

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 公表特許公報(A)

(11) 特許出願公表番号

特表2004-532849
(P2004-532849A)

(43) 公表日 平成16年10月28日(2004.10.28)

(51) Int.C1.⁷

F 1

テーマコード(参考)

A61K 48/00

A 61 K 48/00 Z N A

4 B 02 4

A61K 31/7088

A 61 K 31/7088

4 C 08 4

A61P 9/00

A 61 P 9/00

4 C 08 6

A61P 21/00

A 61 P 21/00

A61P 25/00

A 61 P 25/00

審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全 122 頁) 最終頁に続く

| | | | |
|---------------|------------------------------|----------|--|
| (21) 出願番号 | 特願2002-583620 (P2002-583620) | (71) 出願人 | 591076811 カイロン コーポレイション アメリカ合衆国、カリフォルニア 946 08, エミリービル, ホートン ストリート 4560 |
| (86) (22) 出願日 | 平成14年4月19日 (2002.4.19) | (74) 代理人 | 100078282 弁理士 山本 秀策 |
| (85) 翻訳文提出日 | 平成15年10月20日 (2003.10.20) | (74) 代理人 | 100062409 弁理士 安村 高明 |
| (86) 國際出願番号 | PCT/US2002/012527 | (74) 代理人 | 100113413 弁理士 森下 夏樹 |
| (87) 國際公開番号 | W02002/086105 | (72) 発明者 | レインハード, クリストフ アメリカ合衆国 カリフォルニア 946 08, エミリービル, ビルディング 4, ホートン ストリート 4500 最終頁に続く |
| (87) 國際公開日 | 平成14年10月31日 (2002.10.31) | | |
| (31) 優先権主張番号 | 60/285,319 | | |
| (32) 優先日 | 平成13年4月20日 (2001.4.20) | | |
| (33) 優先権主張国 | 米国(US) | | |
| (31) 優先権主張番号 | 60/288,716 | | |
| (32) 優先日 | 平成13年5月4日 (2001.5.4) | | |
| (33) 優先権主張国 | 米国(US) | | |

(54) 【発明の名称】中枢神経系へのポリヌクレオチド薬剤の送達

(57) 【要約】

本発明は、ポリヌクレオチド薬剤、特にオリゴヌクレオチドを、鼻腔から開始する神経経路を用いてか、または、三叉神経によって神経支配される鼻腔外組織から開始する神経経路を介して、哺乳動物のCNSに送達する方法を提供する。本発明は、ポリヌクレオチド薬剤を、哺乳動物のCNSの細胞および組織に送達するための方法を提供し、この方法は、ポリヌクレオチド薬剤を含む調製物をCNSの組織および細胞に導入する工程を包含し、ここで、このポリヌクレオチド薬剤は、標的ポリペプチドの発現を阻害するか、またはその哺乳動物に対する生物学的效果を媒介するタンパク質もしくはペプチドの発現を指向するかの、いずれかである。

【特許請求の範囲】**【請求項 1】**

哺乳動物の中核神経系にポリヌクレオチド薬剤を送達する方法であって、以下：
鼻腔の嗅覚領域または三叉神経によって神経支配される組織と該薬剤を含む組成物とを接觸させる工程
を包含し、これによって、該薬剤が、該中核神経系の該組織および細胞に送達される、方法。

【請求項 2】

前記嗅覚領域が、神経経路、上皮経路、リンパチャネル、脈管周囲チャネル、またはこれらの組合せを含む、請求項 1 に記載の方法。 10

【請求項 3】

前記ポリヌクレオチド薬剤を含む前記組成物が、該組成物を前記鼻腔の 1 / 3 より上に投与することによって、前記哺乳動物の嗅覚領域に接觸される、請求項 1 に記載の方法。

【請求項 4】

前記三叉神経によって神経支配される前記組織が、口腔組織、真皮組織または結膜からなる群から選択される鼻腔内組織または鼻腔外組織である、請求項 1 に記載の方法。

【請求項 5】

前記組成物と前記口腔組織とを接觸する工程が、舌下投与を包含する、請求項 4 に記載の方法。

【請求項 6】

前記ポリヌクレオチド薬剤が、骨髄、脳幹、中脳、小脳、嗅球、皮質構造、皮質下構造またはこれらの任意の組合せに送達される、請求項 1 に記載の方法。 20

【請求項 7】

前記ポリヌクレオチド薬剤が、ポリヌクレオチド、ポリヌクレオチドアナログ、ポリヌクレオチド模倣物、および生物学的に活性なペプチドまたはタンパク質を作動可能にコードするプラスミドからなる群から選択される、請求項 1 に記載の方法。

【請求項 8】

哺乳動物の中核神経系にポリヌクレオチド薬剤を投与する方法であって、以下：
有効量の該薬剤を含む組成物を鼻腔の嗅覚領域または三叉神経によって神経支配される組織に投与する工程
を包含し、これによって、該薬剤が、該中核神経系の細胞に対して診断的、保護的または治療的な効果を提供するのに有効な量で、該哺乳動物の該中核神経系に輸送される、方法。
30

【請求項 9】

前記嗅覚領域が、神経経路、上皮経路、リンパチャネル、脈管周囲チャネル、またはこれらの組合せを含む、請求項 8 に記載の方法。

【請求項 10】

前記三叉神経によって神経支配される前記組織が、口腔組織、真皮組織または結膜からなる群から選択される鼻腔内組織または鼻腔外組織である、請求項 8 に記載の方法。

【請求項 11】

前記ポリヌクレオチド薬剤が、ポリヌクレオチド、ポリヌクレオチドアナログ、ポリヌクレオチド模倣物、および生物学的に活性なペプチドまたはタンパク質を作動可能にコードするプラスミドからなる群から選択される、請求項 8 に記載の方法。 40

【請求項 12】

前記ポリヌクレオチド薬剤が、神経学的状態、中枢神経系障害、精神障害またはこれらの組合せの処置に有効な量で前記哺乳動物の前記中核神経系に輸送される、請求項 8 に記載の方法。

【請求項 13】

前記ポリヌクレオチド薬剤が、ポリヌクレオチド、ポリヌクレオチドアナログ、ポリヌクレオチド模倣物、および生物学的に活性なペプチドまたはタンパク質を作動可能にコード 50

するプラスミドからなる群から選択される、請求項 1 2 に記載の方法。

【請求項 1 4】

前記状態または前記障害が、神経変性障害である、請求項 1 2 に記載の方法。

【請求項 1 5】

前記神経変性障害が、パーキンソン病またはアルツハイマー病である、請求項 1 4 に記載の方法。

【請求項 1 6】

請求項 1 2 に記載の方法であって、前記状態または前記障害が、レーヴィ体痴呆、多発硬化症、てんかん、無口症 (a s n o m i a) 、薬物嗜癖、小脳性運動失調、進行性核上麻痺、筋萎縮側索硬化症、情動障害、精神分裂病、脳卒中、脊髄卒中、髄膜炎、中枢神経系の H I V 感染、脳腫瘍、脊髄腫瘍、プリオントン病、無嗅覚症、脳損傷、および脊髄損傷からなる群から選択される、方法。10

【請求項 1 7】

請求項 1 6 に記載の方法であって、前記ポリヌクレオチド薬剤が、インスリン様増殖因子レセプター I (I G F - I R) 、インスリン様増殖因子 I (I G F - I) 、インスリン様増殖因子 II (I G F - I I) 、インスリン様増殖因子 III (I G F - I I I) レセプター、アミロイド前駆体タンパク質、およびアヘン剤レセプターからなる群から選択されるポリペプチドをコードする m R N A 転写産物の少なくとも 10 ヌクレオチドに相補的であるように設計されるアンチセンス薬剤である、方法。20

【請求項 1 8】

哺乳動物の中枢神経系障害の病状に寄与する標的タンパク質をコードする m R N A の翻訳を阻害する方法であって、以下：20

該 m R N A の領域に相補的な少なくとも 1 つのアンチセンス薬剤を含む組成物を提供する工程；および

該哺乳動物の鼻腔の嗅覚領域または三叉神経によって神経支配される組織と該組成物とを接触させる工程

を包含し、これによって、該アンチセンス薬剤が、該 m R N A を含む該中枢神経系の細胞に送達され、ここで、該アンチセンス薬剤が、標的 m R N A にハイブリダイズして翻訳を阻害する、方法。30

【請求項 1 9】

前記アンチセンス薬剤が、オリゴヌクレオチド、化学的に改変したオリゴヌクレオチド、およびペプチド核酸分子からなる群から選択される、請求項 1 8 に記載の方法。

【請求項 2 0】

前記アンチセンス分子を含む前記組成物が、前記鼻腔の 1 / 3 より上に該組成物を投与することによって、前記哺乳動物の嗅覚領域に接触される、請求項 1 8 に記載の方法。

【請求項 2 1】

前記標的タンパク質が、インスリン様増殖因子レセプター I (I G F - I R) 、インスリン様増殖因子 I (I G F - I) 、インスリン様増殖因子 II (I G F - I I) 、インスリン様増殖因子 III (I G F - I I I) レセプター、アミロイド前駆体タンパク質、およびアヘン剤レセプターからなる群から選択される、請求項 1 8 に記載の方法。40

【請求項 2 2】

前記三叉神経によって神経支配される前記組織が、口腔組織、真皮組織または結膜からなる群から選択される鼻腔内組織または鼻腔外組織である、請求項 1 8 に記載の方法。

【請求項 2 3】

前記組成物と前記口腔組織とを接触させる工程が、舌下投与を包含する、請求項 2 2 に記載の方法。

【発明の詳細な説明】

【技術分野】

【0 0 0 1】

(発明の分野)

本発明は、三叉神経により神経支配された鼻腔の嗅覚領域、または鼻内組織もしくは鼻腔外組織のいずれかに方向付けられた神経経路により、哺乳動物の中権神経系に、ポリヌクレオチド薬剤を送達する方法に関する。開示される方法は、哺乳動物の血脳関門の障害により課された薬物送達の障害を回避する。

【背景技術】

【0002】

(発明の背景)

哺乳動物の脳は、血脳関門(BBB)と称される毛細血管内皮細胞の並びにより特徴付けられる。接着結合されている内皮細胞の単層は、血液中に存在する主要な溶質の、中枢神経系(CNS)への侵入を防ぐ解剖学的 / 生理学的な血液 / 組織の関門を提供する。 BBB により確立される解剖学的障壁および血液脳脊髄液(CSF)関門は、脳および脊髄ならびにそれらの実質組織の細胞外液(例えれば、脳脊髄液)を、悪性全身性感染(例えれば、感染性血液保有因子(blood - borne agent))から隔離および保護する。 BBB はまた、脳の毛細血管の管腔(例えれば、血液成分と接触する)原形質膜内に内因性輸送系を確立することにより CNS への選択分子種(溶質)の侵入を促進する特殊な生理的機能を発揮する。より詳細には、ヒト BBB は、細胞および組織(脳および脊髄の実質を含む)の維持に必要とされる低分子量の栄養物を輸送するためのキャリア媒介輸送(CMT)経路 ; および CNS への高分子量のタンパク質リガンド(例えれば、神経栄養因子(例えれば、成長因子))のトランスサイトーシスのためのレセプター媒介輸送(RMT)経路を提供する。接着結合による接続の効率は、ヒト BBB が、全ての薬剤(例えれば、溶質)の 95 % より多くが循環系から CNS に入ることを排除することを可能にすることが、確立されている(Partridge (1999) Pharmaceutical Science & Technology Today 2 : 49 - 59)。従って、脂溶性ではなく、そして RMT 系レセプターに対する固有の親和性を欠く 500 Da より大きい分子量によって特徴付けられる薬剤は、 BBB を通過し得ないことは周知である。

【0003】

CNS の疾患に起因する病態は、米国における主要な健康上の問題である。ポリヌクレオチド薬剤(例えれば、アンチセンス薬剤、または一過性のタンパク質発現のためのコード配列を含むプラスミド)の使用は、望ましい処置様式として認められているが、それらの開発は、CNS に治療有効用量のポリヌクレオチド薬剤を送達し得る薬物送達方法に対する必要性によって、妨げられてきた。しかし、最近数年のうちに、哺乳動物の CNS における遺伝子発現の阻害のための、ポリヌクレオチド薬剤、またはより具体的には、アンチセンス薬剤の、首尾よい使用を示すいくつかの報告がなされた。例えれば、アンチセンスにより媒介される阻害が、神経伝達物質レセプター、サイトカイン、トランスポーターおよび他のタンパク質のような、様々なタンパク質をコードする遺伝子に対して報告された。 Szklerczak および Kazzmerck (1989) Antisense Nucleic Acid Drug Dev . 9 : 105 。

【0004】

CNS への薬物送達のための従来のアプローチとしては、以下が挙げられる：神経外科的ストラテジー(例えれば、大脳内注射または脳室内注入)； BBB の内因性移送経路の 1 つの利用を試みての、薬剤の分子操作(例えれば、内皮細胞表面分子に対する親和性を有する輸送ペプチドを、それ自体が BBB と架橋不可能な薬剤と組み合わせて含む、キメラ融合タンパク質の生成)；薬剤の脂溶性を増加させるように設計された、薬理学的ストラテジー(例えれば、水溶性薬剤の、脂質キャリアまたはコレステロールキャリアへの結合体化)；および過剰浸透圧破壊による BBB の一体性の一時的破壊(頸動脈へのマンニトール溶液の注入、またはアンギオテンシンペプチドのような生物学的に活性な薬剤の使用から生じる)。しかし、これらのストラテジーの各々には、制限(例えれば、侵襲性外科手順に付随する固有の危険性、内因性移送系に固有の制限によって付与される、大きさの制限、 CNS の外側で活性であり得るキャリアモチーフを含むキメラ分子の全身投与に付随する、潜在的に所望でない生物学的副作用、および BBB が破壊された脳の領域での脳の損傷の

10

20

30

40

50

可能な危険性)があり、このことにより、そのストラテジーは、最適ではない送達方法になる。

【0005】

さらに、脳の機能的/解剖学的領域の各々は、疎水性の白質によって他の領域から隔離されているので、構造体内の注射(例えば、大脳内または脳質内の注射)は、投与された薬剤(例えば、溶質)の、CNSの他の領域への非常に少ない分布を促進する。従って、CNSの組織および細胞に薬剤を送達するための、より良好な方法に対する必要性が、存在し続けている。

【発明の開示】

【課題を解決するための手段】

10

【0006】

(発明の要旨)

本発明は、ポリヌクレオチド薬剤を、哺乳動物のCNSの細胞および組織に送達するための方法を提供し、この方法は、ポリヌクレオチド薬剤を含む調製物をCNSの組織および細胞に導入する工程を包含し、ここで、このポリヌクレオチド薬剤は、標的ポリペプチドの発現を阻害するか、またはその哺乳動物に対する生物学的效果を媒介するタンパク質もしくはペプチドの発現を指向するかの、いずれかである。

【0007】

本明細書中に開示される送達方法は、CNS(例えば、脳および/または脊髄)の細胞に、裸のポリヌクレオチドをインビボで送達または投与するための方法を提供し、この方法は、ポリヌクレオチド薬剤を含有する組成物を提供する工程、およびこの組成物を、鼻腔の嗅部、または三叉神経によって神経支配されている鼻内もしくは鼻外の組織と接触させる工程を包含し、この接触部から、ポリヌクレオチド薬剤がCNSに送達される。より具体的には、本発明は、ポリヌクレオチドを、哺乳動物のCNSに、嗅神経または三叉神経に付随する神経経路を通して、またはこの経路によって、送達するための方法を提供する。本明細書中に開示される送達/投与方法における使用に適したポリヌクレオチド薬剤は、好ましくは、ペプチド、タンパク質、またはアンチセンスオリゴヌクレオチドのいずれかをコードする、DNA配列またはmRNA配列である。

20

【0008】

これらの部位に投与されるポリヌクレオチド薬剤は、CNSに、保護効果または治療効果を提供するために有効な量で送達され得る。保護効果または治療効果の例としては、タンパク質またはペプチドの発現、およびタンパク質発現の阻害が挙げられる。本発明の方法によって送達される薬剤は、 BBBを回避し、そしてCNSに直接送達される。従って、この方法を使用して、CNSの疾患または障害の処置のために、BBBを不十分に通過するかまたは通過し得ないポリヌクレオチド薬剤の治療有効用量を投与することが可能である。これらの疾患または障害としては、神経変性障害、悪性疾患または腫瘍、情動障害、あるいは脳血管の障害、傷害、またはCNSの感染から生じる神経損傷が挙げられるが、これらに限定されない。

30

【0009】

この送達方法は、外因性の薬剤をCNSに直接移送することを提供する。この様式で、ポリヌクレオチド薬剤は、神経経路、あるいは脈管周囲のチャネル、リンパ周囲の(prehypothalamic)チャネル、または脳および/もしくは脊髄に付随するリンパチャネルに沿って、CNSへと移送され得る。あるいは、ポリヌクレオチド薬剤は、脳脊髄液には入り得、引き続いて、CNS(脳、および/または脊髄が挙げられる)に入り得る。

40

【0010】

アンチセンス薬剤は、単一の遺伝子産物の配列特異的阻害のための手段を提供することが周知である。アンチセンス薬剤は、本発明の方法に従って送達され得る、特定のクラスのポリヌクレオチド薬剤を例示する。本明細書において使用される場合、「アンチセンス薬剤」とは、CNSの疾患または障害の病理に寄与することが既知である標的タンパク質の、発現および/または機能を阻害するように設計された、配列特異的調節因子である。

50

この方法は、本明細書中に規定されるようにCNSの1つ以上の部分に薬剤を送達し得る。代表的に、薬剤は、CNSの障害または疾患の予防または処置のために、投与される。

【0011】

より具体的には、本発明は、裸のDNAおよびRNA（例えば、ポリヌクレオチド薬剤）を哺乳動物に導入して、ポリペプチドの制御された発現またはアンチセンスポリヌクレオチド配列のインビボでの產生のいずれかを達成することに関する。本発明の送達方法は、遺伝子治療適用、およびポリペプチドの投与または標的タンパク質の発現の阻害のいずれかが、基礎となる障害または疾患を改善および/または矯正し得る、任意の治療状況において、有用である。

【0012】

本発明の1つの実施形態の実施は、脊椎動物細胞への組み込みのためのポリペプチドを作動可能にコードする、裸のポリヌクレオチドを得ることを必要とする。ポリヌクレオチドは、標的細胞による発現のために必要な遺伝情報（例えば、プロモーターなど）の全てを有する場合に、ポリペプチドを作動可能にコードする。本明細書中において使用される場合、これらの配列は、プラスミドと称される。本発明の方法における使用に適切なポリヌクレオチドは、完全な遺伝子、遺伝子のフラグメント、またはいくつかの遺伝子含む組成物を、発現のために必要な認識配列および他の配列と一緒に含み得る。

【0013】

好ましい実施形態において、ポリヌクレオチド薬剤は、全長タンパク質、またはその機能的フラグメントもしくはペプチドをコードするために十分な長さの、ヌクレオチド配列を含む。さらに、適切なポリヌクレオチド薬剤はまた、特定の標的タンパク質をコードするmRNA分子のある領域、またはそのmRNA分子の全コード配列のいずれかに、完全に相補的であるように設計された、オリゴヌクレオチドを含む。従って、本発明の送達/投与方法における使用に適切なポリヌクレオチド薬剤またはオリゴヌクレオチド薬剤は、100ヌクレオチド長、200ヌクレオチド長、300ヌクレオチド長、400ヌクレオチド長、500ヌクレオチド長、600ヌクレオチド長、700ヌクレオチド長、800ヌクレオチド長、900ヌクレオチド長、1000ヌクレオチド長、1100ヌクレオチド長、1200ヌクレオチド長、1300ヌクレオチド長、1400ヌクレオチド長、1500ヌクレオチド長、1600ヌクレオチド長、1700ヌクレオチド長、1800ヌクレオチド長、1900ヌクレオチド長または2000ヌクレオチド長の、ヌクレオチド配列を含む。

