137(2):215-20
	phenotypical characterization	, , ,
	of the neurotoxic response to 6-	
	hydroxydopamine	
Shingo T, Date I, Yoshida H, Ohmoto T	Neuroprotective and restorative	J Neurosci Res. 2002
	effects of intrastriatal grafting	Sep 15;69(6):946-54
	of encapsulated GDNF-	
	producing cells in a rat model	
	of Parkinson's disease	
Signu A, Wersinger C, Moussa CE,	I ne role of α -synuclein in both	Ann N Y Acad Sci.
Vernier P	neuroprotection and	2004 Dec;1035:250-
Cilcustri I. Consta V. Delleveli', D. At. '	neurodegeneration	/U Hum Mal Casa (
Silvesiri L, Caputo V, Bellacchio E, Atorino L, Delleniocolo P, Volente EM, Cocori C	IVIIIOCNONDIALI IMPORT AND	num Moi Genet.
Danapiccola D, valente Elvi, Casari G	enzymatic activity of Plink-1	2003 INOV
	mutants associated to recessive	13,14(22).34//-92
	narkinsonism	
Sordella R Bell DW Haber DA	parkinsonism Gefitinih- sensitizing EGEP	Science 2004 Aug
Settlman J	mutations in lung cancer	20:305(5687):1163-7
---	-----------------------------------	--
	activate ant- apoptotic	
	pathways	
Snanakis F	Problems related to the	Nucleic Acids Res
Spanakis E	interpretation of	1993 Aug
	autoradiographic data on gene	11.21(16).3800-10
	autorautographic data on gene	11,21(10).3009-19
	constitutive transcripts and	
Spillontini MC, Sohmidt ML, Loo VM	Alpha grouplain in Larry	Noture 1007 Aug
Traianauralii IO, Jalvas D, Caadart M	hadias	Nature 1997 Aug
I rojanowski JQ, Jakes K, Goederi M	Dodles	28,388(0045):839-40
Staal RG, Mosharov EV, Sulzer D	Dopamine neurons release	Nat Neurosci. 2004
	transmitter via a flickering	Apr;/(4):341-6
	fusion pore	D NULL 10
Steece- Collier K, Maries E, Kordower JH	Etiology of Parkinson's	Proc Natl Acad Sci
	disease: Genetics and	USA. 2002 Oct
	environment revisited	29;99(22):13972-4
Stowe RL, Wheatley K, Clarke CE, Ives NJ,	Surgery for Parkinson's disease:	J Neurol Neurosurg
Hills RK, Williams AC, Daniels JP, Gray R	lack of reliable clinical trial	Psychiatry 2003
	evidence	Apr;74(4):519-21
Stumm G, Russ A, Nehls M	Deductive genomics: a	Am J
	functional approach to identify	Pharmacogenomics.
	innovative drug targets in the	2002;2(4):263-71
	post- genome era	
Sullivan AM, O'Keeffe GW	The role of growth/	J Anat. 2005
	differentiation factor 5 (GDF5)	Sep;207(3):219-26
	in the induction and survival of	1, ()
	midbrain dopaminergic	
	neurons: relevance to	
	Parkinsons's disease treatment	
Sulzer D	Multiple hit hypotheses for	Trends Neurosci
	dopamin neuron loss in	2007 May 30(5) 244-
	Parkinson`s disease	50
Sulzer D. Zecca L	Intraneuronal dopamine-	Neurotox Res 2000
	quinone synthesis: a review	Feb:1(3):181-95
Taha IM Janszen MA Favre I	Thalamic deep brain	I Neurosurg 1999
	stimulation for the treatment of	Jul:91(1):68-72
	head voice and bilateral limb	Jul, J1(1).00 72
	tremor	
Tannar CM, Ban Shlama V	Enidemiology of Parkinson's	Adv Neurol
ranner Civi, Ben-Sinonio I	disease	1000.80.152 0
Totton WC. Chalman Rodman BM	Chaptereldehude 2 nhoenhete	1999,00.133-9
Flatter M. Least W. Least insti FD	Glyceraldenyde-3-phosphale	J Neural Transm
Eistner M, Leesch W, Jagodzinski FB,	denydrogenase in	Suppl; 2000;(00):77-
Stupak DP, Sugrue MM, Tation NA	neurodegeneration and	100
	apoptosis signaling	Quinna 1007 T 1
Inreadgill DW, Dlugosz AA, Hansen LA,	Largeted disruption of mouse	Science. 1995 Jul
Iennenbaum I, Lichti U, Yee D, LaMantiaC,	EGF- receptor: effects of	14;269(5221):230-4
Mourton I, Herrup K, Harris KC	genetic background on mutant	
	phenotype	
Tibell A, Rattael E, Wennberg L, Nordenström J,	Survival of macroencapsulated	Cell Transplant.