【0014】

代替の実施形態において、本発明は、アンチセンス薬剤（例えば、ポリヌクレオチド、化学的に改変されたポリヌクレオチドアナログ、またはポリヌクレオチド模倣物）を、CNSに、鼻腔の嗅部を起源とする嗅経路を通して送達するための方法を提供する。特定の実施形態において、この方法は、生物学的活性がCNSの疾患または障害の病理に寄与する標的タンパク質をコードするmRNA分子の翻訳を阻害するように設計された、1種以上のアンチセンス薬剤を含有する組成物を投与するために有用である。

【0015】

より具体的には、本発明のこの局面における使用に適した薬剤としては、ポリヌクレオチド（例えば、一本鎖オリゴヌクレオチド）、ポリヌクレオチドアナログ（例えば、化学的に改変されたオリゴヌクレオチド）、またはポリヌクレオチド模倣物（例えば、ペプチド核酸（PNA）分子）が挙げられるが、これらに限定されない。これらの種のアンチセンス薬剤の各々は、単独でか、または少なくとも1種の他のアンチセンス薬剤と組み合わせてかのいずれかで、利用され得る。一般的に言えば、アンチセンス薬剤は、標的核酸配列の独特の部分に対する配列特異性によって、特徴付けられる。あるいは、適切なアンチセンス組成物は、单一の型のアンチセンス薬剤を含有し得る。例えば、单一の種のポリヌクレオチド、オリゴヌクレオチド、またはPNA分子を含有する組成物もまた、適切な組成物を例示する。さらに、2種以上のポリヌクレオチド、オリゴヌクレオチド、またはPNA分子を含有する組成物は、さらに、本発明の送達方法と共に使用するために適した組成

10

20

30

40

50

物を例示する。

【0016】

(発明の詳細な説明)

本発明の送達方法は、循環系を通してよりむしろ、神経経路によって、ポリヌクレオチド薬剤を移送することを、優先して提供する。B B Bを回避することによって、本発明の方法は、哺乳動物B B Bによって与えられる薬物送達の問題を除き、そしてB B Bを通過して十分に配達されないか、またはB B Bを通過し得ないかのいずれかの薬剤の直接送達を容易にする。本発明の方法を使用する、C N Sへのポリヌクレオチド薬剤の直接送達は、送達の効率を増加させ、そして同時に、投与のために必要とされる薬剤の総量を減少させる。従って、開示される方法は、治療有効用量のポリヌクレオチド薬剤の直接送達を提供し、そして同時に、全身送達に付随する望まれない副作用の可能性を最小にする。

【0017】

より具体的には、本発明は、嗅神経または三叉神経に付隨する神経経路を通して、またはその経路によって、哺乳動物のC N Sにポリヌクレオチド薬剤を送達(例えば、移送)するための方法を提供する。嗅部は、鼻腔内の上3分の1に位置する。本発明の代替の実施形態は、三叉神経によって神経支配される組織に、ポリヌクレオチド薬剤を投与する工程を包含する。

【0018】

神経経路を通して、または神経経路によっての移送は、嗅感覺上皮における細胞内の裂を通しての細胞内軸索移送および細胞外移送、ならびにニューロンによる流体相エンドサイトーシスを介してかまたはそのエンドサイトーシスによって、ニューロンと共に延びるリンパチャネルを通してかまたはこのチャネルによって、ニューロンまたは神経経路と共に延びる血管の血管周囲空間を通してかまたはこの空間によって、粘膜細胞層または上皮細胞層を通してかまたはこれらの細胞層によって、ニューロンまたは神経経路と共に延びる血管の外膜を通してかまたはこの外膜によって起こる移送、および血管リンパ系を通しての移送を包含する。

【0019】

本発明の方法にとって有用な、1クラスのポリヌクレオチド薬剤は、有用な治療的用途を有するポリペプチド(例えば、ペプチドおよびタンパク質)をコードするD N A配列およびR N A配列を含む。本明細書中で使用される場合、用語「裸(の)」ポリヌクレオチド薬剤は、ペプチドまたはタンパク質をコードするポリヌクレオチド薬剤または目的のアンチセンスポリヌクレオチドが、細胞への侵入を容易にするように作用し得る任意の送達ビヒクルを持たず、例えば、このポリヌクレオチド配列が、ウイルス配列(特に、遺伝情報を保持し得る任意のウイルス粒子)を有さないことを意味する。同様に、これらは、リポソーム性処方物、荷電脂質または沈澱因子(例えば、リン酸カルシウム)のような、トランسفェクションを促進する任意の物質に由来するか、またはそれらに関して「裸」である。この用語は、この因子の細胞への侵入を容易にする一過性ペプチドを含むポリヌクレオチド薬剤の使用を除外しない。

【0020】

一般的な用語において、本発明の1つの実施形態は、C N Sの細胞におけるポリペプチドの一過性発現を得るために方法を提供し、この方法は、ペプチドまたはタンパク質をコードするポリヌクレオチド配列を含むポリヌクレオチド薬剤を導入して、それによって、その裸のポリヌクレオチドが、数週間および可能であるならば30日、45日、または60日の間、この細胞内で産生され得る工程を包含する。

【0021】

従って、このポリペプチドの発現を指向する配列を取りこむポリヌクレオチド(例えば、プラスミド)はまた、本発明の範囲内に企図される。本発明の送達方法における用途に適当なポリヌクレオチド薬剤は、ペプチドまたはタンパク質をコードしていてもコードしてなくともよいD N A配列およびm R N A配列の両方を含む。例えば、アンチセンスポリヌクレオチドのインビボ産生を指向するプライスマスミドを含むポリヌクレオチド配列は、本發

10

20

30

40

50

明の送達方法において使用され得る。本方法の実施形態において使用される得るDNA配列は、宿主のゲノムに組み込まれない配列であり得る。これらは、非複製DNA配列またはゲノム組み込み能を欠失するように遺伝子操作された特異的に複製する配列であり得る。あるいは、これらのスクレオチド配列は、相補的な様式で、内因性のmRNA分子にハイブリダイズするように設計された合成配列を含み得る。

【0022】

自動核酸合成装置の有効性によって、DNAおよびRNAは、これらの核酸配列が既知である場合は直接的に、または、PCRクローニングおよび発酵の組み合わせによって合成され得る。さらに、所望のポリペプチドの配列が既知である場合、そのポリヌクレオチドにとって適切なコード配列が、推定され得る。同様に、標的タンパク質が調節について同定されている場合、適切なアンチセンスオリゴヌクレオチドはまた、cDNA配列に基づいて設計され得る。

【0023】

mRNAを使用することに基づくインビボ遺伝子治療の1つの利点は、このポリヌクレオチド薬剤がタンパク質合成を指向するために核を通過する必要がないことであり；従って、これは、遺伝的な不都合を有さない。本発明に従ったmRNAの鼻腔内送達によって、一般的に少なくとも、約3時間、約6時間、8時間、または12時間は持続する効果を生じ得る。より延長された効果は、反復投与によって容易に達成され得る。

【0024】

あるいは、より延長され効果が必要な状況において、本発明の代替的な実施形態は、特定のポリペプチドをコードするDNA配列をCNSの細胞に導入する工程を提供する。目的の、ペプチド、タンパク質、またはアンチセンス薬剤をコードする非複製DNA配列は、細胞に導入され、ゲノム組み込みがなくとも、約60日間すなわち2ヶ月間までの期間の間、所望のポリペプチドの產生を提供し得る。あるいは、さらにより延長された効果が、挿入されたDNAをその中に有するベクタープラスミドを用いて細胞にこのDNA配列を導入することによって、達成され得る。好ましくは、このプラスミドは、複製開始点をさらに含み得る。このようなプラスミドは当業者にとって公知であり、例えば、プラスミドpBR322は、複製開始点pMB1を有し、また、プラスミドpMK16は、複製開始点ColE1を有する(Ausubel(1988)Current Protocols in Molecular Biology(John Wiley and Sons, New York)。

【0025】

多くの疾患状態が、治療ペプチドまたは治療タンパク質の投与によって利益を享受し得る。このようなタンパク質としては、リンホカイン（例えば、インターロイキン2、腫瘍壞死因子、インシュリン様増殖因子（例えば、IGF-1）およびそれらのインターフェロン）；増殖因子（例えば、神経増殖因子、上皮増殖因子およびヒト成長ホルモン）；組織プラスミノゲン活性因子；第VITI：C因子；インシュリン；カルシトニン；チミジンキナーゼなどが挙げられる。さらに、罹患の細胞または腫瘍細胞への、毒性ペプチド（例えば、リシン、ジフテリア毒素、またはコブラ毒因子）の選択的送達によって、主要な治療的利点が有される。現在のペプチド送達システムは、標的組織または標的細胞の中に、またはそれらについての、治療有効量のペプチドを送達するために、大量のペプチドを（結果的な望まない全身的な副作用を伴って）全身投与する必要性のような重大な問題に瀕している。

【0026】

代替的な実施形態において、本発明のポリヌクレオチド薬剤は、それ自体が治療剤である、DNA配列またはRNA配列を含む。このクラスの薬剤の例は、アンチセンスDNAおよびアンチセンスRNA；アンチセンスRNAをコードするDNA；または欠陥のある内因性分子もしくは欠乏している内因性分子に置き換わる、tRNAまたはrRNAをコードするDNAを含む。本発明のポリヌクレオチドはまた、治療的ポリペプチドを含む得る。ポリペプチドは、そのサイズ、およびグリコシリ化されているか否かにかかわらず、ポ

10

20

30

40

50

リヌクレオチドの任意の翻訳産物であると理解される。治療的ポリペプチドとしては、動物において欠失しているかまたは欠乏している種類を補うポリペプチド、または目的の領域から有害な細胞を限定するか、またはそれらを取り除くために毒性効果を介して作用するポリペプチドが、重要な例として挙げられる。

【0027】

本発明の送達方法に従って、このポリヌクレオチド薬剤は、中央にある鼻中隔と主要な鼻経路の側壁との間の哺乳動物の鼻腔の嗅覚領域から始まる嗅覚経路を介してか、または、その嗅覚経路によって、哺乳類のCNSに導入される。好ましくは、この薬剤は鼻腔の上側3分の1に送達されるか、または嗅覚上皮に送達される。嗅覚経路を介してか、または嗅覚経路によって送達された薬剤は、細胞内経路または細胞外経路のいずれかを利用して得る。例えば、ある薬剤は、嗅覚神経、嗅覚神経経路、嗅覚上皮経路、または血管リンパチャネル（例えば、血管リンパ系のチャネル）に沿ってか、またはそれらの中を移動して、CNSに到達する。例えば、薬剤が鼻粘膜（例えば、感覚上皮）の中に、またはそれに分散されると、この薬剤は、鼻粘膜および/または嗅覚上皮を介して輸送され、嗅覚ニューロンに沿ってCNSへと移動する。

10

【0028】

代替的な実施形態は、三叉神経により神経支配される組織からはじまる三叉神経経路を通ってか、またはそれによって、CNSへのポリヌクレオチド薬剤の送達を提供する。適切な組織としては、鼻腔の中にある鼻内組織、および三叉神経の分岐したもの（例えば、眼神経、上顎神経、および下顎神経）のうちの1つにより神経支配される鼻外組織の両方が挙げられる。本明細書中で使用される場合、「鼻外組織」としては、口腔組織、真皮組織、または結膜組織をいうがこれらに限定されない。

20

【0029】

以下で議論するように、三叉神経は、その3つの主要な支流である、眼神経、上顎神経、および下顎神経を有している。本発明の方法によって、ポリヌクレオチド薬剤が、これらの三叉神経の支流のうちの1つ以上に神経支配される、鼻外組織および鼻内組織に投与され得る。例えば、この方法によって、ポリヌクレオチド薬剤が、顔面、眼、口腔、鼻腔、洞腔（sinus cavity）、または耳の、皮膚、上皮、または粘膜あるいは、顔面、眼、口腔、鼻腔、洞腔、または耳の周辺に投与され得る。

30

【0030】

本発明の1つの実施形態は、CNSの細胞または組織における、保護的効果または治療効果を提供するのに十分な量にてポリヌクレオチド薬剤がCNSに輸送されるような様式で、この薬剤を哺乳動物に投与することを包含する。例えば、この方法は、CNS障害の病状に寄与することが既知であるタンパク質をコードするmRNA分子の翻訳を阻害するよう設計されたアンチセンス分子を送達するのに使用され得る。従って、本発明の方法は、神経学的障害および精神学的障害（例えば、神経変性疾患、悪性疾患、腫瘍、情動障害、またはCNSの脳血管障害、損傷もしくは感染に起因する組織損傷）が挙げられる。

30

【0031】

このCNSにポリヌクレオチド薬剤を輸送するために神経経路を使用することによって、BBBによって提示される障害が未然に除去され、代替的なクラスの潜在的な治療剤分子（例えば、キメラアンチセンスオリゴヌクレオチド）が、哺乳動物のCNSの組織および細胞に送達される。投与された薬剤はまた、血流の中に吸収され得るが、適切なアンチセンス薬剤の、配列特異性および分子特性は、有害な全身性の副作用効果の可能性を最小化する。さらに、開示された方法に従って投与された薬剤は循環系の血液成分の液量の中へ希釈されないので、本発明は、全身的投与方法を使用して達成するよりも、高濃度の薬剤をCNSの組織および細胞へ送達することを提供する。その結果、本発明は、CNSにこのポリヌクレオチド薬剤を送達する改善された方法を提供する。

40

【0032】

（神経経路）

（嗅神経）

50

本発明の方法は、嗅神経によって神経支配される組織へのポリヌクレオチド薬剤の投与を包含する。ポリヌクレオチド薬剤は、鼻腔への送達を介して嗅覚野へと送達され得る。好ましくは、ポリヌクレオチド薬剤を、鼻腔の上側 3 分の 1 または嗅上皮へとこの薬剤を滴注することによって、鼻腔の嗅部と接触させる。哺乳動物の鼻腔の嗅部と接触した薬剤は、嗅神経経路、嗅上皮経路、脈管周囲チャネル、もしくは嗅神経に沿って走るリンパチャネルを通して、またはこれらによって、CNSへと送達される。

【 0 0 3 3 】

嗅神経の線維は、鼻腔と頭蓋腔とを分離する篩骨の篩状板のすぐ下の、鼻腔の非常に上（すなわち、上側 3 分の 1 ）に位置する嗅覚受容器細胞の無髄軸索である。嗅上皮は、CNS の伸長部が、外部の微小環境と直接接觸する、身体中の唯一の部位である。これらの感覚ニューロンの樹状突起は、伸長して鼻腔内に入り、そして軸索は集まって、嗅球に向かって突出する神経束になる。嗅覚受容器細胞は、双極ニューロンであり、隆起部は、鼻腔に向かって突出する、不動の毛様線毛によって覆われる。他方の末端において、これらの細胞由来の軸索は、集まって凝集体となり、そして鼻蓋部で頭蓋腔に入る。軟膜の細いチューブによって取り囲まれると、嗅神経は、脳脊髄液（CSF）を含むくも膜下腔を横切り、そして嗅球の下側に入る。一旦、ポリヌクレオチド薬剤が鼻腔（特に、鼻腔の上側 3 分の 1 ）中に分配されると／鼻腔（特に、鼻腔の上側 3 分の 1 ）と接觸すると、この薬剤は、鼻粘膜を通じて嗅球内へと輸送され得る。嗅球は、前嗅核（anterior olfactory nucleus）、前頭皮質、海馬形成、扁桃核、マイネルト核および視床下部を含むがこれらに限定されない、脳の種々の解剖学的領域と広範に連結している。
。

【 0 0 3 4 】

（嗅神経経路）

従って、いくつかの実施形態では、本発明の送達方法は、この薬剤が、鼻腔の嗅部内で始まる嗅経路（例えば、嗅神経経路、嗅上皮経路、嗅部リンパチャネル）に沿って CNS へと輸送されるような様式での、哺乳動物へのポリヌクレオチド薬剤の投与を包含する。嗅経路を通した送達は、脳への、そして脳から CNS の種々の解剖学的領域に関連した髄膜リンパ管内への、粘膜（例えば、上皮）内もしくは粘膜（例えば、上皮）を横切った、嗅神経を通すかもしくは嗅神経による、リンパチャネルを通すかもしくはリンパチャネルによる、または嗅神経に沿って走る血管を取り囲む脈管周囲腔による、薬剤の動きを用い得る。

【 0 0 3 5 】

嗅ニューロンは、嗅覚におけるそれらの役割に起因する（と考えられる）、CNS、脳、および／または脊髄への直接連結を提供する。嗅神経を通したまたは嗅神経による CNS 送達は、鼻粘膜下組織およびくも膜下腔の解剖学的連結に依存する。受容器細胞に入る、本発明の方法によって投与されるポリヌクレオチド薬剤は、嗅神経の束によって、鼻脳（rhinencephalon）へと輸送され得る。鼻脳は、脳のうちの、嗅球および大脳辺縁系の構造ならびに前脳の大部分を含む部分である。より詳細には、本発明の方法による投与は、前向性（細胞本体から離れて軸索末端に向かう）輸送および逆行性（軸索末端から細胞本体への）輸送を含め、細胞外または細胞内の（例えば、経ニューロン）軸索輸送を用い得る。

【 0 0 3 6 】

嗅粘膜（上皮）は、3つの主な細胞型（受容器細胞、支持細胞および基底細胞）から構成される偽重層円柱状上皮を含む。Mathisonら（1998）J. Drug Target 6(6) : 415。受容器細胞はまた、嗅細胞または一次嗅ニューロンといわれる。この方法の1つの実施形態では、ポリヌクレオチド薬剤は、鼻中隔中心と各主な鼻通路の側壁との間に位置する領域において、鼻腔の上側 3 分の 1 に投与される。嗅神経によって神経支配される組織へのこの薬剤の適用は、CNS、脳、および／または脊髄の、損傷を受けたかまたは罹病した、ニューロンまたは細胞へと、この薬剤を送達し得る。例えば、嗅神経によって神経支配される鼻腔組織と接觸した薬剤は、組織を通して吸収または
。

輸送され得、そしてCNSの解剖学的領域（例えば、脳幹、小脳、脊髄、嗅球、および皮質構造または皮質下構造）へと送達され得る。

【0037】

本発明の方法に従って投与される薬剤はまた、受容器媒介トランクサイトシスまたは傍細胞輸送によって、嗅粘膜（上皮）経路を通してまたは嗅粘膜（上皮）経路によって、CNSへと送達され得る。あるいは、本発明の方法に従って投与されるポリヌクレオチド薬剤は、ピノサイトシスまたは拡散によって、支持細胞を通してまたは支持細胞によって、CNSへと送達され得る。代替の実施形態では、ポリヌクレオチド薬剤は、細胞間液への接近を可能にする傍細胞機構を介して粘膜固有層（lamina propria）へと入り得る。さらに、大脳血管の外膜内を走る脈管周囲経路および／または血管リンパ（hemangiolympathic）経路（例えば、リンパチャネル）は、嗅神経によって神経支配された組織から脳および脊髄へのポリヌクレオチド薬剤の輸送に関する別の可能な経路を提供する。10

【0038】

（三叉神経）

本発明の送達方法の代替実施形態は、ポリヌクレオチド薬剤を、三叉神経によって神経支配された組織へと投与する。本発明の方法は、この薬剤を、鼻腔内または鼻腔外に位置し、かつ三叉神経の1以上の枝によって神経支配される組織へと投与し得る。鼻腔の外側の組織を神経支配する三叉神経枝としては、眼神経、上顎神経、および下顎神経が挙げられる。より詳細には、（鼻腔の下側3分の2に主に位置する）鼻腔の神経支配組織に加えて、三叉神経は、顔および頭皮の皮膚、口腔組織、ならびに眼の組織および眼の周囲の組織を含む、哺乳動物（例えば、ヒトの）の頭部の組織を神経支配する。三叉神経によって神経支配される、鼻腔外側に位置する組織としては、三叉神経によって神経支配される鼻腔外組織および三叉神経の周囲の鼻腔外組織が挙げられる。同様に、鼻腔外側の上皮は、本明細書中で、鼻腔外上皮と呼ばれ、鼻腔外側の粘膜は、本明細書中で、鼻外粘膜と呼ばれ、そして鼻腔外側の皮膚組織または真皮組織は、本明細書中で、鼻腔外皮膚組織または鼻腔外真皮組織と呼ばれる。20

【0039】

（眼神経およびその枝）

本発明の方法は、三叉神経の眼神経枝によって神経支配される組織にポリヌクレオチド薬剤を投与し得る。眼神経は、顔の上方領域（例えば、眼、涙腺、結膜、ならびに頭皮の皮膚、前頭、上眼瞼、および鼻）の表層部分および深層部分を含む組織を神経支配する。30

【0040】

眼神経は、鼻毛様体神経、前頭神経、および涙腺神経として公知の3つの枝を有する。本発明の方法は、眼神経の1つ以上の枝により神経支配される組織にこの薬剤を投与し得る。前頭神経およびその枝は、上眼瞼、頭皮、特に頭皮の前方、および前頭、特に前頭の中央部分を含む組織を神経支配する。鼻毛様体神経は、長い毛様体神経、神経節枝、篩骨神経、および滑車下神経を含むいくつかの枝を形成する。長い毛様体神経は、眼を含む組織を神経支配する。後篩骨神経および前篩骨神経は、篩骨洞および鼻腔の下側3分の2を含む組織を神経支配する。滑車下神経は、上眼瞼および涙嚢を含む組織を神経支配する。涙腺神経は、涙腺、結膜、および上眼瞼を含む組織を神経支配する。好ましくは、本発明の方法は、篩骨神経にこの薬剤を投与する。40

【0041】

（上顎神経およびその枝）

本発明の方法は、三叉神経の上顎神経枝により神経支配される組織にポリヌクレオチド薬剤を投与し得る。上顎神経は、いくつかの歯の根および顔の皮膚（例えば、鼻における皮膚、上唇における皮膚、下眼瞼における皮膚、頬骨上の皮膚、および側頭領域上の皮膚）を含む組織を神経支配する。上顎神経は、眼窩下神経、頬骨顔面神経、頬骨側頭神経、鼻口蓋神経、大口蓋神経、後上歯槽神経、中上歯槽神経、および内（interior）上歯槽神経を含む枝を有する。本発明の方法は、上顎神経の1つ以上の枝により神経支配さ50

れる組織にこの薬剤を投与し得る。

【0042】

眼窩下神経は、鼻の外側、上唇、および下眼瞼の皮膚を含む組織を神経支配する。頬骨顔面神経は、頬骨(zygomatic bone / cheek bone)にわたる顔面の皮膚を含む組織を神経支配する。頬骨側頭神経は、側頭部上の皮膚を含む組織を神経支配する。後上歯槽神経は、上顎洞および上顎の大臼歯の歯根を含む組織を神経支配する。中上歯槽神経は、上顎洞の粘膜、上顎の小白歯の歯根、および第一臼歯の近心面頬面の歯根を含む組織を神経支配する。前上歯槽神経は、上顎洞、鼻中隔、ならびに上顎の中切歯および側切歯ならびに犬歯の歯根を含む組織を神経支配する。鼻口蓋(nasopalatine)神経は、鼻中隔を含む組織を神経支配する。大口蓋神経は、鼻腔の側壁を含む組織を神経支配する。好ましくは、本方法は、鼻口蓋神経および/または大口蓋神経にこの薬剤を投与する。

10

【0043】

(下顎神経およびその枝)

本発明の方法は、三叉神経の下顎神経枝によって神経支配される組織にこの薬剤を投与し得る。下顎神経は、歯、歯肉、口腔底、舌、頬、下唇、耳の内側および耳の周囲の組織、咀嚼筋、および皮膚(側頭領域、頭皮の側頭部、および顔面の下部のほとんどを含む)を含む組織を神経支配する。

20

【0044】

下顎神経は、頬神経、耳介側頭神経、下歯槽神経、および舌神経を含む枝を有する。本発明の方法は、下顎神経の1つ以上の枝にこの薬剤を投与し得る。頬神経は、頬(特に頬筋の上の頬の皮膚および頬内側の粘膜)、ならびに下顎の頬の歯肉(gingiva; gum)(特に、歯肉の頬表面の後部)を含む組織を神経支配する。耳介側頭神経は、耳介、外耳道、鼓膜(tympanic membrane; eardrum)、および側頭部の皮膚(特に、こめかみおよび頭皮の外側部の皮膚)を含む組織を神経支配する。下歯槽神経は、下顎骨(特に、切歯、歯肉隣接切歯)、下唇の粘膜、頬の皮膚、下唇の皮膚、および口唇下顎歯肉を含む組織を神経支配する。舌神経は、舌(特に舌の前側3分の2)、口腔底、および下顎歯の歯肉を含む組織を神経支配する。好ましくは、本発明の方法は、下歯槽神経、頬神経、および/または舌神経のうちの1以上にこの薬剤を投与する。

30

【0045】

(三叉神経によって神経支配される組織)

本発明の方法は、三叉神経によって神経支配される種々の組織のいずれかにポリヌクレオチド薬剤を投与し得る。例えば、本方法は、皮膚、上皮、あるいは顔面、眼、口腔、鼻腔、洞腔もしくは耳の粘膜または顔面、眼、口腔、鼻腔、洞腔もしくは耳の周囲の粘膜にこの薬剤を投与し得る。

40

【0046】

従って、1つの実施形態では、本発明の方法は、三叉神経によって神経支配される皮膚にポリヌクレオチド薬剤を投与する。例えば、本発明の方法は、顔面、頭皮、または側頭部の皮膚にこの薬剤を投与し得る。顔面の適切な皮膚として、以下が挙げられる：頬の皮膚；上唇、下唇；前頭、特に、前頭の中央部；鼻(鼻尖、鼻背、および鼻の外側面を含む)；頬、特に、頬筋上の頬の皮膚または頬骨上の皮膚；眼の周囲の皮膚、特に、上眼瞼および下眼瞼；またはこれらの組合せ。頭皮の適切な皮膚としては、頭皮の前方、側頭部上の頭皮、頭皮の外側、またはこれらの組み合わせが挙げられる。側頭部の適切な皮膚としては、側頭および側頭部上の頭皮が挙げられる。

【0047】

別の実施形態において、本発明の方法は、三叉神経によって神経支配される粘膜または上皮にポリヌクレオチド薬剤を投与する。例えば、本発明の方法は、眼の粘膜または上皮または眼を囲む粘膜または上皮(例えば、上眼瞼、下眼瞼、結膜、涙腺系の粘膜もしくは上皮、またはこれらの組合せ)にポリヌクレオチド薬剤を投与し得る。本発明の方法はまた、洞腔および/または鼻腔の粘膜または上皮(例えば、鼻腔の下側2/3および鼻中隔)

50

にポリヌクレオチド薬剤を投与し得る。本発明の方法はまた、口腔の粘膜または上皮（例えば、舌の粘膜または上皮；特に、舌の前方 $2/3$ および舌下；頬；下唇；上唇；口腔の床；歯肉（*g i n g i v a e*；*g u m*）（特に、切歯に隣接する歯肉、唇下顎歯肉、および下顎歯の歯肉）；またはこれらの組合せ）にこの薬剤を投与し得る。

【0048】

なお別の実施形態において、本発明の方法は、鼻腔の粘膜または上皮にポリヌクレオチド薬剤を投与する。ポリヌクレオチド薬剤を投与するための粘膜または上皮の他の好ましい領域としては、舌（特に舌下の粘膜または上皮）、結膜、涙腺系（特に、涙腺眼瞼部および鼻涙管）、下眼瞼（*l o w e r* *y i e l d*）の粘膜、頬の粘膜またはこれらの組み合わせが挙げられる。10

【0049】

他の実施形態において、本発明の方法は、三叉神経により神経支配される鼻組織にポリヌクレオチド薬剤を投与する。例えば、本発明の方法は、洞、鼻腔の下側 $2/3$ および鼻中隔を含む鼻組織に薬剤を投与するために使用され得る。好ましくは、この薬剤の投与のための鼻組織は、鼻腔の下側 $2/3$ および鼻中隔を含む。

【0050】

本発明の方法は、三叉神経によって神経支配される口腔組織へのポリヌクレオチド薬剤の投与を包含する。例えば、本方法はまた、口腔組織（例えば、歯、歯肉、口腔の床、頬、唇、舌（特に、舌の前方 $2/3$ ）、またはこれらの組合せ）にこの薬剤を投与し得る。適切な歯としては、下顎歯（例えば、切歯）が挙げられる。歯の適切な部分としては、様々な歯の歯根（例えば、上顎の大臼歯の歯根、上顎の小臼歯の歯根、上顎の中央および側方の切歯の歯根、犬歯の歯根、および第1大臼歯の近心面頬面歯根またはこれらの組合せ）が挙げられる。唇の適切な部分としては、上唇および下唇の皮膚および粘膜が挙げられる。適切な歯肉としては、切歯に隣接する歯肉、下顎歯の歯肉（例えば、唇下顎歯肉）またはこれらの組合せが挙げられる。頬の適切な部分としては、頬筋上の頬の皮膚、頬を覆う粘膜、および下顎頬歯肉（*g i n g i v a e*；*g u m*）（特に、歯肉の頬表面の後部分）またはこれらの組合せが挙げられる。ポリヌクレオチド薬剤の投与のための好ましい口腔組織としては、舌（特に、舌下粘膜または舌下上皮）、下唇内側の粘膜、頬の粘膜またはこれらの組合せが挙げられる。20

【0051】

別の実施形態において、本発明の方法は、三叉神経によって神経支配される眼の組織または眼の周囲の組織にポリヌクレオチド薬剤を投与する。例えば、本方法は、組織（眼、結膜、涙嚢（*l a c r i m a l* *s a c k*）を含む涙腺、上眼瞼もしくは下眼瞼の皮膚もしくは粘膜、またはこれらの組合せを含む）にこの薬剤を投与し得る。この薬剤を投与するための眼の好ましい組織または眼の周りの好ましい組織としては、結膜、涙腺系、眼瞼の皮膚もしくは粘膜、またはこれらの組合せが挙げられる。結膜的に投与されるが結膜粘膜を介して吸収されないポリヌクレオチド薬剤は、鼻涙管を通って鼻に排出され得、ここで、この薬剤は、鼻腔内に投与されたが、C N S、脳、および／または脊髄に輸送され得る。30

【0052】

本発明の方法はまた、三叉神経によって神経支配される耳の組織または耳の周りの組織へのポリヌクレオチド薬剤の投与を包含する。例えば、本方法は、耳介、外耳道、鼓膜（*t y m p a n i c* *m e m b r a n e*；*e a r d r u m*）、および側頭部の皮膚（特に、頭皮の側頭部および外側部の皮膚）またはこれらの組合せを含む組織に、この薬剤を投与し得る。ポリヌクレオチド薬剤を投与するための耳の周りの好ましい組織としては、側頭の皮膚が挙げられる。40

【0053】

（三叉神経経路）

従って、いくつかの実施形態において、本発明の送達方法は、鼻腔内かまたは鼻腔の外側のいずれかに位置し得る組織中で始まる三叉神経経路にそっての、ポリヌクレオチド薬剤50

が C N S (脳を含む) および / または脊髄に輸送されるような様式での、哺乳動物へのこの薬剤の投与を含む。代表的に、このような実施形態は、鼻腔の外側 (すなわち、鼻外組織 (extra nasal tissue)) に位置する組織にこの薬剤を投与する工程を包含し、この組織は、三叉神経によって神経支配される。三叉神経経路は、上記のとおりに、頭部および顔面の様々な組織を神経支配する。特に、三叉神経は、鼻、洞様毛細血管、口腔および結膜の粘膜または上皮、ならびに顔面の皮膚を神経支配する。三叉神経によって神経支配される組織へのこの薬剤の適用は、C N S (脳を含む) および / または脊髄の損傷または罹患したニューロンまたは細胞にこの薬剤を送達し得る。三叉ニューロンは、これらの組織を神経支配して、そして、その共通の化学感覚 (機械的感覚、熱感覚および侵害受容 (例えば、辛いスパイスおよび有毒化学物質の検出) を含む) におけるその役割に起因して (そのように信じられている) 、C N S、脳および / または脊髄への直接的な接続を提供し得る。

10

【0054】

三叉神経経路を介した送達は、脳橋、嗅覚領域および他の脳領域に向かって、そして、そこから C N S の一部に関連する硬膜リンパ管 (例えば、脊髄) 内に、三叉神経に沿って走るリンパチャネルを使用し得る。脈管周囲経路および / または血管リンパ経路 (例えば、大脳血管の外膜内を走るリンパチャネル) は、三叉神経によって神経支配される組織から脊髄に治療剤を輸送するためのさらなる機構を提供する。

20

【0055】

三叉神経は、直径の大きな軸索 (これは、機械的感覚 (例えば、触覚) を媒介する) および直径の小さな軸索 (これは、痛感および熱感覚を媒介する) を含み、これらの細胞体の両方は、半月神経節 (または、三叉神経節)、または、中脳における中脳三叉核中に位置する。三叉神経の特定の部分は、鼻腔、口腔および結膜の粘膜および / または上皮へ延びる。三叉神経の他の部分は、顔面、額、上眼瞼、下眼瞼、鼻背、鼻側面、上唇、頬、おとがい、頭皮および歯の皮膚へ延びる。三叉神経の個々の線維は、巨大な束に収集され、脳の下側を走って、脳橋の腹側面に入る。三叉神経の別の部分は、脳の嗅覚領域中の C N S に入る。

20

【0056】

ポリヌクレオチド薬剤は、例えば、鼻腔、口腔、舌および / もしくは結膜の粘膜および / もしくは上皮を介して ; または顔面、額、上眼瞼、下眼瞼、鼻背、鼻側面、上唇、頬、おとがい、頭皮および歯の皮膚を介して、三叉神経に投与され得る。このような投与は、三叉神経を介して脳およびその髄膜、脳の嗅覚領域、脳幹、または脊髄に入る薬剤の、細胞外または細胞内 (例えば、経ニューロン) の前向輸送および逆向輸送を使用し得る。一旦薬剤が三叉神経によって神経支配される組織中に、またはその組織上に分配されると、この薬剤は、組織を通って輸送され得、そして、三叉ニューロンに沿って、C N S 領域へ移動し得る。

30

【0057】

三叉神経経路を介した送達は、この薬剤の、皮膚、粘膜、または上皮を横切った三叉神経または脳および / または脳橋の嗅覚領域に向かって、そして、そこから C N S の一部 (例えば、骨髄) に関連する髄膜リンパ管内へと、三叉神経に沿って走るリンパ管、血管脈管周囲空間、血管外膜、または血管リンパ管への移動を使用し得る。血管リンパは、血管の外側上の血管の周囲にあるリンパチャネルを含む。上記したとおり、これはまた、血管リンパ系といわれる。

40

【0058】

(投与経路)

本発明の送達方法において、嗅覚神経または三叉神経に関連する神経経路を含む組織を、ポリヌクレオチド薬剤 (例えば、キメラ骨格オリゴヌクレオチドまたは混合骨格オリゴヌクレオチド) を含む組成物と接触させる。本発明との関連で、用語組成物と組織を「接触すること (to contact)」または「接触すること (contacting)」は、その薬剤が適用されるインビオ組織の型に適切な形態で、その組成物を物理学的に適

50

用することを意味する。治療的使用のために、標的タンパク質をコードするmRNA（その発現が、CNS障害またはCNS疾患の病状に寄与することが知られている）の細胞利用性を阻害する方法、および標的タンパク質の生物学的活性を調節する方法が、提供される。一般に、治療的使用のために、このような治療が必要であることが知られている患者は、本発明の送達方法に従ってポリヌクレオチド薬剤が投与され、できる限り、薬学的に受容可能なキャリア中で、特定の疾患の性質、その重篤度および患者の全体的状態に依存して変化する量および期間で投与される。本発明の方法に従う特定の組織または部位への投与のための治療的組成物の処方は、本開示内容を利用した当該分野の技術範囲内であると思われる。

【0059】

10

(鼻腔投与)

1つの実施形態において、本発明は、神経経路（例えば、三叉神経経路または嗅覚神経経路）で鼻腔内投与に統一して、CNSへポリヌクレオチド薬剤を送達する方法を提供する。本発明のこの実施形態は、脳幹、小脳、脊髄、および皮質構造および皮質下構造への薬剤の送達を達成し得る。この薬剤は、単独でCNS、脳、および/または脊髄への移動を容易にし得る。あるいは、キャリアまたは他の移動促進因子は、薬剤の三叉神経経路および/または嗅覚神経経路中への輸送およびこれらに沿った輸送を補助し得る。鼻腔への治療剤の投与は、この薬剤がBBBをバイパスして鼻の粘膜および/または上皮から脳および脊髄へ直接移動することを可能にする。

【0060】

20

鼻腔投与の際、嗅覚神経経路または三叉神経経路のいずれかを介する送達が、神経または神経と共に移動する脈管周囲および/またはリンパチャネルに到達する鼻の粘膜および/もしくは上皮を介した薬剤の移動を用い得る。神経経路による送達は、神経または神経と共に移動する脈管周囲および/またはリンパチャネルに到達する鼻の粘膜および/または感覚上皮を介する薬剤の移動を用い得る。

【0061】

30

例えば、ポリヌクレオチド薬剤は、脳、脳幹、または脊髄に到達させるために嗅覚神経および/または三叉神経中およびこれらに沿って細胞外もしくは細胞内（例えば、経ニューロン）順行輸送または逆行輸送を用いる様式で、鼻腔に投与され得る。一旦薬剤が、嗅覚神経および/または三叉神経によって神経支配された鼻の粘膜および/もしくは上皮内またはその上に分散されると、この薬剤は、鼻の粘膜および/もしくは上皮を介して輸送され得、そしてニューロンに沿って、脳幹、小脳、脊髄、嗅球、ならびに皮質構造および皮質下構造を含むCNSの領域内に移動する。

【0062】

40

あるいは、鼻腔への投与は、ポリヌクレオチド薬剤の血管周囲の空間中の送達、または三叉神経および/または嗅覚神経と共に橋、嗅球、および他の脳の領域に移動し、そしてそれから脊髄のようなCNSの部分と一緒に髄膜のリンパ中に移動するリンパの送達を生じ得る。三叉神経および/または嗅覚神経に沿った輸送はまた、薬剤を鼻腔に投与して嗅球、中脳、間脳、髓質、皮質構造および皮質下構造並びに脊髄および小脳に送達し得る。鼻腔に投与される薬剤は、脳の腹側硬膜に侵入し得、そして硬膜内のリンパチャネルに移動し得る。

【0063】

さらに、本発明の方法は、脈管周囲経路および/または血管リンパ経路（例えば、大脳血管の外膜内をリンパチャネル）を用いる方法で実行され得、ポリヌクレオチド薬剤を鼻粘膜および/または上皮から脳および/または脊髄へと輸送するさらなる機構を提供する。血管リンパ経路によって輸送される薬剤は、循環に入る必要はない。

【0064】

50

(経皮投与および舌下投与)

他の実施形態において、本発明の方法は、経皮（すなわち、皮膚を介するか、皮膚による）投与、または舌下（舌の下側に適用される）投与後、神経経路（例えば、三叉神経経路

)でのポリヌクレオチド薬剤の送達を利用し得る。経皮投与または舌下投与の際、三叉神経経路を介する送達は、皮膚を介するか、または舌下からの薬剤の移動を利用し得、そして舌下上皮を横切って三叉神経または神経と共に移動する脈管周囲および／またはリンパチャンネルに到達する。