Bergström M, Geller RL, Loudovaris T,	allogeneic parathyroid tissue	2001;10(7):591-9
Johnson RC, Brauker JH, Neuenfeldt S,	one year after transplantation in	
Wernerson A	nonimmunosuppressed humans	
Uddin J	Glioblastoma multiforme	www.emedicine. com
Vaudry D. Stork PI Lazarovici D	Signaling pathways for PC12	Science 2002 May
Fiden I F	cell differentiation: making the	31.296(5573).16/8_0
	right connections	51,270(5575).1040-9
von Coalln P. Dawson VI. Dowson TM	Darkin associated Darkingon's	Call Tissue Dec. 2004
von Coulin K, Dawson VL, Dawson IM	r arkin- associated Parkinson S	Cell 1 Issue Kes. 2004 Oot: 218(1):175.94
Valacals MA, Danc II	The new of real time DCD	A dry Dharai al E 1
v alasek IVIA, Kepa JJ	The power of real-time PCK	AUV PHYSIOI Educ.

		2005 Sep;29(3):151-9
Winkler C, Sauer H, Lee CS, Björklund A	Short-term GDNF treatment	J Neurosci. 1996 Nov
	provides long-term rescue of	15;16(22):7206-15
	lesioned neurons in a rat model	
	of Parkinson`s disease	
Wood- Kaczmar A, Gandhi S, Wood NW	Understanding the molecular	Trends Mol Med.
	causes of Parkinson's disease	2000
Wong RW Guillaud I	The role of enidermal growth	Cytokine Growth
Wong KW, Guinaud L	factor and its receptors in	Factor Rev 2004
	mammalian CNS	Apr-Jun:15(2-3):147-
		56
Wrensch M, Minn Y, Chew T,	Epidemiology of primary brain	Neuro Oncol. 2002
Bondy M, Berger MS	tumors: current concepts and	Oct;4(4):278-99
	review of the literature	
Xu J, Kao SY, Lee FJ, Song W, Jin LW,	Dopamine- dependent	Nat Med. 2002
Yankher BA	neurotoxicity of α - synuclein: a	Jun;8(6):600-6
	neurodegeneration in	
	Parkinson's disease	
Yang Y. Gehrke S. Hague ME. Imai Y.	Inactivation of Drosophila DJ-1	Proc Natl Acad Sci.
Kosek J, Yang L, Beal MF, Nishimura I,	leads to impairments of	USA. 2005 Sep
Wakamatsu K, Ito S, Takahashi R, Lu B	oxidative stress response and	20;102(38):13670-5
	phosphatidylinositol 3- kinase/	
	Akt signalling	
Yasuhara T, Shingo T, Muraoka K, Kobayashi K,	Early transplantation of an	J Neurosurg. 2005
l akeuchi A, Yano A, Wenji Y, Kameda M, Matari T, Mirashi V, Data J	encapsulated GDNF- producing	Jan;102(1):80-9
Maisui I, Miyosii I, Date I	neuroprotective effects in a rat	
	model of Parkinson's disease	
Yasuhara T, Borlongan CV, Date I	Ex vivo gene therapy:	Front Biosci. 2006
, , ,	transplantation of neurotrophic	Jan 1;11:760-75
	factor- secreting cells for	
	cerebral ischemia	
Yasuhara T, Shingo T, Date I	Glial cell line- derived	Acta Med Okayama.