【0065】

例えば、ポリヌクレオチド薬剤は、脳、脳幹または脊髄に到達する三叉神経経路中およびこれに沿って細胞外または細胞内（例えば、経ニューロン）順行輸送および逆行輸送を用いる様式で、経皮的または舌下で投与され得る。一旦三叉神経によって、侵襲された皮膚中または皮膚上、あるいは舌下に分散される（すなわち、接触される）と、この薬剤は、それぞれ皮膚を介するかまたは舌下で舌下上皮を横切って輸送され得、そして三叉神経に沿ってCNS（脳幹、小脳、脊髄、ならびに皮質構造および皮質下構造を含む）に移動する。あるいは、経皮投与または舌下投与は、血管脈管周囲の空間または三叉神経と共に嗅球、橋、および他の脳領域へ、およびそこから脊髄のようなCNSの一部と関連する髄膜のリンパへと移動するリンパへの薬剤の送達を生じ得る。三叉神経に沿った輸送はまた、経皮投与または舌下投与された薬剤を中脳、間脳、髄質、および小脳に送達し得る。三叉神経の篩骨枝は、篩状領域に侵入する。経皮投与または舌下投与された薬剤は、脳の腹側硬膜に侵入し得、そして硬膜内のリンパチャンネル中を移動し得る。

10

【0066】

さらに、本発明の方法は、脈管周囲経路および／または血管リンパ経路（例えば、大脳血管の外膜内を走るリンパチャンネル）を用いる方法で実行され得、皮膚または舌の下から脊髄へのポリヌクレオチド薬剤の輸送についてのさらなる機構を提供する。血管リンパ経路によって輸送されるポリヌクレオチド薬剤は、循環に入る必要はない。Willsおよび三叉神経を伴う血管の循環と関連する血管リンパはまた、薬剤の輸送に関連し得る。

20

【0067】

神経経路を用いる経皮投与または舌下投与は、ポリヌクレオチド薬剤を脳幹、小脳、脊髄ならびに皮質構造および皮質下構造に送達し得る。この薬剤は単独で、CNS、脳および／または脊髄への移動を容易にし得る。あるいは、キャリアまたは他の転移促進因子は、三叉神経経路中およびこれに沿った薬剤の輸送を補助し得る。治療剤の経皮投与または舌下投与は、輸送系を介して皮膚から脳および脊髄へ BBB をバイパスし得る。

30

【0068】

（中枢神経系の障害）

本発明の方法は、CNS（脳および／または脊髄を含む）の障害または疾患を処置または予防するために脳にポリヌクレオチド薬剤を送達するため用いられ得る。本明細書中で使用される場合、用語「処置」は、被験体における病状を減少または軽減すること、病状の悪化または進行を予防すること、原因物質の阻害または除去、あるいは罹患していない被験体における感染または障害を予防することをいう。従って、例えば、癌患者の治療は、腫瘍サイズの減少、悪性細胞の除去、転移の予防、または治療されている患者における再発の予防を生じ得る。感染の処置としては、感染因子の破壊、その増殖または成熟の阻害または干渉、その病理学的效果の中和などが挙げられる。

40

【0069】

本明細書中で使用される場合、用語「中枢神経系障害」は、脳および／または脊髄の障害および疾患を包含し、そして神経学的または精神医学的いずれかの障害を含む。例えば、この用語は以下を含むがそれらに限定されない：ニューロンに関する障害、および膠（例えば、星状細胞、稀突起膠細胞、上衣細胞、および、小膠細胞）に関する障害；脳水腫；頭蓋内圧の増加、およびヘルニア形成；感染（例えば、急性髄膜炎（急性化膿性（細菌性）髄膜炎および急性無菌性（ウイルス性）髄膜炎を含む）、急性病巣化膿性感染（脳膿瘍、硬膜下蓄膿、および硬膜外化膿を含む）、慢性細菌性髄膜炎（結核、およびミコバクテリア症、神経梅毒、および神経ボレリア症（ライム病）を含む）、ウイルス性髄膜炎（HIV-1 髄膜炎（亜急性脳炎）を含む）、真菌性髄膜炎、ならびに他の神経系の感染性疾患）；伝播性海綿状脳障害（プリオン病）；脱髄疾患（多発性硬化症、多発性硬

50

化症改変体、急性播種性脳脊髄炎および急性壊死出血性脳脊髄炎を含む)ならびに髓鞘脱落を伴う他の疾患;変性疾患(例えば、大脳皮質に影響する変性疾患(アルツハイマー病、ローリー体を有する痴呆およびピック病を含む)基底神経節および脳幹の神経変性疾患(振せん麻痺、特発性パーキンソン病(振せん麻痺(paralysis agitans))、進行性核上麻痺、皮質変性を含む)、多発系萎縮症(線条体黒質変性、シャイードレーガー症候群、およびオリーブ橋小脳萎縮を含む)ならびにハンチングトン病);脊髄小脳変性(フリートライヒ運動失調、および運動失調-末梢血管拡張を含む脊髄小脳性運動失調を含む)、運動神経に影響する変性疾患(筋萎縮性側索硬化症(運動神経疾患)、延髄脊髄萎縮症(ケネディー症候群)、および棘筋萎縮症を含む);加齢に関連する疾患(例えば、嗅覚脱失);発作障害(例えば、癲癇);腫瘍(例えば、神経膠腫(筋原線維(散在)星状細胞種および神経膠芽細胞種多形を含む星状細胞腫を含む)、飲細胞星状細胞種、多形性黄色星状膠細胞腫、および脳幹神経膠腫、乏突起神経膠腫および脳室上衣細胞腫、および関連の水晶体周囲塊病変、神経腫瘍、殆ど分化していない新生物(膠芽細胞腫を含む)、他の実質腫瘍(原発性脳リンパ種、細菌細胞腫瘍および松果体実質腫瘍を含む)、髓膜腫、転移性腫瘍、新生物随伴症候群、末梢神経鞘腫瘍(神経鞘腫、神経線維腫、および悪性末梢神経鞘腫瘍、(悪性神経鞘腫)を含む)、ならびに神経皮膚症候群(母斑症)(1型神経線維腫症(NF1)および2型神経線維腫症(NF2)を含む神経線維腫症を含む);情動障害(例えば、鬱病および躁病)不安障害、強迫性障害、人格障害、注意欠陥障害、注意欠陥過活動性障害、ツレット症候群、ティ-サックス病、ニーマンピック病、および他の脂質貯蓄および遺伝的脳疾患精神分裂病および/またはプリオン病。

10

20

30

40

【0070】

代替の実施形態において、この方法はまた、脳血管障害からの神経損傷(例えば、髓膜炎およびHIVを含むCNS感染から、ならびに/または脳および脊髄の腫瘍からの脳または脊髄における発作)に罹患しているか、あるいはこれらの危険性がある被験体において用いられ得る。この方法はまた、通常の加齢(例えば、嗅覚脱失または一般的な化学的感覚の損失)、脳損傷、または脊髄損傷から生じるCNS障害に対してポリヌクレオチド薬剤を送達するために用いられ得る。

【0071】

病理学的变化(例えば、変性)は、嗅覚粘膜および嗅球ならびにアルツハイマー病(AD)に罹患した個体の嗅球と連結している他の脳領域において観察されている。故に、本発明の方法は、特にADの処置について有効であり得る。

【0072】

(標的配列)

細胞増殖因子、細胞増殖因子レセプター、サイトカイン、サイトカインレセプター、7回膜貫通ドメインレセプター(例えば、GCP-R)、酵素、転写因子、またはCNS障害もしくは疾患において役割を果たすことが公知の他のタンパク質に特異的な標的配列のヌクレオチド(DNAもしくはRNA)配列に相補的なアンチセンス薬剤は、本発明の方法に従ってCNSに送達され得る。従って、アンチセンス薬剤は、以下から選択されるタンパク質をコードする標的遺伝子の核酸配列に相補的であるように設計され得る:腫瘍サプレッサー(例えば、p53);転写因子(例えば、c-jun、c-fos、jun-B);レセプターチロシンキナーゼ;アミロイド前駆体タンパク質;プロテインキナーゼ(例えば、tauプロテインキナーゼI);細胞周期調節因子(例えば、cdc-25);プロテアーゼ(例えば、CHM-1のようなシスティンプロテアーゼ);セルピン;酵素(例えば、ステロイドヒドロキシラーゼ、アセチルコリン加水分解酵素);RNA編集酵素;増殖因子(例えば、神経増殖因子、IGF-1);G-タンパク質連結レセプターまたはサイトカインレセプター(例えば、インスリン様増殖因子レセプターI(IGF-IR))(ただし、これらに限定されない)。

【0073】

例えば、固形腫瘍の増殖を妨げるための適切なアンチセンス薬剤は、細胞増殖因子遺伝子、G-タンパク質連結レセプター遺伝子、または細胞増殖因子レセプター遺伝子のヌクレ

50

オチド配列に特異的にハイブリダイズするように設計された配列を含み得る。従って、インスリン様増殖因子レセプターI (IGF-I R) 遺伝子、インスリン様増殖因子-I (IGF-I) 遺伝子、インスリン様増殖因子II (IGF-II) 遺伝子、または血小板由来増殖因子 (PDGF) 遺伝子に相補的なアンチセンス配列は、本発明の方法に従って送達され得る。1つ以上のこれらの因子またはレセプターについて遺伝子配列に相補的なアンチセンス配列は、単独または組み合わせのいずれかで使用され得る。あるいは、本発明の方法における使用のためのアンチセンス組成物は、同じ外来標的配列について配列特異性を有する1つよりも多くのアンチセンス薬剤を含み得る。例えば、組成物は、それぞれ標的配列の異なる領域に相補的であるように設計された2つ以上のキメラオリゴヌクレオチドまたは混合されたバックボーン (backbone) オリゴヌクレオチドを含み得る。

10

【0074】

腫瘍細胞増殖を妨げるために投与され得る増殖因子レセプター遺伝子について特異的なアンチセンス薬剤の場合において、IGF-I R 遺伝子に特異的なアンチセンス薬剤が、投与され得る。ラット受精卵細胞における外来IGF-I R mRNAに対するアンチセンスRNAのインピトロ発現は、同系のラットにおいて確立された野生型腫瘍の腫瘍形成を抑止および退行の媒介することが実証されている。Resnickら、(1984) Cancer Res. 54: 2218~2222; Resnickら、(1994) Cancer Research 54: 4848~4850。より詳細には、IGF-I R に対して有用なアンチセンス配列の場合において、適切な薬剤が、以下の非制限的な哺乳動物IGF-I R 標的配列から選択される配列に相補的であるように設計され得る：米国特許第5,714,170号に示されるIGF-I R 配列のオープンリーディングフレームのコドン1~309を含むポリヌクレオチド（この教示は、本明細書中で参考として援用される）；哺乳動物IGF-I R 遺伝子のオープンリーディングフレームを含むヌクレオチド配列の連続部分（フラグメント）；および哺乳動物IGF-I R 遺伝子のヌクレオチド配列の非コード領域。オリゴヌクレオチドが、外来標的配列（本発明の方法を達成する）に関するオリゴヌクレオチド配列内にミスマッチを含み、その結果ミスマッチした配列が、標的配列に対して十分に相補的であり、特異的なハイブリダイゼーションが、アンチセンス薬剤のこの定義によって企図されることが、理解される。

20

【0075】

30

（コード配列を含むポリヌクレオチド薬剤）

CNSの細胞および組織に送達／投与されるポリヌクレオチド薬剤は、多数の形態をとり得、そして本発明は、アンチセンス媒介阻害について選択された任意の特定のポリペプチドまたは任意の特定の標的タンパク質をコードする任意の特定のポリヌクレオチドに制限されない。CNSの疾患および障害の病理学に関する多数の生理学的に活性なペプチドまたはタンパク質をコードする遺伝子を含むプラスミドが、文献中で報告されており、そして当業者に容易に入手可能である。例えば、コードされたポリペプチドは、タンパク質の生物学的に活性な部分またはフラグメントをコードするペプチドを含み得る。本発明の好みの実施形態において、ポリペプチドは、酵素、ホルモン、増殖因子または調節タンパク質であり得る。

40

【0076】

本発明の1つの実施形態において、本発明の送達方法における使用について適切なポリヌクレオチド薬剤は、治療用ポリペプチドをコードし得、そしてこれらの配列は、これらのポリペプチドの発現を制御する調節タンパク質をコードする他のポリヌクレオチド配列と一緒に使用され得る。調節タンパク質は、その転写を調節するようにゲノムDNAと結合することによって作用し得；あるいは、その安定性または翻訳効率を増加または減少するためにメッセンジャーRNAに結合することによって作用し得る。

【0077】

哺乳動物において機能的ポリペプチドが欠損または存在しないことによって媒介されるCNSの疾患または障害を処置するための方法もまた、本発明によって提供され、この方法

50

は以下の工程を包含する：ポリペプチドを作動可能にコードする裸ポリヌクレオチド配列を含む組成物をレシピエント中に導入する工程、およびポリヌクレオチドをCNSの細胞に組み込むことを可能にする工程、ここで、ポリペプチドは、ポリヌクレオチドの翻訳産物として形成され、そしてポリペプチドの欠損またはこれが存在しないことが、効果的に処置される。

【0078】

重要なタンパク質の欠損から生じる疾患は、これらのタンパク質をコードするDNAまたはmRNAを特定の細胞中に導入することによって、大抵処置され得る。種々の増殖因子（例えば、神経増殖因子および纖維芽細胞増殖因子）は、アルツハイマー病の動物モデル中で生存する神経細胞に影響することが示されている。例えば、コリン作用活性は、アルツハイマー病を有する患者において減少され、そして罹患した患者の脳組織において増殖因子を発現する形質導入遺伝子の発現は、特異的な神経群の機能の喪失を回復し得る。

【0079】

さらに、他の神経伝達物質の合成に関する重要な酵素（例えば、ドーパミン、ノルエピネフリン、およびGABA）は、クローン化され、そして利用可能である。重要な酵素は、脳の局在化領域中の遺伝子移動によって局所的に増加される。本発明の送達方法は、神経伝達物質合成について応答性の酵素の発現を容易にするポリヌクレオチド配列を提供するために利用され得る。例えば、コリニアセチルトランスフェラーゼについての遺伝子は、アセチルコリンレベルを増加し、そして脳機能を向上するように作用する特異的領域の脳細胞（ニューロンまたはグリア）内で発現され得る。これらの神経伝達物質および他の神経伝達物質の生成の増加は、局在化した神経伝達物質機能の操作に広く関連し、従って広範囲の脳疾患に関連し、ここで阻害された神経伝達物質機能は重要な役割を果たす。

【0080】

DNAベースの遺伝子移入プロトコルが、mRNA転写物の転写転写（プロモーター、エンハンサー）およびプロセシング（スプライシングシグナル、ポリアデニル化シグナル）について適切なシグナルを含むように操作されたポリヌクレオチド配列の使用を必要とすることが、周知である。例えば、T7ポリメラーゼ遺伝子は、より長い持続効果を得るために目的の遺伝子と合わせて使用され得る。エピスタイン-バウイルスの複製起点領域から得られるようなエピソームDNAは、哺乳動物細胞において機能的に活性である他の複製起点由来のDNAと同様に使用され得、そしてこれらは好ましくはヒト細胞において活性である。例えば、エピソームDNAは、数週間および数ヶ月間活性であり得、そして周期的な投与は、患者の著しい後退にのみしか必要でない。

【0081】

ポリヌクレオチド薬剤がDNA分子である場合、種々の哺乳動物種における使用に適したプロモーターが、周知である。例えば、ヒトにおいて、CMV IE Pのようなプロモーターが、有利に使用され得る。あるいは、細胞特異的プロモーターがまた、使用され、標的細胞においてのみ遺伝子の発現を可能にし得る。複製するか、または複製しない全ての形態のDNAは、ゲノムに組み込まれず、発現可能であり、本発明によって企図される方法の範囲内である。本発明の局面の特定の実施形態において、このDNA配列は、プロモーター、なにより好ましくはニューロン特異的プロモーターを含む調節エレメントを含む。

【0082】

本発明の送達方法に従って送達されるポリヌクレオチド薬剤が、mRNAである場合、これは、インビトロで対応するDNAから容易に調製され得る。例えば、従来技術は、ファージRNAポリメラーゼSP6、T3、またはT7を利用して個々のリボヌクレオシド三リン酸の存在下でDNAテンプレートからmRNAを調製する。適切なファージプロモーター（例えば、T7複製起点部位）は、転写される遺伝子のすぐ上流に位置するテンプレートDNAに配置される。

【0083】

当業者は、mRNA分子を含むポリヌクレオチド薬剤の使用を企図する本発明の実施形態

10

20

30

40

50

がまた、効果的かつ正確な翻訳のために適切な構造および配列エレメントを必要とし、これらのエレメントとともにトランスフェクトされたmRNAの安定性を増強することを認識する。一般に、翻訳効率は、RNAの5'非コード領域または非翻訳領域(5'UTR)中の特異的配列エレメントによって調節されることが見出されている。ポジティブ配列モチーフとしては、翻訳開始コンセンサス配列(GCC)GCCA/GCCCATGG(Kozak(1987)Nucleic Acids Res. 15:8125)および⁵G7-メチルGpppGキャップ構造(Drummondら、(1985)Nucleic Acids Res. 13:7375)が挙げられる。ネガティブエレメントとしては、安定な分子内5'UTRステムループ構造(Muesingら、(1987)Cell 148:691(1987))およびAUG配列または5'UTRにおいて適切なAUGによって前置されるショートオープンリーディングフレーム(Kozak、前出；Raoら、(1988)Mol. Cell. Biol. 8:284)が挙げられる。本明細書中で開示される本発明の送達方法における使用に適切なmRNAベースのポリヌクレオチド薬剤は、目的のタンパク質のコード配列に隣接する5'UTR翻訳エレメントを含むべきである。10

【0084】

翻訳の観点に加えて、mRNAの安定性はまた、mRNAベースのポリヌクレオチド薬剤の設計および調節中に考察されるべきである。キャッピングおよび3'ポリアデニル化は、真核生物のmRNA安定性の主なポジティブな決定法(Drummond、前出；Ross(1988)Mol. Biol. Med. 5:1)および分解からmRNAの5'末端および3'末端を保護する機能が周知である。しかし、真核生物mRNAの安定性に影響する調節エレメントもまた、規定され、故にRNAベースのポリヌクレオチド薬剤の開発を考えられなければならない。これらの最も顕著かつ明らかな定義は、多くの短い半減期のmRNAにおいて見出されるウリジンリッチ3'非翻訳領域(3'UTR)不安定化配列(ShawおよびKamen(1986)Cell 46:659)であるが、これらはmRNAの不安定化を生じる配列モチーフのみでないという証拠が存在する(KabnickおよびHousman(1988)Mol. and Cell Biol. 8:3244)。ウイルスRNA配列が正常な真核生物mRNA翻訳制御をバイパスすることを展開することに加えて、同様にいくつかのウイルスRNA配列が、3'ポリアデニル化が存在しない状態で安定性を付与し得ると考えられる(McGraeおよびWoodland(1981)Eur. J. Biochem. 116:467)。2030

【0085】

さらに、本発明は、RNaseによる接触を防ぐため5'および/または3'末端で化学的に改変または遮断されるmRNAポリヌクレオチド薬剤の使用を含む。この酵素は、エキソヌクレアーゼであり、故に鎖の中間でRNAを切断しない。十分なかさを有する群が添加される場合、RNaseによる化学的に改変されたRNAへの接触が妨げられ得ることは、周知である。このような化学的遮断は、インビボでのRNAの半減期を実質的に長くし得る。RNAを改変するために使用され得る2つの薬剤が、Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, Calif.: C2 Amino Modifier(カタログ番号5204-1)およびAmino-7-dUTP(カタログ番号K1022-1)から入手可能である。これらの材料は反応基をRNAに付加する。これらの薬剤を目的のRNA分子上に導入した後、適切な反応置換基が、製造者の指示に従ってRNAに連結され得る。40

【0086】

本発明の送達方法における使用に適切なRNAポリヌクレオチド薬剤の調製について利用可能な多数の方法が存在することが、当業者に理解される。例えば、Ausubel(1988)Current Protocols in Molecular Biology, Vol. 1(John Wiley and Sons, New York)における方法を参照のこと。例えば、mRNAは、市販のヌクレオチド合成装置で調製され得る。あるいは、環状型のmRNAが調製され得る。そのインビボでの半減期を長くする50

ために、エキソヌクレアーゼ耐性RNA（例えば、環状mRNA、化学的に遮断されたmRNA、および5'キャップを有するmRNA）が好ましい。特に、1つの好ましいmRNAは、ポリオウイルスの5'非翻訳領域によって前置される目的の遺伝子を有する自己環化mRNAである。環状mRNAは、非常に長い半減期を有すること（Harland and Mishler (1988) Development 102: 837~852）およびポリオウイルス5'非翻訳領域が、通常の5'キャップなしでmRNAの翻訳を促進し得ること（Pelletier and Sonnenberg (1988) Nature 334: 320~325、本明細書中で参考として援用される）が実証されている。

【0087】

10

（アンチセンス薬剤）

本明細書中で使用される場合、用語「アンチセンス薬剤」とは、遺伝子発現および標的タンパク質機能の配列特異的調節因子（例えば、神経調節性）をいう。本発明の方法で使用するための適切なアンチセンス薬剤としては、単離されたポリヌクレオチド、合成アンチセンスオリゴヌクレオチド、発現ベクターからインビボで生成されたアンチセンスポリヌクレオチド、およびアンチセンスペプチド核酸（PNA）が挙げられるが、これらに限定されない。アンチセンス薬剤の有効性は、多くの要因に依存し、これら要因としては、標的mRNAまたは標的タンパク質を含む細胞の型、内因性標的mRNAまたは標的タンパク質での薬剤の局所的濃度、標的mRNAおよびこれによりコードされるタンパク質の合成および分解の速度、標的配列の接近可能性（accessibility）、アンチセンス薬剤の特異性、ならびに作用機構の性質（例えば、mRNA翻訳の阻害、RNAスプライシングの影響、または標的mRNAのRNase H媒介性分解の誘導）が挙げられる。さらに、薬剤の型はまた、その特徴および細胞取り込みの機構に影響を及ぼす。1つの実施形態において、ポリヌクレオチド薬剤は、短い合成オリゴヌクレオチドまたは核酸利用の配列特異的調節因子であるオリゴヌクレオチド模倣物（例えば、PNA分子）を含む。

20

【0088】

30

本発明のアンチセンス薬剤の送達および活性は、標準的なプロトコルを使用してアッセイされ得る。例えば、薬剤のCNSへの送達を実証するために、本発明の方法に従って、以下の実施例に示されるプロトコルが使用され得る。レセプターへの強い結合を示す薬剤は、アンタゴニスト活性を発揮することが予測され、この活性は、当該分野で公知の適切な細胞ベースのアッセイまたはインビボアッセイにより決定され得る。

30

【0089】

40

本明細書中で使用される場合、用語「アンチセンス分子」および「アンチセンス薬剤」は、交換可能に使用され、ワトソン-クリック塩基対合の規則に従って、生理学的条件下で標的配列に水素結合し得、それによりこの標的とされた核酸の細胞利用を阻害し得る、内因性核酸（例えば、DNAまたはRNA）標的に相補的であるように設計されたヌクレオチド配列を含む分子をいうために使用される。アンチセンス薬剤の投与が、最終的に、標的タンパク質の量を調節する（regulate）（例えば、調整する（modulate））ことが理解されるべきである。このことは、標的とされた内因性ポリヌクレオチド分子と「特異的にハイブリダイズ」するアンチセンス薬剤を提供することにより達成される。一般に、標的核酸は、内因性mRNA分子である。

【0090】

50

アンチセンス分子（例えば、オリゴヌクレオチド）と、その相補的な内因性核酸標的分子（これに対してアンチセンス分子がハイブリダイズする）との間の関係は、「アンチセンス」と一般にいわれる。従って、この用語は、ネイティブアンチセンスポリヌクレオチド、合成アンチセンスオリゴデオキシヌクレオチド、インビボで発現ベクターから生成されたアンチセンス核酸配列、およびアンチセンスペプチド核酸を含む。例えば、本発明の方法において使用するための適切なアンチセンス分子は、mRNA分子に相補的であるように設計された合成アンチセンスオリゴデオキシヌクレオチド、またはインビボでアンチセ

ンヌクレオチド配列の生成を方向付け得るベクターを含み得る。より具体的には、本発明は、C N S 障害またはC N S 病理と関連することが公知の標的タンパク質の発現および/または機能を調節(阻害)するためにアンチセンス薬剤を使用する。

【0091】

概して、アンチセンス分子は、それらの調節活性に対する高度な特異性を提供するためにアンチセンス薬剤と相補的な標的核酸鎖との間のワトソン-クリック水素結合の形成による。本明細書中で使用される場合、用語「アンチセンス分子」は、モノマーとモノマーとの相互作用(例えば、ヌクレオシドとヌクレオシド)の通常のパターンによって、(デオキシリボヌクレオシド、リボヌクレオシド、ポリアミド核酸などを含む)天然モノマーもしくは改変モノマーの直鎖状オリゴマーまたは標的ポリヌクレオチドへの特異的に結合し得る連結を含む。一般に、モノマーは、ホスホジエステル結合またはそのアナログにより連結されて、数モノマー単位(例えば、4~8個のモノマー)から数百のモノマー単位の大きさの範囲のオリゴヌクレオチドが形成される。理想的には、そのアンチセンス分子は、標的配列をのぞく細胞中の他の核酸配列のいずれともハイブリダイズせず、タンパク質のような他の細胞構成成分に対しても非特異的に結合しないはずである。

【0092】

本発明の状況において、用語「ハイブリダイゼーション」とは、通常は、対向する核酸鎖上の相補的な塩基間の水素結合(ワトソン-クリック塩基対合としても公知)を意味する。グアニンとシトシンは、3つの水素結合の形成によりワトソン-クリック塩基対合に関与することが公知の相補的な塩基の例である。アデニンとチミンもまた、それらの間で2つの水素結合を形成するように相互作用する例示的な相補的塩基である。「特異的にハイブリダイズする」および「相補的な」は、安定かつ特異的な結合が、内因性核酸標的とアンチセンス薬剤との間で生じるような十分な程度の相補性を示すために使用される用語である。オリゴヌクレオチドは、特異的ハイブリダイゼーションに関与するその標的核酸配列に対して100%相補的である必要はないことが理解される。

【0093】

1つの実施形態において、本発明の方法における使用に適切なアンチセンス核酸分子は、標的とされるm R N A のコード領域の一部を含むリボヌクレオチド配列の連続する領域に相補的であり得る。用語「コード領域」は、ポリペプチドのアミノ酸配列へと翻訳されるコドンからなるm R N A 配列の一部をいうと理解される。代替的実施形態において、アンチセンス核酸分子は、標的とされるm R N A の「非コード配列」に対してアンチセンス(すなわち、相補的)である。用語「非コード配列」とは、アミノ酸配列へと翻訳されないヌクレオチド配列をいう。本発明の状況において使用される場合、用語「m R N A 」は、コード領域のみならず、コード領域の上流または下流に位置する連続するリボヌクレオチドの隣接非コード配列もまた含むことが理解されるべきである。これらの領域が、5' - 非翻訳領域、3' - 非翻訳領域、5' キャップ領域、イントロン領域、およびイントロン/エキソンまたはスプライス接合リボヌクレオチドを含むことは、当業者に公知である。従って、本発明に従って設計されたオリゴヌクレオチドは、完全にまたは部分的にこれらの隣接リボヌクレオチド配列ならびにコードリボヌクレオチドの配列を標的とし得る。

【0094】

1つの実施形態において、オリゴヌクレオチドは、翻訳開始部位または「開始コドン領域」またはm R N A 分子の5' - 非翻訳領域もしくは3' - 非翻訳領域中の配列に標的化される。用語「開始コドン領域」、「A U G 領域」、および「翻訳開始コドン領域」は、本明細書中で同義に使用され、翻訳開始コドンからいずれかの方向に(すなわち、5' 側または3' 側に)約25~約50の連続するヌクレオチドを含むm R N A もしくは遺伝子の一部をいう。この領域は、アンチセンス薬剤の設計のための好ましいR N A 結合部位である。標的とされ得る他の領域としては、5' - 非翻訳領域のヌクレオチド配列、イントロン - エキソン接合部位に位置する潜在的スプライス部位、エキソン領域内に位置する配列、または3' - 非翻訳領域中に位置する配列が挙げられる。

【0095】

10

20

30

40

50

アンチセンス調節性薬剤の設計および同定のための文献中には実質的な手引きがあり、好ましいアンチセンス薬剤が、以下の特徴を有することは当業者に周知である：接近可能な標的RNA結合部位に特異的な独特的な相補的配列；効率的な細胞取り込み；インビオでの生物学的安定性；ならびにmRNAおよび/または標的タンパク質レベルを首尾よく減少させるアンチセンス作用機構（例えば、Sezaki et al. (2000) Frontiers in Bioscience 5: d194を参照のこと）。大部分の所望のアンチセンス配列を予測するための先駆的な規則はないので、当業者は、有効なアンチセンス薬剤を経験的に設計する必要性を認識する。従って、標的とされるヌクレオチド配列中に含まれる配列に相補的な少なくとも10の異なるアンチセンス配列を設計することは合理的である。当業者は、潜在的に強いヘアピン構造を形成し得るポリグアノシンまたはG-Cアームの領域を有する配列を避けながら、ハイブリダイゼーションを最大化するオリゴヌクレオチドを設計するために、ワトソン-クリック塩基対合の原理を容易に使用し得る。例えば、www.trilink.comにて入手可能な、Richard I. HögrefeによるAn Antisense Oligonucleotide Primerを参照のこと。10

【0096】

一般的用語においては、本発明の方法における使用に適切なアンチセンス薬剤の調製は、以下の工程を包含する：(1) CNSの障害の病理に寄与するタンパク質をコードする核酸分子中の標的配列を同定する工程；(2)特定の終始機構と一致するRNA結合部位（例えば、開始コドン領域）を選択する工程；および(3)アンチセンス薬剤の骨格を改変して、所望の親和性および/またはインビオ安定性を付与する工程。合成オリゴデオキシリボヌクレオチドをアンチセンス薬剤として選択する利点は、それらの合成および精製が単純であること、およびそれらが標的配列に特異的にハイブリダイズし得る薬剤を同定するためのハイスループットスクリーニングに扱いやすいことである。20

【0097】

標的細胞内でアンチセンス薬剤を生成または產生することは、外因性アンチセンス薬剤をCNSへ送達するための別の方法である。内因的に生成することが、アンチセンスRNAをコードするヌクレオチド配列（例えば、DNA）を含む、発現プラスミドまたは発現ベクターの使用により達成され得ることは周知である。従って、代替的実施形態において、ウイルスベクター媒介性または非ウイルスベクター媒介性の送達方法が、アンチセンス薬剤（例えば、オリゴヌクレオチド）の内因的な生成を方向付け得る配列をコードするヌクレオチド配列の送達のために使用され得る。LuoおよびSaltzman (2000) Nature Biotechnology 18: 33を参照のこと。30

【0098】

アンチセンス薬剤を細胞内で（例えば、内因的に）生成するために発現ベクターまたは真核生物発現プラスミドを使用することは、アンチセンス薬剤の外因的な投与を超えるいくつかの潜在的利点を提供する。例えば、インビオで生成されるアンチセンスRNAは、特に、ネイティブオリゴヌクレオチドの酵素的分解が、インビオで非常に顕著であるという事実を考慮して、外因的な送達プロトコルの有効性に対して、CNSの特定の細胞または組織に、より有効に送達（例えば、より高いコピー数を達成）され得る。従って、アンチセンス薬剤の持続時間および滞留時間は、内因的な生成を容易にする送達方法の状況において送達された場合に、特に、配列のベクター媒介性移入が、レシピエントのゲノム中に組み込まれる配列を生じるが、またインビオ生成が、エピソーム発現の結果として生じると、より長いようである。さらに、特定の発現制御エレメント（例えば、プロモーター配列）を選択する機会は、アンチセンス薬剤の組織特異的（例えば、神経細胞またはグリア細胞）、部位特異的（例えば、核または細胞質）、または誘導性（例えば、転写アクチベーターの投与により）の生成を達成する機会を提供する。40

【0099】

真核生物発現プラスミドまたはウイルスベクターは、本発明のアンチセンス適用による使用に適切なビヒクルを示す。本発明のこの実施形態による使用に適切なプラスミドとして50

は、上記で議論した非組み込み性のプラスミドおよびポリヌクレオチド配列をレシピエント細胞のゲノムに組み込むように設計されたプラスミドが挙げられる。適切なベクターの選択は、送達のために標的とされる組織または細胞の正体により決定される。例えば、成熟ニューロンは分裂しないので、分裂中の細胞にのみ組み込まれ得るレトロウイルスベクターは、適切な選択ではない。しかし、アデノウイルスベクターまたはアデノ随伴ウイルスベクターは、本明細書中に記載のアンチセンスオリゴヌクレオチド（例えば、ポリヌクレオチド）の送達のために使用され得る。インビトロ研究により、ニューロンおよびグリア細胞が、特に、複製欠損アデノウイルスに非常に感染しやすいことが明らかに確立された。Caillaudら（1993）Eur. J. Neurosci. 5: 1287-1291。さらに、複製欠損アデノウイルスベクターの直接的な大脳内注入または脳室内注入は、ニューロン、グリア細胞、および上衣細胞の感染を生じることもまた実証された。Davidsonら（1993）Nature Genetics 3: 219-223；Akliら（1993）Nature Genetics 3: 224-228。Draghiaらは、鼻点滴の後にE.coli lacZ遺伝子をラットのCNSへ送達するためのアデノウイルスベクターを首尾よく利用した（Draghiaら（1995）Gene Therapy 2: 418-423）。

10

20

30

40

50

【0100】

これらの観察と一致して、ウイルスベクターは、アンチセンス薬剤をコードするDNA配列を含む複製欠損アデノウイルスの局所的送達に使用され得る。1つの実施形態において、アンチセンスオリゴヌクレオチド薬剤をコードするヌクレオチド（例えば、DNA）配列を含むウイルスベクターは、本発明の方法に従って送達される。第2の実施形態において、アンチセンスオリゴヌクレオチドを含むウイルスベクターは、本発明の方法に従って送達される。

【0101】

本発明の方法における使用に適切なアンチセンス薬剤の調製は、機能が調節されるタンパク質をコードする核酸配列の同定により始まる複数工程プロセスである。適切なアンチセンス配列の選択は、標的mRNA、またはmRNAが転写される遺伝子のヌクレオチド配列の知見に依存する。例えば、哺乳動物IGF-IRに対して特異的なアンチセンス配列の状況において上記で議論したように、シグナル配列に存在する連続する配列に相補的であるように設計されたオリゴヌクレオチドは、本発明の方法における使用に適切なアンチセンス薬剤を具体化する。

【0102】

そのプロセスはまた、所望の効果、遺伝子発現の調整（例えば、mRNAプロセシングまたは翻訳の阻害）が生じるように、オリゴヌクレオチド相互作用が生じる核酸配列内の標的RNA結合部位の選択を要する。一旦RNA結合部位が同定されると、相補的なオリゴヌクレオチド（またはオリゴヌクレオチド模倣物）は、生理学的な条件下で内因性核酸配列に特異的にハイブリダイズするように設計される。有効な治療剤であるために、アンチセンス薬剤のその標的配列への結合は、標的タンパク質の細胞内レベルを阻害するに十分な様式にて、標的とされたDNAまたはmRNAの転写または翻訳を妨害しなければならない。一般に、開始配列、終止配列、およびスプライス領域をコードする標的配列は、最も有効な阻害をもたらす潜在能力を有すると考えられる。アンチセンス薬剤の型に依存して、外因的な投与に適切なアンチセンスオリゴヌクレオチドの調製に必要な最終工程はまた、オリゴヌクレオチドの骨格へ改変を導入して、ポリヌクレオチドアナログを生成することを含み得る。一般に、化学的に改変されたアンチセンス薬剤（例えば、ホスホチオエートまたはモルホリノポリヌクレオチドアナログ）は、非改変配列と比較して、核による分解に対して増大した安定性を示す。結果として、化学的に改変されたオリゴヌクレオチドは、インビトロおよびインビボの両方でより有効である。mRNAに標的化することは好ましく、以下の説明において例示されるが、核酸の他の形態（例えば、プレmRNAまたはゲノムDNA）もまた標的とされ得ることは、当業者により認識される。

【0103】

本発明の目的のために、用語「ポリヌクレオチドアナログ」および「オリゴヌクレオチド」は、本明細書中で交換可能に使用され、モノマーとモノマー（例えば、ヌクレオチドとヌクレオチド）との相互作用の通常のパターンによって、デオキシリボヌクレオシド、リボヌクレオシド、ポリアミド核酸などを含む、天然（例えば、ネイティブ）モノマーもしくは改変モノマーのオリゴマー（ポリマー）、または標的ポリヌクレオチド配列に特異的に結合し、それにより、mRNAの中間代謝を改変し得る連結を含む。得られた複合体は、水素結合により安定化され、この水素結合は、ワトソン-クリック塩基対合、フーグスティーン結合、または任意の他の配列特異的結合様式により媒介され得る。通常、モノマーは、ホスホジエステル結合またはそのアナログにより連結されて、サイズが数モノマー単位（例えば、3～4）～数百のモノマー単位の範囲にわたるオリゴヌクレオチドが形成される。ヌクレオチドの配列は、非ヌクレオチド成分により中断され得る。より具体的には、本明細書中で使用される場合、用語「オリゴヌクレオチド」は、天然に存在する核塩基、糖、および共有結合性の糖間（intersugar）（骨格）の連結から構成される一本鎖オリゴヌクレオチド、ならびに同様に機能する天然には存在しない（例えば、改変された）骨格を有するオリゴヌクレオチドをから構成される。従って、本明細書中で使用される場合、用語「オリゴヌクレオチド」は、天然のオリゴマーおよび化学的アナログおよび以下のキメラ分子を含む。

10

20

【0104】

本発明に従う改変または置換されたオリゴヌクレオチドの送達は、ネイティブオリゴマーの送達に好ましくあり得る。なぜなら、改変は、所望の特性（例えば、標的とされたポリヌクレオチドへの増強した結合またはヌクレアーゼ分解に対する耐性）を付与し得るからである。Ag rawalら(1997) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 94(6):2620およびProc. Natl. Acad. Sci. USA 94(6):2620。あるとすれば、ヌクレオチドに対する改変は、ポリマーのアセンブリの前または後のいずれかに導入され得る。例えば、本発明の方法における使用に適切なアンチセンス薬剤（アンチセンスオリゴヌクレオチド）は、天然に存在するヌクレオチドまたは種々の改変ヌクレオチドまたはモノマーを使用して化学的に合成され得る。