	the answer of th	2007 Apr;61(2):51-6
Zeng O. Cheng V. Zhu K. Vu Z. Wu Y	The relationship between	L Intern Med Res
Huang K Zhou M Han S Zhang O	overexpression of glial cell-	2008 Jul-
Truing II, Zhou IVI, Thui S, Zhung Q	derived neurotrophic factor and	Aug:36(4):656-64
	its RET receptor with	
	progression and prognosis of	
	human pancreatic cancer	
Zhou W, Zhu M, Wilson MA, Petsko GA,	The oxidation state of DJ-1	J Mol Biol. 2006 Mar
Fink AL	regulates ist chaperone activity	3;356(4):1036-48
Zigmond MI Striker EM	toward α-synuclein	Int Day Naurahial
Ziginonu MJ, Sutket EM	Animal models of Parkinsonism using selective	1080.31.1-70
	neurotoxins: clinical and basic	1,07,51.1-77
	implications	
Zimprich A, Biskup S, Leitner P, Lichtner P.	Mutations in LRRK2 cause	Neuron. 2004 Nov
Farrer M, Lincoln S, Kachergus J, Hulihan M,	autosomal- dominant	18;44(4):601-7
Uitti RJ, Calne DB, Stoessl AJ, Pfeiffer RF,	parkinsonism with pleomorphic	
Patenge N, Carbajal IC, Vieregge P, Asmus F,	pathology	
Müller-Myhsok B, Dickson DW, Meitinger T,		
Strom TM, Wszolek ZK, Gasser T		

12. Materialliste

Material zur cDNA- Synthese	Firma	Katalognummer
Random-Hexanucleotide-Mix	Roche Diagnostics GmbH	11 277081
	(Mannheim/Germany)	
dATP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	11 934511 001
	(Mannheim/Germany)	
dCTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	11 934520 001
	(Mannheim/Germany)	11.024546.001
dTTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	11 934546 001
	(Mannheim/Germany)	11.024520.001
dGTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	11 934538 001
5 - First Otres 1 De Con	(Mannneim/Germany)	- 00146
5X First Strand Buffer	Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA)	y 00146
	Invitrogen Corp. (Carisbad, CA/USA)	y 00147
M-UMLV- Reverse	(Monnhoim/Cormany)	11 062603 001
	(Maninenn/Germany)	
dNTD Mix: Konzontration		
25mM		
25 µl dATP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	
	(Mannheim/Germany)	
25 µ1 dCTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	
	(Mannheim/Germany)	
25 µl dTTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	
	(Mannheim/Germany)	
25 ul dGTP 100mM	Roche Diagnostics GmbH	
	(Mannheim/Germany)	
360 µl destilliertes Wasser		
•		
Material zur RNA- Isolierung	Firma	Katalognummer
Trizol Reagens 100ml	GIBCO BRL Life Technologies	15596-026
Chlanafama	Sigma Chemical Corn (St. Louis	122K3759
Chlorolorm	MO/USA)	
Isopropanol	MO/USA)	
Isopropanol Ethanol 100%	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	Katalognummer
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA)	Katalognummer y02028
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA)	Katalognummer y02028 y02016
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o.	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH	Katalognummer y02028 y02016
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o.	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany)	Katalognummer y02028 y02016
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase	Grind Onemical Corp. (St. Boars, MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Garl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany)	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer Agarosegel- Elektrophorese	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06 Katalognummer
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer Agarosegel- Elektrophorese SeaKem Agarose for gel	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München Firma Biozym Scientific GmbH (Hess.	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06 Katalognummer 50004 E
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer Agarosegel- Elektrophorese SeaKem Agarose for gel electrophoresis	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München Firma Biozym Scientific GmbH (Hess. Oldendorf/Germany)	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06 Katalognummer 50004 E
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer Agarosegel- Elektrophorese SeaKem Agarose for gel electrophoresis Ultra Pure 10xTBE Buffer	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München Firma Biozym Scientific GmbH (Hess. Oldendorf/Germany) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA)	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06 Katalognummer 50004 E 15581-028