30

30

【0105】

本発明の送達方法における使用に適切なオリゴヌクレオチドは、それらの標的ヌクレオチド配列に特異的にハイブリダイズし、遺伝子からタンパク質への情報伝達を調整（例えば、翻訳の阻害またはスプライシング）するために十分な長さでなければならない。オリゴデオキシリボヌクレオチドのその標的核酸配列への結合は、核酸とmRNA転写物の細胞内利用に必要な他の核酸またはタンパク質との相互作用を阻害し得る。適切なオリゴヌクレオチドは、好ましくは、約8～約50のモノマー（例えば、核塩基）を含む。ヌクレオシドが、塩基-糖の組み合わせであり、この組み合わせにおいて、ヘテロ環式塩基（例えば、プリンまたはピリミジン）が、通常は、この組み合わせの塩基成分を含むことは、当該分野で公知である。約10～約30核塩基（すなわち、約10～約30の連結したヌクレオシド）を含むアンチセンスオリゴヌクレオチドが、特に好ましい。ヌクレオチドは、ヌクレオシドの糖部分に共有結合したリン酸基をさらに含むヌクレオシドである。天然には存在しないモノマー単位を含むアンチセンス分子の状況において、適切なアンチセンス薬剤は、8～50のモノマーを含むことが理解されるべきである。従って、適切なアンチセンスオリゴヌクレオチドは、任意の適切な長さ（例えば、約10～50のヌクレオチドの長さ（例えば、10、12、14、15、17、20、25、30、35、40、45または50の核塩基またはモノマー））であり得、ホスホロチオエート、ホスホトリエステル、メチルホスホネット、短鎖アルキルもしくはシクロアルキルの糖間の結合、または短鎖ヘテロ原子もしくはヘテロ環式の糖間（「骨格」）の結合を含み得る。しかし、アンチセンス薬剤のインビボでのより高い細胞内濃度が、インビボでの細胞取り込みの効率がより高いことに起因して、比較的小さな（例えば、12核塩基未満）オリゴヌクレオチドの使用により達成される可能性がより高いことは、注意すべきである。13～15の相補的なヌクレオチドを含むアンチセンスオリゴヌクレオチドが、単一の配列に結合すると統計学

40

50

的に推定されることは、周知である。好ましくは、アンチセンスオリゴヌクレオチドは、適切な特異性を達成するために、少なくとも 15 ヌクレオチド長でなければならない。好ましい実施形態において、20 ヌクレオチドのアンチセンス分子が利用される。

【0106】

オリゴヌクレオチドについての多くの潜在的な細胞表面レセプターが、記載されている (MAC - 1 インテグリン、スカベンジャー・レセプター、およびオリゴヌクレオチド輸送体として作用し得るタンパク質が挙げられる) が、オリゴヌクレオチドの大部分は、エンドサイトーシスにより取り込まれ、結果として、エンドソームのリソソーム区画に最初に蓄積される傾向があるかのように見える。より具体的には、オリゴヌクレオチドの内部移行 (internalization) は、主に、吸着性エンドサイトーシスおよびピノサイトーシス (流体相のエンドサイトーシス) に依存すると考えられる。吸着性エンドサイトーシスの活性プロセスの役割は、細胞表面に吸着することが公知の荷電したオリゴヌクレオチド (すなわち、ホスホロジエステルおよびホスホロチオエート) が、荷電していないオリゴヌクレオチド (例えば、ペプチド核酸またはメチルホスホネート) よりはるかに高いレベルで内部移行されるという観察により示唆される。ピノサイトーシスは、構成的な細胞プロセスであり、ここで、細胞は、水およびこれに溶解した溶質を取り込み、比較的高い局所的オリゴヌクレオチド濃度の状況では、内部移行の別 の方法を提供する。

【0107】

アンチセンスオリゴヌクレオチドが、どのようにその標的 mRNA の活性を調節するかを説明するための多くの機構 (一次 RNA 転写物のプロセシング (例えば、キャッピング、メチル化、スプライシング、3' ポリアデニル化) の阻害、核外の mRNA 転写物の阻害、およびハイブリダイゼーション停止による翻訳 (例えば、細胞利用) の阻害が挙げられる) が提唱されてきた。あるいは、オリゴデオキシヌクレオチドは、RNase H 依存性機構により、標的 mRNA の破壊を活性化し得る。アンチセンスオリゴヌクレオチドの作用機構は、細胞型の間で異なり得、結合の標的とされる内因性ヌクレオチド配列の性質に依存して変化し得るが、インビトロでの主な作用機構は、標的 RNA の RNase H による酵素的切断により媒介されるという強い証拠がある。Dashら (1987) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84 : 7896 - 7900; Walder および Walder (1988) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 85 : 5011 - 5015。RNase H は、遍在性酵素であり、これは、RNA - DNA ヘテロ二重鎖 (すなわち、ハイブリッド) の RNA 鎖を特異的に分解する。RNase H 酵素が、基質としての長いハイブリッド領域を必要としないことは周知である; 従って、オリゴヌクレオチドの長さを増大させることにより、アンチセンス薬剤の特異性を増大させることは不可能である。10 程度の少ない塩基対が、ヒト細胞において十分であるようであることが予測されている。Branch (1998) Trends Biochem. Sci. 23 (2) : 45 - 50。

【0108】

細胞が、種々のエンドヌクレアーゼおよびエキソヌクレアーゼを含み、それらの天然の形態のオリゴヌクレオチドが、インビトロにて迅速な酵素的消化に供されることは周知である。従って、インビトロでのオリゴヌクレオチド排除の主要な経路は、それらの酵素的分解によるようである。1つの実施形態において、このアンチセンス薬剤は、ネイティブホスホジエステルオリゴヌクレオチドの生物物理学的、生化学的、薬物動態学的、または安全性のプロフィールを改善するために改変されたアンチセンスオリゴヌクレオチドである。多くのヌクレオチドおよびヌクレオシドの改変が、オリゴヌクレオチドを作製するために示してきた。このオリゴヌクレオチドの中で、改変は、ヌクレアーゼ分解に比較的より耐性であるように組み込まれる。ホスホジエステルヌクレオチドは、無細胞系およびインビトロ細胞培養物において最初に研究されたが、あるクラスの分子としてそれらは、ヌクレアーゼに対してあまり安定ではないので、インビトロ薬剤としての能力は制限されていた。代替的な実施形態において、オリゴヌクレオチドは、その本質的なヌクレアーゼ耐性を増強するために改変される。改変されたヌクレアーゼ安定性は、ポリヌクレオチドアナログ

10

20

30

40

50

のインビボ安定性および生体分布 (biodistribution) における有利な変化を付与する。従って、本発明の方法に従う使用に適切な化学的なアナログとしては、例えば、ホスホジエステル結合が、オリゴヌクレオチドをインビボでより安定にするように（例えば、メチルホスホネート、ホスホトリエステル、ホスホロチオエート、ホスホロジチオエートまたはホスホルアミデートに）改変されたアナログが挙げられるが、これらに限定されない。例えば、オリゴデオキシリボヌクレオチドホスホロチオエート（例えば、リン酸架橋に関与しないリン酸の酸素原子のうちの1つが、硫黄原子に置換される）またはオリゴデオキシリボヌクレオチドメチルホスホネート（例えば、ここでリンの非架橋酸素原子が、メチル基で置換される）は、ヌクレアーゼ分解に関して改善した安定性を与える一般的な化学アナログを包含する。Cohen 編 (1989) Oligodeoxynucleotides: Antisense Inhibitors of Gene Expression (CRC Press, Inc., Boca Raton, Florida) を参照のこと。マウスの末梢循環中に導入されたホスホジエステルオリゴマーの半減期は、約1分であるのに対して、ホスホチオエートオリゴマーの半減期は、約48時間である。Agrawalら (1991) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 88: 7595。

10

20

30

40

50

【0109】

しかし、ホスホチオエートオリゴヌクレオチドのインビボでの使用に関しては、いくつかの問題があることに注意すべきである。例えば、その骨格は、キラルであり、結果として、単一の化合物の代わりに、 2^n 種類のオリゴヌクレオチドのラセミ混合物を生じる（ここで、 n = ホスホチオエートヌクレオチド間連結の数）。さらに、ホスホチオエートオリゴマーの結合親和性は、その対応するホスホジエステルオリゴヌクレオチドの親和性より低い（Agrawalら (1998) Antisense & Nucleic Acid Drug Dev. 8: 135; LaPlancheら (1986) Nucleic Acids Res. 14: 9081 - 9093）。さらに、ホスホチオエートが負に荷電しているので、ホスホチオエートオリゴヌクレオチドは、細胞タンパク質、脂質、および糖質に非特異的に結合することが知られている（これらは、結果として、毒性を生じ得る非アンチセンス効果を媒介し得るか、または間違ってアンチセンス効果に帰する可能性がある）。ホスホチオエートはまた、配列特異的現象であり得るか、または初期にオリゴヌクレオチド調製における汚染に起因し得るが、毒性であるといわれている（Srinivasan および Iverson (1995) J. Lab. Anal. 9: 129 - 137）。さらに、特定の配列モチーフおよび構造モチーフを含むホスホチオエートオリゴヌクレオチドの投与は、所望でない免疫刺激効果を有すると報告されている。

【0110】

その中にリン原子を含まない好ましい改変されたオリゴヌクレオチド骨格（例えば、ポリヌクレオチドアナログ）は、短鎖アルキルヌクレオシド間結合またはシクロアルキルヌクレオシド間結合か、混合されたアルキルヌクレオシド間結合またはシクロアルキルヌクレオシド間結合か、または1つ以上の短鎖ヘテロ原子ヌクレオシド間結合もしくはヘテロ環ヌクレオシド間結合によって形成される骨格を有する。これらの骨格としては、モルホリノ骨格（ヌクレオシドの糖部分から部分的に形成される）；シロキサン骨格；スルフィド骨格、スルホキシド骨格およびスルホン骨格；アルケン含有骨格；スルファメート骨格；メチレンイミノ骨格およびメチレンヒドラジノ骨格；スルホナート骨格およびスルホニアミド骨格；アミド骨格；ならびに混合されたN、O、およびS成分部分を有する他の骨格が挙げられる。例えば、モルホリノオリゴマーは、化学的に改変されたオリゴヌクレオチドの1つのクラスであり、このオリゴヌクレオチドにおいて、リボース部分は、モルホリノ基で置換される（米国特許第5,185,444号（その教示は、本明細書中に参考として援用される））。モルホリノ改変は、オリゴマー耐性を酵素分解物に付与し、モルホリノアンチセンスヌクレオチドは、首尾よく使用され、インビボでの標的タンパク質（例えば、TNF-）の産生を阻害する。Qinら、(2000) Antisense & Nucleic Acid Drug Dev. 10: 11を参照のこと。ヌクレアーゼ耐

性を、単離されたヌクレアーゼ溶液または細胞抽出物とオリゴヌクレオチドをインキュベートし、そして経時に、残存するインタクトなオリゴヌクレオチドの量を（例えば、ゲル電気泳動によって）決定することによって、慣用的に測定した。ヌクレアーゼ耐性を強化するように改変されたオリゴヌクレオチドは、ネイティブなオリゴヌクレオチドに比べてより長い時間インタクトで残る。

【0111】

本発明の方法を用いた使用に関して適切なアンチセンスオリゴヌクレオチドはまた、「キメラのオリゴヌクレオチド」を含む。本明細書中で使用される場合、用語「キメラのオリゴヌクレオチド」は、異なる糖の化学および/または骨格の化学の混合物を含む混合骨格のポリヌクレオチドアナログを包含する。これらのオリゴヌクレオチドは、代表的には、1つ以上の有益な特徴を付与する改変されたヌクレオチドの少なくとも1つの領域およびRNase H切断の基質である領域を包含する。最も一般的なキメラのオリゴヌクレオチドは、「第2世代」オリゴヌクレオチドともいわれる。この命名法は、ホスホチオエートが、通常、第1世代のアンチセンス薬剤として考えられるという事実に由来する。

【0112】

キメラの骨格のオリゴヌクレオチドまたは混合骨格のオリゴヌクレオチドは、これらの特異的な構築物においてかなり変化するが、一般的に、これらの全てが、同じ基本設計の特徴（ヌクレアーゼ耐性のアームによって囲まれたホスホチオエステル中心領域またはホスホチオエート中心領域）を有する。より具体的には、本発明の送達方法における使用に適したキメラの骨格または混合骨格は、5'末端および3'末端にホスホチオエートセグメントを含み、オリゴマーの中心部分に位置する改変されたオリゴデオキシヌクレオチドセグメントまたはオリゴリボヌクレオチドセグメントを有し得る。Agrawalら、(1997) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 94(6):2620を参照のこと。この技術は、良好な開始点が、5'末端および3'末端両方で6個の2'-OMeヌクレオチドを有し、18ヌクレオチド長のオリゴヌクレオチドを使用し、このオリゴヌクレオチドが、ホスホチオエートヌクレオチド間結合を有する6個の2'-デオキシリボースヌクレオシドの核を残すことを教示する(Moniala、(1996) Nat. Med. 2:668-675)。このアームは、ホスホチオエート結合を含んでも含まなくても良い。ホスホチオエート結合の除去は、それが毒性を減少するという観点からは好ましいが、この除去はまた、ヌクレアーゼ耐性も減少する。適当なキメラのオリゴヌクレオチドの設計を推進する、本発明の方法における使用に適切な基礎をなす原理は、RNase Hの安定性および保持の2倍の増加である。文献中に報告される多くのキメラのオリゴヌクレオチドは、ホスホチオエートオリゴマーの特徴に比べて、RNAに対する親和性、RNase Hの活性化、および薬物動態学的プロフィールという点で、改善された特徴を有する。

【0113】

あるいは、2'-MOE(Moniala(1997) Ciba Found. Symp. 209:107-123)、N3'P5'ホスホルアミダイト(GryaznovおよびChen(1994) J. Amer. Chem. Soc. 116:3143-3144; MignetおよびGryaznov(1998) Nucleic Acids Res. 26:431-438)、PNA(Hanveyら、(1992) Science 258:1481-1485)、光学的に純粋なメチルホスホネット(Reynoldsら、(1996) Nucleic Acids Res. 24:4584-4591)、およびMMI(Morvanら、(1996) J. Amer. Chem. Soc. 118:255; Swayze(1997) Nucleosides Nucleotides 16:971-972)に依存する他の分子設計は、ハイブリッド捕捉によるタンパク質発現の阻害について特に有用であり得る、代替的な実施形態を示す。1つの実施形態において、本発明の方法における使用に適したキメラのオリゴヌクレオチドは、標的の結合親和性を増加するために改変された少なくとも1つの領域を含み、そして通常は、RNase Hに対する基質として作用する領域を含む。共通の設計は、ホスホジエステル改変中

10

20

30

40

50

間核領域またはホスホルアミダイト改変中間核領域を囲むスクレアーゼ耐性アーム（例えば、2'-O-メチル(Ome)スクレオシド）を有するはずである（Ag rawalおよびGoodchild(1987)J.Tetrahedron Letters 28:3539-3542; GilesおよびTidds(1992)Nucleic Acid Res. 20:753-770）。

【0114】

本発明の1つの実施形態において、本発明の送達方法における使用に関するアンチセンスオリゴスクレオチドがキメラのアンチセンスオリゴスクレオチドであり、このアンチセンスオリゴスクレオチドは、効率的かつ長期間効果がある、標的mRNAのノックアウトによって証明されるように、エンドスクレアーゼおよびエキソスクレアーゼに対する高い耐性、高い配列特異性、およびRNase Hを活性化する能力を示す。本明細書中に開示される実施例に記載されるアンチセンス構築物を参照のこと。国際公報第WO01/16306 A2号；ならびに1999年8月27日に出願された米国特許第60/151,246号、および2000年8月25日に出願された同第09/648,254号（両者は、「キメラのアンチセンスオリゴスクレオチドおよびその細胞トランスフェクト調合物」と題され、その内容は、本明細書中に参考として援用される）。

【0115】

本発明のアンチセンス分子は、生物学的等価物である化合物を含み、これは、薬学的に受容可能な塩を含むがこれに限定されない。「薬学的に受容可能な塩」は、本発明の生理学的および薬学的に受容可能な塩であり、すなわち、親化合物の所望の生物学的活性を保持し、それに所望でない毒物学的效果を付与しない塩である（例えば、Bergeら、(1977)J.Pharma.Sci.66:1-19を参照のこと）。本明細書中に記載されるポリスクレオチドの薬学的に受容可能な塩の投与は、本発明の範囲内に含まれる。このような塩は、有機塩および無機塩を含む薬学的に受容可能な非毒性の塩から調製され得る。無機塩基に由来する塩としては、ナトリウム、カリウム、リチウム、アンモニウム、カルシウム、マグネシウムなどが挙げられる。薬学的に受容可能な有機非毒性塩基に由来する塩としては、一級アミン、二級アミン、および三級アミン、塩基性アミノ酸などが挙げられる。薬学的な塩の有用な考察については、Bergeら、(1977)J.Pharma.Sci.66:1-19（その開示は、参考として本明細書中に援用される）を参照のこと。

【0116】

オリゴスクレオチドに関して、薬学的に受容可能な塩の例としては、(a)ナトリウム、カリウム、アンモニウム、マグネシウム、およびカルシウムで形成される塩；(b)例えば、酢酸、シュウ酸、酒石酸、コハク酸、マレイン酸、フマル酸、グルコン酸、クエン酸、リンゴ酸、アルコルビン酸、安息香酸、タンニン酸、パルミチン酸、アルギン酸、ポリグルタミン酸、ナフタレンスルホン酸、メタンスルホン酸などのような有機酸で形成される塩；(c)無機酸（例えば、塩酸、臭化水素酸、リン酸、硝酸など）で形成される酸付加塩；ならびに(d)塩素および臭素のような元素アニオンから形成される塩が挙げられるがこれらに限定されない。

【0117】

標的ポリスクレオチドの配列および結合部位の表面露出度の知識を与える相補的なオリゴスクレオチドに対する特定の配列を選択することに関する文献中に実質的なガイダンスが存在する。例えば、Ulmannら、(1990)Chem.Rev.90:543-584；Crooke(1992)Ann.Rev.Pharmacol.Toxicol.32:329-376；ならびにZamecnikおよびStephenson(1974)Proc.Natl.Acad.Sci.U.S.A75:280-284を参照のこと。好ましくは、合成オリゴスクレオチド配列は、G-C含量が、少なくとも60%であるように設計される。本発明の方法における使用に適したオリゴスクレオチドは、当該分野で周知である化学合成、酵素連結反応および精製手順を使用して、都合よく慣用的に產生され、生成され得る。そのような合成のための装置は、Applied Biosy

10

20

30

40

50

temsを含むいくつかの販売業者によって販売されている。

【0118】

一般的には、アンチセンス薬剤は、約10～約50ヌクレオチド（またはモノマー）、好ましくは、約14～約25ヌクレオチド、そしてより好ましくは、約17～約20ヌクレオチドを含み得る、例えば、適切なIGF-I Rアンチセンスオリゴヌクレオチドは、以下から選択された配列に基づいて、改変されたキメラのオリゴヌクレオチドまたはPNAオリゴヌクレオチドを含むが、これら限定されない。

【0119】

【化1】

TCTTCCTCACAGACCTCGGGCAAG(配列番号1);

10

TCCTCCGGAGGCCAGACTT(配列番号2); GGACCCTCCTCCGGAGCC(SEQ

ID NO:3); CCGGAGCCAGACTTCAT(配列番号4);

CTGCTCCTCCTCTAGGATGA(配列番号5); CCCTCCTCCGGAGCC(SEQ ID

20

NO:6); TACTTCAGACCGAGGCC(配列番号7); CCGAGGCCTCCT CCCAGG

(配列番号8);およびTCCTCCGGAGCCAGACTT(配列番号9).

本明細書に開示される実施例および国際公報第WO01/16306 A2号を参照のこと。米国特許第5,714,170号；ならびに1999年8月27日に出願された米国特許第60/151,246号、および2000年8月25日に出願された同第09/648,254号（両者は、「キメラのアンチセンスオリゴヌクレオチドおよびその細胞トランスクレオチド」）と題され、その内容は、本明細書中に参考として援用される）。

20

【0120】

本発明の方法は、外因性の単鎖ヌクレオチド配列（またはペプチド核酸オリゴマー）および、標的遺伝子mRNAの連続的な領域に相補的である配列をコードする翻訳ユニットを含む発現ベクターからインビオで生成されるアンチセンスオリゴヌクレオチドの両方を投与することを企図し、この標的遺伝子mRNAは、本発明の方法に従って、CNSに送達される。

【0121】

（ペプチド核酸（PNA）薬剤）

30

本明細書中で使用される場合、用語「ペプチド核酸」または「PNA」は、デオキシリボースリン酸骨格が、4つのネイティブな核酸塩基が連結される偽ペプチド骨格によって置換されるポリヌクレオチド模倣物をいう。より具体的には、DNAまたはRNAのホスホジエステル骨格は、メチレンカルボニルリンカーを介して、結合される核酸塩基を有する（N-2アミノエチル）グリシン単位からなる類似の骨格によって代えられる（Nielsenら、（1991）Science 254:1497; Larsenら、（1999）Biochem. Et Biophysica Acta 1489:159-166）。この核酸塩基は、標的された内因性核酸標的分子との配列特異的ハイブリダイゼーションを媒介するために維持される。化学的には、PNA薬剤は、比較的可撓性である、類似で電荷が中性なポリアミド骨格を有する（Larsenら、（1999）Biochem. Et Biophysica Acta 1489:159-166）。PNAオリゴマーの非荷電性特性は、ハイブリッドPNA/DNA（mRNA）二重鎖の安定性を強化する。従って、PNA薬剤は、化学的にほんのわずかにDNAと関連するDNA模倣物を示す。PNA薬剤は、実際、核酸よりタンパク質（ペプチド）により密接に関連するにも関わらず、これらPNA薬剤は、核酸機能の代替的な配列特異的レギュレーターを提供する。本発明の方法は、これらのポリヌクレオチド模倣物の評価およびそれらの開発を容易にし得る効率的な送達方法を提供する。

40

【0122】

上に考察されるように、従来のオリゴヌクレオチドおよびこれらの化学的アナログのアンチセンス効果は、RNase Hの活性化に起因する。しかし、モルホリノ-mRNA複

50

合体およびPNA-mRNA複合体が、RNase H活性についての基質であることは周知である。従って、モルホリノオリゴマーおよびPNA分子の提唱された作用機構は、翻訳機構のアセンブリまたは発達を立体的に干渉することに起因する翻訳阻止であると考えられる。PNAオリゴマーは、転写レベルおよびトランスロケーションレベルの両方で標的タンパク質の発現を阻害するために首尾よく使用してきた。より具体的には、標的されたmRNA配列の5'非翻訳領域の翻訳開始部位に存在するヌクレオチド配列に相補的なPNAオリゴマーは、インビトロおよびインビボの両方で翻訳を効率的に阻害することが示してきた(Poogaら、(1998)Nature Biotechnology 16:857)。PNAに対する適切な標的領域は、AUG領域の内部および外部の両方に存在し、しかも適切なPNA標的の同定は、mRNAウォーク(walk)(例えば、標的化されたmRNA配列の異なる領域に相補的であるように設計された一連のオリゴヌクレオチドを試験すること)から得られた結果に基づいた最適な標的の経験的な同定を要求するかなり広範囲の実験が要求される可能性がある。Nielsen(1999)Current Opinion in Structural Bio. 9:353-357; Moniaら、(1996)Nat. Med. 2:668-675を参照のこと。PNA/mRNAハイブリッドは、インビトロではRNase Hの基質ではないという観察が、インビボでのPNA結合が、代替的な作用の触媒機構による、標的化されたmRNAの分解を媒介し得るという可能性を排除しないということには留意するべきである。しかし、PNAアンチセンス薬剤のアンチセンス活性の効率は、得られたPNA/mRNAハイブリッドの安定性に関連する機構に起因し得る。

10

20

30

40

【0123】

PNA分子は、相補的なDNAオリゴマー配列、RNAオリゴマー配列またはPNAオリゴマー配列と非常に安定な二重鎖ハイブリッドを形成し得る、非常に望ましい核酸のハイブリダイゼーション特性(例えば、高い親和性および高い特異性)によって、特徴付けられる。実際には、PNA/DNA結合の配列識別(すなわち、特異性)は、DNAの配列識別と同等であるかまたはそれよりもさらに高い配列識別であるかが全体的に決定される(Larsenら、(1999)Biochem. Et Biophysica Acta 1489:159-166)。さらに、PNA中のペプチド(すなわち、アミド)結合は、ペプチド核酸分子にプロテアーゼ耐性およびペプチダーゼ耐性を付与するために、タンパク質中に存在するアミノ酸ペプチド結合から十分離れている。従って、PNAオリゴマーは、生物学的環境で高度に安定である。

【0124】

これらの固有の特徴(例えば、高親和性、特異性、および生物学的安定性)は、PNA分子を、標的mRNAおよびそのコードされるタンパク質の配列特異的(すなわち、特異的なハイブリダイゼーションに基づいた)制御のためのアンチセンス薬剤としての使用のための代替的な薬剤にする。しかし、他の核酸アナログとは違って、PNA分子は、全ての細胞型によって自発的に取り込まれないこの制限は、細胞貫通性輸送ペプチド(例えば、トランスポータン(transportan)またはアンティナペディア(antennapedia)(pAntp))の使用によって取り除かれる。例えば、Poogaら、(1998)Nature Biotechnology 16:877を参照のこと。PNA-ペプチド結合体が、インビトロで特定の真核生物細胞によって効率的に取り込まれ(Aldrian-Herradaら、(1998)Nucleic Acids Res. 26(21):4910)、そしてそのような薬剤が、神経細胞培養物中で標的遺伝子のダウンレギュレーションを媒介するために使用され得ることは、最近示された(Nielsen(1999)Current Opin. Structural Bio. 9:353-357)。

【0125】

研究者らはまた、神経レセプターに対して標的化されるアンチセンスPNAおよびPNAペプチド結合体のインビボでの生物学的活性を最近報告した(Poogaら、(1998)Natl. Biotechnol. 16:857; Tylerら、(1998)FEB 50

S Lett 421: 280 - 284)。より具体的には、Poogaらは、ガラニン(galanin)レセプターに対して特異的なPNAアンチセンスオリゴマーが、細胞貫通性ペプチドアンティナペディアに結合し、髄腔内注射によって送達され、ラット脊髄においてインビボでガラチン(galatin)レセプターの発現を阻害し、そして減少したレセプターレベルが改変された疼痛応答に寄与することを示したことを報告する。Tylerらは、「裸のPNA」(例えば、輸送ペプチドに結合されていないPNA分子)が、インビボで神経細胞によって取り込まれることを報告する(Tylerら、(1998) FEBS Lett. 421: 280 - 284)。より特異的には、Tylerらは、短い(例えば、12~14マー)PNA分子を使用し、ラットの脳におけるニューロテンシンレセプター(NTR-1)およびμオピオイドレセプターを標的化した。従って、本発明の方法を使用し、アンチセンスPNA分子を、哺乳動物CNSに直接送達し、その中のタンパク質の発現を効率的に阻害することが可能であり得る。一緒にして考察すると、これらのデータは、PNAがインビボで容易に神経細胞に入ることを示し、CNSに送達されたアンチセンスPNA薬剤が、制御因子として効率的かつ特異的に機能し得ることを示唆する。

10

20

【0126】

本発明の方法における使用のために企図されるポリヌクレオチド模倣物の合成は、従来の固相ペプチド技術に従って、Boc-モノマー、Fmoc-モノマー、または保護モノマーのいずれかを使用して実施され得、当業者に周知である技術を使用して逆相高速液体クロマトグラフィー(RP-HPLC)によって精製される。さらに、PNAオリゴマーが従来のペプチド化学プロトコルによって合成されるので、ペプチドを特定のPNAオリゴマーに結合し、それによってPNAペプチド結合体を生成することは、比較的容易である。例えば、キャリア部分を具体化するペプチドは、PNAオリゴマーに結合され、オリゴマーの細胞内取り込みまたは膜輸送を容易にし得る。あるいは、標的RNAの制御のため設計されたPNAモノマーおよび/またはオリゴマーは、市販業者によって調製され得る。

20

30

40

50

【0127】

(ポリヌクレオチド薬剤の投与)

本発明の治療実施形態のために、用量単位で投与されたポリヌクレオチド薬剤の総量は、生物学的に適切な量の薬剤を送達するために十分な範囲であるべきである。例えば、用量単位で投与された薬剤の総量は、約1 μM~約100 μMの範囲(例えば、約1 μM、約5 μM、約10 μM、約20 μM、約25 μM、約30 μM、約40 μM、約50 μM、約65 μM、約75 μM、約80 μM、約90 μMまたは約100 μM)であり得る。単位用量の薬剤を有する薬学的組成物は、溶液、懸濁物、エマルジョン、散剤、微粒子、または徐放性処方物の形態であり得る。処方された薬学的組成物の総量は、約10 μl~約1000 μlの範囲であり得る。例えば、鼻腔の嗅覚領域に投与される単一用量の水溶液は、約10 μl~約200 μlの範囲であり得る。適切な容量が、薬剤が投与される組織の大きさおよび組成物中の薬剤の溶解度のような因子で変化し得る。鼻投与は、単一用量より多い投与が要求され得、例えば、2回以上の用量が、投与され得る。

30

40

【0128】

単一用量として特定の組織へ投与される薬剤の総量は、投与された薬学的組成物の型に、つまり、この組成物が、例えば、液体、懸濁物、エマルジョン、散剤、微粒子、または徐放性処方物の形態であるかどうかに依存することが理解される。三叉神経によって神経支配される鼻外組織への無針皮下投与は、散剤または微粒子として皮膚内に処方された薬剤を加速するための動力源として超音波ガスジェットを使用するデバイスの使用によって達成され得る。そのような送達方法の特徴は、粒子の特性、薬剤の処方、および送達デバイスのガスの力によって決定される。同様に、水性組成物の皮下送達は、空気バネ動力のハンドヘルドデバイスを使用することによって無針様式で達成され得、皮膚を貫き得る流体の強力なジェットを生成する。あるいは、組成物の徐放を媒介する皮膚パッチ処方物は、三叉神経によって神経支配される組織への薬剤の経皮的送達について使用され得る。薬学

的組成物が、治療有効量の薬剤または徐放性処方物で薬剤の組合せを含む場合、この薬剤は、より高い濃度で投与される。

【0129】

標的遺伝子の連続的な抑制を得るために、アンチセンス薬剤の長期間送達または反復的送達が要求され得ることは、遺伝子増幅が一過性の性質であることに起因して、当業者に明らかであるはずである。例えば、長い半減期を有する遺伝子産物（例えば、膜レセプター）のアンチセンス阻害は、種々の投与を要求し得るのに対して、迅速な代謝回転を有するタンパク質の產生を阻害するために必要な薬剤の量が、单一投与のみまたは周期的投与を必要とし得る。従って、本発明のこの実施形態におけるアンチセンス薬剤の治療有効量および投与の頻度の点でのバリエーションが、受容可能であり得る。投与される薬剤の量は、投与の頻度に反比例する。従って、単一投薬量における薬剤の濃度の増加または徐放性の薬剤の場合における中間残存時間の増加は、一般的に投与の頻度の減少と関連する。

10

【0130】

本発明の実施において、さらなる因子が、薬剤の治療有効量および投与の頻度を決定する場合、考慮されるべきである。例えば、そのような因子としては、組織の大きさ、組織の表面積、疾患または障害の重篤度、ならびに処置される個体の、年齢、身長、体重、健康状態、および身体条件が挙げられる。一般的に、組織がより大きいか、または疾患または障害がより重篤である場合、より高い容量が好ましい。

【0131】

実験のいくつかのわずかな自由度が、最も有効な用量および投薬の頻度を決定するために要求され得、このことは、十分に、本開示を通告された当業者の能力の範囲内にある。

20

【0132】

(薬学的組成物)

本発明の送達方法は、CNS、脳、および/または脊髄へのポリヌクレオチド薬剤を含む有効量の薬学的組成物を投与するために使用され得る。特に、本発明は、タンパク質もしくはペプチドのいずれかをコードするかまたは内因性mRNA配列のCNSへの配列に相補的であることが示されるポリヌクレオチド薬剤を含む組成物の直接の送達のために使用され得る方法に関する。本明細書中で使用される場合、用語「有効量」および「治療有効用量」は、本明細書中の他の箇所に記載される任意の障害または疾患の症状および根本的な原因を予防、処置、軽減、および/または回復するのに十分なレベル（ペプチドもしくはタンパク質の濃度またはタンパク質発現の阻害）を達成することをいう。いくつかの例において、「有効量」は、これらの障害の症状を削減および、おそらく、疾患それ自体を克服するのに十分である。本発明の文脈において、用語「処置」および「治療」などは、存在する疾患の緩和、進行の減速、予防、弱毒化、または治療をいう。本明細書中で使用される場合、予防は、そのようなCNS疾患または障害の開始を遅らせること、減速すること、遅延すること、阻害すること、またはそうでなければ停止すること、減少すること、または改善することをいう。十分な量の薬剤が、疾患に対して神経系内で有効なレベルの活性を提供するために。毒性のないレベルで適用されるのが好ましい。本発明の方法は、任意の動物を用いて使用され得る。例示的な動物としては、ラット、ネコ、イヌ、ウマ、ウシ、ヒツジ、ブタ、およびより好ましくはヒトが挙げられるがこれらに限定されない。

30

【0133】

鼻腔内経路を通じて投与されるポリヌクレオチド薬剤について、この薬剤は、感覚上皮細胞の嗅覚レセプターの線毛に囲まれた粘膜によって分泌される流体内に少なくとも部分的に溶解され得ることが好ましい。この組成物は、例えば、薬剤の溶解または輸送を容易で、嗅覚神経および/または三叉神経によって神経支配される組織への投与に適した薬学的に受容可能な任意の添加剤、キャリア、またはアジュバントを含み得る。好ましくは、この薬学的組成物は、CNS、脳、および/または脊髄の障害、悪性疾患（例えば、固形腫瘍）、疾患または損傷の予防または処置に対して使用され得る。好ましくは、この組成物は、嗅覚神経および/または三叉神経によって神経支配される組織内でまたはそれを介し

40

50

て薬剤の移動を促進し得る、薬学的なキャリア、添加剤、および／またはアジュバントと組み合わせた薬剤を含む。あるいは、この薬剤は、神経細胞傷害の部位への薬剤の輸送を補助し得る物質と組み合わせられ得る。この組成物は、1つまたはいくつかのアンチセンス薬剤を含み得る。

【0134】

代表的には、この組成物は、薬学的組成物中でポリヌクレオチドおよび他の構成成分と混合された薬学的に受容可能なキャリアを含む。「薬学的に受容可能なキャリア」によって、技術分野で、薬剤の貯蔵、薬剤の投与、および／または薬剤の回復硬化を容易にするために従来使用されるキャリアが意図される。キャリアはまた、薬剤の任意の望ましくない副作用を減少し得る。適切なキャリアは、安定（すなわち处方物中の他の構成成分と反応不可能）であるべきである。処置に使用される用量および濃度でのレシピエントにおける、局所的なまたは全体的な有意な有害な効果を生じるべきではない。そのようなキャリアは、一般的に技術分野で公知である。本発明に適切なキャリアとしては、例えば、アルブミン、ゼラチン、コラーゲン、ポリサッカライド、モノサッカライド、ポリビニルピロリドン、ポリ乳酸、ポリグリコール酸、高分子アミノ酸、不揮発性油、オレイン酸エチル、リポソーム、グルコース、スクロース、ラクトース、マンノース、デキストロース、デキストラン、セルロース、マンニトール、ソルビトール、ポリエチレングリコール（PEG）などのような、巨大で安定な高分子に対して従来使用されるキャリアが挙げられる。

【0135】

水、生理食塩水、水性デキストロース、およびグリコールは、特に（等張である場合）溶液に対して好ましい液体キャリアである。このキャリアは、石油、動物、野菜または合成起源（例えば、ピーナツ油、ダイズ油、鉱油、ゴマ油など）の油を含む、種々の油から選択され得る。適切な薬学的な賦形剤としては、スター、セルロース、タルク、グルコース、ラクトース、スクロース、ゼラチン、麦芽、イネ、フラワー、チョーク、シリカゲル、ステアリン酸マグネシウム、ステアリン酸ナトリウム、グリセリンモノステアラート、塩化ナトリウム、乾燥スキムミルク、グリセロール、プロピレングリコール、水、エタノールなどが挙げられる。この組成物は、滅菌のような従来薬学的な手段に供され得、そして保存料、安定化剤、湿潤剤、または乳化剤、浸透圧調整用の塩、緩衝液などのような従来の薬学的な添加物を含み得る。

【0136】

鼻腔内送達のために処方される組成物は、必要に応じて臭気剤を含み得る。臭気剤は神経学的薬剤と組み合わせて、オードリフェラス感覚を提供し、そして／または鼻腔内の調製物の吸引を助長して嗅覚上皮に対して活性な神経学的薬剤の送達を増強させる。臭気剤によって提供されるオードリフェラス感覚は、心地良いか、不快であるか、またはそれ以外に悪臭であり得る。嗅覚レセプターニューロンは、嗅覚上皮に局在し、これはヒトにおいて鼻腔の上側部分において僅かに数平方センチメートルを占める。レセプターを備える嗅覚ニューロン樹状突起の纖毛は、かなり長い（約30～200μm）。粘膜の10～30μmの層はその突起を覆っており、これを臭気剤は透過してレセプターに到達しなければならない。Snyderら（1988）J. Biol. Chem. 263: 13972-13974を参照のこと。臭気結合タンパク質（OBP）に対する中程度～高いアフィニティーを有する親油性臭気剤の使用が好ましい。OBPは鼻の分泌液中に見出される親油性低分子に対するアフィニティーを有し、そして、親油性臭気物質および活性な神経学的薬剤の、嗅覚レセプターニューロンへの輸送を増強するためのキャリアとして作用し得る。臭気剤が、OBPによる神経学的薬剤の嗅覚神経上皮への送達をさらに増強するような調製物の中で、リポソームおよびミセルのような親油性添加剤と会合し得ることもまた好ましい。OBPはまた、親油性薬剤と直接結合して、神経学的薬剤の嗅覚神経レセプターへの輸送を増強し得る。

【0137】

OBPに対する高いアフィニティーを有する適切な臭気剤としては、セトラルバ（cetralva）およびシトロネロールのようなテルパノイド（terpanoid）、アミ

10

20

30

40

50

ルシンナムアルデヒドおよびヘキシリシンナムアルデヒドのようなアルデヒド、オクチルイソバレラートのようなエステル、C I S - ジャスミンおよびジャスマル(jasmal)のようなジャスミン、ならびにジャコウ89が挙げられる。他の適切な臭気剤薬剤としては、アデリレートシスラーゼおよびグアニレートシスラーゼのような臭気剤感受性酵素を刺激し得る臭気剤薬剤、または嗅覚系内のイオンチャンネルを変更し得、神経学的薬剤の吸収を増強させ得る臭気剤薬剤が挙げられる。

【0138】

この組成物中の他の受容可能な成分としては、等張性を改変する薬学的に受容可能な薬剤(水、塩分、糖類、ポリオール、アミノ酸および緩衝剤を含む)が挙げられるが、これに限定されない。適切な緩衝剤の例としては、リン酸塩、クエン酸塩、コハク酸塩、酢酸、および他の有機酸またはその塩が挙げられる。代表的に、薬学的に受容可能なキャリアはまた、1つ以上の安定化剤、還元剤、抗酸化剤、および/または抗酸化剤キレート剤を含有する。タンパク質ベースの組成物(特に、治療用組成物)の調製の際の、緩衝液、安定化剤、還元剤、抗酸化剤、およびキレート剤の使用は、当該分野において周知である。Wangら(1980)J. Parent. Drug Assn. 34(6):452~462(1980); Wangら(1988)J. Parent. Sci. and Tech. 42:S4~S26; Lachmanら(1968)Drug and Cosmetic Industry 102(1):36~38、40および146~148;ならびにAkers(1988)J. Parent. Sci. and Tech. 36(5):222~228を参照のこと。10