Isopropanol Ethanol 100% DEPC/Diethylpyrocarbonat 0,1% DEPC- H ² O PCR- Material 10xPCR Rxn Buffer MgCl2 50mM dNTP Mix s.o. Taq DNA Polymerase 5000u/ml aqua ad iniectabilia 100ml Primer Agarosegel- Elektrophorese SeaKem Agarose for gel electrophoresis Ultra Pure 10xTBE Buffer eurobio Ethidum Bromide	MO/USA) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany) Firma Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Roche Diagnostics GmbH (Mannheim/Germany) Amersham Biosciences (Freiburg/Germany) Delta Select Gesellschaft für Strahlenschutz und Forschung (GSF) München Firma Biozym Scientific GmbH (Hess. Oldendorf/Germany) Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA) Eurobio (www.eurobio.fr)	Katalognummer y02028 y02016 27-0799-06 Katalognummer 50004 E 15581-028

10x Sample Buffer/ Blue juice		
H ² O		
Molecular Weight Marker IX	Roche Diagnostics GmbH	11 44 94 60 01
50ug	(Mannheim/Germany)	
1Kh Ladder 500ug/ml	Now England DioLabs (Erankfurt am	NI2222C
TKO- Ladder 500µg/III	Moin/Cormony)	N32320
	Main/Germany)	
Molecular Weight Marker II	Roche Diagnostics GmbH	
50µg	(Mannheim/Germany)	
Molcular Weight Marker XIV	Roche Diagnostics GmbH	
50µg	(Mannheim/Germany)	
Agarose-Formaldehvd- Gele	Firma	Katalognummer
SeaKem Agarose for gel	Biozym Scientific GmbH (Hess	50004 E
electrophoresis	Oldendorf/Germany)	
10: MODE Duffer	Carl Dath Carb II (Karlamaha/Carmana)	
TOX MOPS Puller	Carl Roth GmbH (Karlsrune/Germany)	D7221
Formaldehyd 37%	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	P/331
Formamid	Sigma Chemical Corp. (St. Louis,	44H1160
	MO/USA)	
6x RNA Ladepuffer	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
eurobio Ethidum Bromide	Eurobio (www.eurobio.fr)	
0,7mg/ml	, , , , , , , , , , , , , , , , , , ,	
3%HCL	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)	
10x MODS Duffer:		
41,8 g MOPS		
800 ml DEPC- H ² O		
mit NaOH auf einen pH von		
7,0 einstellen		
16,6 ml 3M DEPC HCl, pH 5,2		
20 ml 0,5M DEPC- EDTA, pH		
8,0		
mit DEPC-H ² O auf ein		
Volumen von 11		
auffüllen		
6X RNA Ladeputter:		
ImM EDTA, pH 8,0		
0,25% Bromphenol Blau		
50% Glycerol		
TagMan- RT- PCR	Firma	Katalognummer
Universal PCR Master Mix	Applied Biosystems (Foster City	43 04 437
Chiversar i Cix Musici Mix	CA/USA)	
aque ed inicatabilia 100ml	Dalta Salaat	
	Denta Select	
		Primersequenz
Primer (gelöst in DEPC-H ² O):	Gesellschaft für Strahlenschutz und	
	Forschung (GSF) München	
beta-actin forward		5`-CCT GGC ACC CAG
		CAC AAT-3`
beta-actin reverse		5`-GCC GAT CCA GGA
		GTA CT-3`
GAPDH forward		5`-CGT GGA AGG ACT
		CAT GAC CA-3
GAPDH reverse		5'-GCC ATC ACG CCA CAG
UNI DI TEVEISE		TTT C 2
		1110-3

TMEFF1 forward		5°-TTG TTG GO	GA AAG
		AAA GAT GGA	A-3`
TMEFF1 reverse		5`-GAT GCA G	TA ACC
		ATT GAG GTT	TT-3`
TM9SF1 forward		5`-AGC CCT G	GT ACA
		AGT CTA CT-3	
TM9SF1 reverse		5°-GAG GAT G	CC GTA
		CAA AGT GT-3	3
SVBR- Green	Molecular Probes		,
7.10.14	F '	V. A. L.	
	Firma	Katalognumme	r 22((
SHSY5Y Zellen, humane		ATCC-Nr. CRL	-2266
Neuroblastom- Zellinie			
Growth Medium	Invitrogen Corp. (Carlsbad, CA/USA)		
DMEM+GluaMax			
1x PBS			
Trypsin			
EDTA			
RNA- Isolierung aus Zellen	Firma	Katalognumme	r
RN easy- Protect Mini- Kit:	Quiagen (Hilden/Germany)	×	
Lyse Puffer			
RPE Puffer			
RW1 Puffer			
ß- Mercaptoethanol	Sigma Chemical Corp. (St. Louis		
is mercuptoethanor	MO/USA)		
Ethanol 100%	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)		
Ethanol 70%	Carl Roth GmbH (Karlsruhe/Germany)		
DEPC- H ² O			
Geräte			
Gelwanne			
Gelkammer			
Illtra-Turray T8 Homogenisator			
Messständer			
Microtube Safety Cup 1 5ml			
DCP Sprint Masshing			
PCK Sprint- Maschine			
2μΙ- 20μΙ			
10μ1-100μ1			
20µl- 200µl			
100µl- 1000µl			
Pipettenspitzen			
Waage			
eppendorf Zentrifuge			
eppendorf Zentrifuge			
RT-PCR 7700 Sequence Detector	pr		
eppendorf Thermomixer 1,5 ml			
Serological Pipette 10ml			
Serological Pipette 5ml			
Zellkultur Testnlatten			
Falcon Tubes 15ml			
Falcon Tubes 50ml			
raicon i udes sumi			