【0139】

適切な緩衝剤としては、酢酸塩、アジピン酸塩、安息香酸塩、クエン酸塩、乳酸塩、マレイン酸塩、リン酸塩、酒石酸塩、ホウ酸塩、トリ(ヒドロキシメチルアミノメタン)、コハク酸塩、グリシン、ヒスチジン、種々のアミノ酸の塩など、またはこれらの組み合わせが挙げられる。Wang(1980)上述、455頁を参照のこと。適切な塩および等張化剤(isotonicifier)としては、塩化ナトリウム、デキストロース、マンニトール、スクロース、トレハロースなどが挙げられる。キャリアが液体である場合には、このキャリアは、口、粘膜、または皮膚の流体と低張性または等張性であり、そして4.5~8.5の範囲内のpHを有することが、好ましい。キャリアが粉末形態である場合には、このキャリアはまた、受容可能な非毒性のpH範囲内であることが好ましい。20

【0140】

還元システインの還元を維持する、適切な還元剤としては、0.01%~0.1%wt/wtのジチオトレイトール(クリランド試薬としても公知のDTT)またはジチオエリトリトール; 0.1%~0.5%(pH 2~3)のアセチルシステインまたはシステイン;ならびに0.1%~0.5%(pH 3.5~7.0)のチオグリセロールおよびグルタチオンが挙げられる。Akers(1988)上述、225~226頁を参照のこと。適切な抗酸化剤としては、重亜硫酸ナトリウム、亜硫酸ナトリウム、メタ重硫酸ナトリウム、チオ硫酸ナトリウム、ホルムアルデヒドスルホキシリ酸ナトリウム、およびアスコルビン酸が挙げられる。Akers(1988)上述、225頁を参照のこと。微量金属により触媒される還元システインの酸化を防止するために、微量金属をキレートする、適切なキレート剤としては、クエン酸塩、酒石酸塩、エチレンジアミン四酢酸(EDTA)(二ナトリウム塩、四ナトリウム塩、およびカルシウム二ナトリウム塩の形態)、ならびにジエチレントリアミン五酢酸(DTPA)が挙げられる。例えば、Wang(1980)上述、457~458頁および460~461頁、ならびにAkers(1998)上述、224~227頁を参照のこと。30

【0141】

この組成物は、例えばフェノール、クレゾール、p-アミノ安息香酸、BDSA、ソルビトレート(sorbitrate)、クロルヘキシジン、塩化ベンザルコニウムなどの、1種以上の防腐剤を含有し得る。適切な安定化剤としては、トレロース(threelose)またはグリセロールのような、炭水化物が挙げられる。この組成物は、例えばこの組40

成物の物理的形態を安定化させるための、1つ以上の微晶性セルロース、ステアリン酸マグネシウム、マンニトール、スクロース；および例えばこの組成物の化学構造を安定化させるための、1つ以上のグリシン、アルギニン、加水分解されたコラーゲン、またはプロテアーゼインヒビターのような、安定化剤を含有し得る。適切な懸濁剤としては、カルボキシメチルセルロース、ヒドロキシプロピルメチルセルロース、ヒアルロン酸、アルギニン酸塩、コンドロイチン硫酸（chondroitin sulfate）、デキストラン、マルトデキストリン、硫酸デキストランなどが挙げられる。この組成物は、ポリソルベート20、ポリソルベート80、ブルロニック、トリオレイン、大豆油、レシチン、スクアレン、ソルビタントレイオレエート（sorbitan trioleate）などが挙げられる。この組成物は、フェニルエチルアルコール、フェノール、クレゾール、塩化ベンザルコニウム、フェノキシエタノール、クロルヘキシジン、チメロサール（thimerosol）などのような抗菌剤を含有し得る。適切な増粘剤としては、マンナン、アラビナン、アルギネート、ヒアルロン酸、デキストロースなどの天然多糖類；ならびに低分子量のPEGヒドロゲルおよび上述の懸濁剤のような合成多糖類が挙げられる。10

【0142】

この組成物は、セチルトリメチルアンモニウムブロミド、BDSA、コレート、デオキシコレート、ポリソルベート20および80、フシジン酸などのアジュバントを含み得、そしてDNA送達の場合は、好ましくは、カチオン性脂質を含み得る。適切な糖としては、グリセロール、トレオース、グルコース、ガラクトース、マンニトール、およびソルビトールが挙げられる。適切なタンパク質は、ヒト血清アルブミンである。20

【0143】

好ましい組成物は、以下の1以上を含み得る：可溶性増強添加剤（好ましくは、シクロデキストリン）；親水性添加剤（好ましくは、モノサッカリド（succohamide）またはオリゴサッカリド）；吸収促進添加剤（好ましくは、コレート、デオキシコレート、フシジン酸またはキトサン）；カチオン性界面活性剤（好ましくは、セチルトリメチルアンモニウムブロミド）；粘性増強添加剤（好ましくは、投与部位で組成物の滞留時間を促進するための）（好ましくは、カルボキシメチルセルロース、マルトデキストリン、アルギン酸、ヒアルロン酸またはコンドロイチン硫酸塩）；あるいは持続放出マトリクス（好ましくは、ポリ無水物、ポリオルソエステル、ヒドロゲル、粒子徐放デポーシステム（好ましくは、ポリラクチドコ-グリコリド（PLG）、デポーフォーム、デンプンミクロスフェアまたはセルロース誘導性口腔システム）；脂質ベースのキャリア（好ましくは、エマルジョン、リポソーム、ニオスーム（nososome）またはミセル）。この組成物は、二重層脱安定化添加剤（好ましくは、ホスファチジルエタノールアミン）；紡錘性（fusogenic）添加剤（好ましくは、コレステロールヘミスクシネート）を含み得る。30

【0144】

舌下投与のための他の好ましい組成物は、例えば、薬剤を舌下に保持するための生体接着剤の使用；舌に適用されるスプレー、塗布剤またはスワブ；舌下での徐溶解性（slow dissolving）の丸剤またはロゼンジの保持、などを含む。経皮投与のための他の好ましい組成物は、皮膚上または皮膚中に薬剤を保持するための生体接着剤；皮膚に塗布されるスプレー、塗布剤、化粧品またはスワブ、などを含む。40

【0145】

キャリアおよび添加剤のこれらのリストは、決して完全ではなく、そして当業者は、薬学的調製物中に許容される化学物質ならびに局所処方物および経口処方物中に現在許容される化学物質のGRAS（一般に安全とみなされる）リスト、から、賦形剤を選択し得る。

【0146】

本発明の目的のために、薬剤を含む薬学的組成物は、単位投薬量および液剤、懸濁剤またはエマルジョンのような形態で処方され得る。この薬剤は、散剤、顆粒剤、液剤、クリーム剤、スプレー剤（例えば、エアロゾル）、ゲル剤、軟膏剤、注入剤、注射剤、ドロップ50

剤または持続放出組成物（例えば、ポリマーディスク）として、三叉神経および／または嗅覚ニューロンにより刺激される組織に投与され得る。口腔投与のために、組成物は、従来の様式で処方された錠剤またはロゼンジの形態をとり得る。眼または他の外部組織（例えば、口および皮膚）への投与のために、組成物は、局所的軟膏剤またはクリーム剤として患者の身体の感染部分に塗布され得る。これらの組成物は、軟膏剤（例えば、水溶性軟膏基剤を用いて）で存在し得るか、またはクリーム剤（例えば、水中油クリーム基剤を用いて）で存在し得る。角膜適用のために、薬剤が、生分解性または非分解性の眼用挿入物中で投与され得る。この薬物は、マトリクス侵食によって放出され得るか、またはエチレン・ビニルアセテートポリマー挿入物中のような細孔を通して受動的に送達され得る。他の粘膜投与（例えば、舌下）のために、粉末ディスクが、舌下に配置され得、そして能動的な送達系は、乾燥脂質混合物またはプロリポソーム（p r o - l i p o s o m e）由來のリポソームの調製物中でのように、インサイチュでの緩やかな水和による。

10

20

30

【0147】

投与のための組成物の他の好ましい形態としては、粒子の懸濁剤（例えば、エマルジョン）、リポソーム、薬剤を緩やかに放出する挿入物などが挙げられる。この薬学的組成物の粉末形態または顆粒形態は、溶液および希釈剤、分散剤または界面活性剤と共に組み合わせられ得る。投与のためのさらなる好ましい組成物は、薬剤を投与部位に保持するための生体接着剤；粘膜または上皮に塗布されるスプレー、塗布剤またはスワブ；徐溶解性の丸剤またはロゼンジ、などを含む。この組成物はまた、凍結乾燥粉末形態であり得る。これは、投与前に、液剤、懸濁剤またはエマルジョンに変換され得る。薬剤を有する薬学的組成物は、好ましくは、膜濾過によって滅菌され、そして単位用量または複数回用量の容器（例えば、密封されたバイアルまたはアンプル）で保存される。

20

30

【0148】

薬学的組成物を処方するための方法は、一般に、当該分野で公知である。薬学的に受容可能なキャリア、安定化剤および同型物質（i s o m o l y t e）の処方および選択の全体の議論は、R e m i n g t o n ' s P h a r m a c e u t i c a l S c i e n c e s（第18版；M a c k P u b l i s h i n g C o m p a n y , E a t o n , P e n n s y l v a n n i a , 1 9 9 0 ）（本明細書中に参考として援用される）に見出され得る。

30

【0149】

本発明のポリヌクレオチド薬剤はまた、持続放出形態で処方され、処置された哺乳動物中の薬学的に活性な薬剤の存在を延長（一般的に、1日より長い）し得る。持続放出処方物調製の多くの方法は、当該分野で公知であり、そしてR e m i n g t o n ' s P h a r m a c e u t i c a l S c i e n c e s（第18版；M a c k P u b l i s h i n g C o m p a n y , E a t o n , P e n n s y l v a n n i a , 1 9 9 0 ）（本明細書中に参考として援用される）に開示される。

40

【0150】

一般的に、薬剤は、固体の疎水性ポリマーの半透性マトリクスに包埋され得る。このマトリクスは、フィルムまたはマイクロカプセルへ形付けられ得る。このようなマトリクスの例としては、以下が挙げられるが、これらに限定されない：ポリエステル、L - グルタミン酸と エチル - L - グルタメートとのコポリマー（S i d m a n r a (1 9 8 3) B i o p o l y m e r s 2 2 : 5 4 7 - 5 5 6 ）、ポリラクチド（米国特許第3,773,919号およびE P 5 8 , 4 8 1 ）、ポリラクテートポリグリコレート（P L G A）（例えば、ポリラクチド - コ - グリコリド（例えば、米国特許第4,767,628号および同第5,654,008号を参照のこと））、ヒドロゲル（例えば、L a n g e r r a (1 9 8 1) J . B i o m e d . M a t e r . R e s . 1 5 : 1 6 7 - 2 7 7 ; L a n g e r (1 9 8 2) C h e m . T e c h . 1 2 : 9 8 - 1 0 5 を参照のこと）、非分解性エチレン - ビニルアセテート（例えば、エチレンビニルアセテートディスクおよびポリ（エチレン - コ - ビニルアセテート））、分解性乳酸 - グリコール酸コポリマー（例えば、L u p r o n D e p o t^{T M}）、ポリ - D - (-) - 3 - ヒドロキシ酪酸（E P 1 3 3 , 9 8 8 50

)、ヒアルロン酸ゲル(例えば、米国特許第4,636,524号を参照のこと)、アルギン酸懸濁液など。

【0151】

適切なマイクロカプセルとしてはまた、コアセルベーション技術によってまたは界面重合化によって調製される、ヒドロキシメチルセルロース・マイクロカプセルまたはゼラチン・マイクロカプセルおよびポリメチルメタクリレートマイクロカプセルが挙げられ得る。『Method for producing Sustained-release Formulations』という表題の、国際公開番号WO 99/24061、本明細書中で参考として援用される)を参照のこと。ここでは、薬剤は、PLGAミクロスフェア中にカプセル化される。さらに、リポソームおよびアルブミンミクロスフェアのような、マイクロエマルジョンまたはコロイド性の薬物送達系もまた、使用され得る。Remington's Pharmaceutical Sciences(第18版; Mack Publishing Company Co., Eaton, Pennsylvania, 1990)を参照のこと。他の好ましい持続放出組成物は、投与部位で薬剤を保持するために生体接着剤を使用する。

10

20

30

40

【0152】

薬学的組成物中の薬剤と組み合わせられ得る任意の物質としては、鼻腔の粘膜または上皮を介するか、あるいはCNS中の損傷された神経細胞への神経経路、リンパ経路または脈管周囲経路に沿った、薬剤の吸収を増強し得る脂溶性物質が挙げられる。この薬剤は、脂溶性アジュバント単独、またはキャリアと組み合わせて混合され得るか、あるいは1つまたはいくつかの型のミセル物質またはリポソーム物質と組み合わせられ得る。以下の1以上の好ましい脂溶性物質がカチオン性リポソームに含まれる:ホスファチジルコリン、リポフェクチン、DOTAP、脂質ペプトイド結合体、合成リン脂質(例えば、ホスファチジルリジン)など。これらのリポソームは、ガングリオシドおよびホスファチジルセリン(PS)のような他の脂溶性物質を含み得る。また、GM-1ガングリオシドおよびホスファチジルセリン(PS)のようなミセル添加剤も好ましく、これらは、単独または組み合わせてのいずれかで、薬剤と組み合わせられ得る。GM-1ガングリオシドは、任意のリポソーム組成物中で1~10モルパーセントで、またはミセル構造中でより高い量で含まれ得る。タンパク質薬剤は、特定の構造中にカプセル化され得るか、または活性薬剤の疎水性に依存して、その構造の疎水性部分の一部として組み込まれ得るかのいずれかである。好ましいリポソーム処方物は、デポーフォームを用いる。

50

【0153】

(間欠的投薬)

本発明の別の実施形態において、治療有効用量の薬剤を含む薬学的組成物は、間欠的に投与される。「間欠的投与」によって、治療有効用量の薬剤の投与、それに続く中断期間、次いで、それに続く治療有効用量のさらなる投与(以下同様)が意図される。治療有効用量の投与は、連続的様式で達成され得る(例えば、持続放出処方物と共に)か、または所望の日毎の投薬レジメンに従って達成され得る(例えば、1日あたり1回、2回、3回以上で)。「中断期間」によって、薬剤の連続的な持続的放出投与または日毎の投与の中断が意図される。この中断期間は、持続的放出投与または日毎の投与の期間より、より長くてもよく、短くてもよい。中断期間の間に、関連する組織の薬剤レベルは、処置の間に得られた最大レベルより、実質的に低い。中断期間の好ましい長さは、使用される薬剤の有効用量の濃度および形態に依存する。中断期間は、少なくとも1日であり得、好ましくは、少なくとも2日であり、より好ましくは、少なくとも1週間であり、そして一般に、1週間の期間を超えない。持続放出処方物が使用される場合、中断期間は、損傷部位での薬剤のより長い滞留時間を考慮して延ばされなければならない。あるいは、この有効用量の持続放出処方物の投与頻度は、従って減少され得る。薬剤の投与の間欠的スケジュールは、所望の治療効果および最終的に疾患または障害の処置が達成されるまで、継続され得る。

【0154】

50

なお別の実施形態において、治療有効用量の薬剤の間欠的投与は、周期的である。「周期的」によって、約2～約10の範囲の周期で、投与を中断することによって達成される間欠的投与が意図される。例えば、この投与スケジュールは、有効用量の薬剤の間欠的投与であり得、ここで、短期間の単回用量が2日毎に1回与えられ、その後、1週間の間、間欠的投与を中断し、その後、短期間の単回用量が2週間の間で、1日あたり2回間欠的に投与され、その後、2週間の間、間欠的投与を中断する（以下同様）。

【0155】

本発明は、以下の実施例を参照してより良好に理解され得る。これらの実施例は、本発明の特定の実施形態の例示であることが意図され、そして本発明の範囲を限定するものとしては意図されない。

10

【0156】

（実験）

本明細書中に提示される実施例はキメラのオリゴヌクレオチドの送達／投与に限定されるが、本発明はこの単独のクラスのポリヌクレオチド薬剤に限定されるように解釈されるべきでない。

【0157】

（緒言）

鼻腔内投与は、IGF-1レセプターに対して相補性なアンチセンスオリゴヌクレオチド薬剤をCNSに送達するための効果的な手段である。以下の実施例において使用されるキメラアンチセンスオリゴヌクレオチドの構造の詳細な説明については、国際公開番号WO 2001/16306A2、および共に表題が「Chimeric Antisense Oligonucleotides and Cell Transfecting Formulations Thereof」である、1999年8月27日に出願された米国特許出願番号第60/151,246号、2000年8月25日に出願された同第09/648,254号（本明細書中で参考として援用される）を参照のこと。

20

【0158】

（実施例1：鼻腔内投与による、IGF-1レセプターに対する³⁻⁵Sアンチセンスオリゴヌクレオチド（AON）の、CNSへの送達）

（キメラアンチセンスオリゴヌクレオチド）

一般的に、本発明の方法を用いた使用に適切なキメラオリゴヌクレオチドは、以下に示される構造を有する：

5' - W - X¹ - Y - X² - Z - 3'。

この構造において、Yで示される分子の中央または中心領域は、約5～12のホスホロチオエートで連結されたデオキシリボヌクレオチドのブロックである。このような配列は、RNAの相補鎖または相補に近い鎖とハイブリダイズされる場合、RNase Hを活性化させることができており、従って、標的RNAの切断を促進する。この領域は、X¹およびX²で示される2つのブロックに隣接し、それぞれが約7～12個のホスホジエステルで結合された2' - O - メチルリボヌクレオチドサブユニットを有する。これらの領域は、RNase Hを活性化させるのには効果的ではないが、相補的RNA鎖または相補に近いRNA鎖に結合する高いアフィニティーを提供し、そして一般的に、ホスホロチオエートで連結されたサブユニットと比較して、低減された細胞毒性によって特徴付けられる。

40

【0159】

このRNAサブユニットの2' - O - メチル置換基の存在は、非置換（例えば、2 - ヒドロキシ）のリボース部分の安定性と比較して、安定性の適度な増加を提供する；しかし、このホスホジエステル2' - O - メチルRNAサブユニットは、それにもかかわらず細胞性エンドヌクレアーゼによる攻撃に感受性である。従って、キメラアンチセンスオリゴヌクレオチド（AON）は、必要に応じて、それぞれ5'末端および3'末端に、上記の図示においてWおよびZで示される、保護基を含み得る。保護基は、ホスホジエステル連結によってそれぞれのXブロックに連結され得る。3'保護基のZは、好ましくは、3' と

50

3'で連結されたヌクレオチドであるが、当業者は容易に、この末端がまた他の保護基でブロックされ得ることを認識する。この5'末端は、5'-O-アルキルチミジンサブユニット、好ましくは5'-O-メチルチミジンでブロックされる。

【0160】

(3⁵S-AON)

使用される³⁵S標識化アンチセンスオリゴヌクレオチド(³⁵S-AON)は、配列番号1に対応する配列を含むオリゴヌクレオチドのNa⁺塩の形態である。より具体的には、この³⁵S-AONは以下の構造を有する：

【0161】

【化2】

5': 2'OMe[U*(ps)C*(ps)U*(ps)U(po)C(po)C(po)U(po)C](ps)A(ps)C(ps)
A(ps)G(ps)A(ps)C(ps)T(ps)T(ps)2'OMe[C(po)G(po)G(po)C(ps)A(ps)
A(ps)G]3'

ここで、*は³⁵S標識の位置を示し、そして(ps)および(po)はそれぞれ、ホスホロチオエート結合およびホスホジエステル結合を表す。この分子の中央部分(例えば、中心領域)は、上に示される一般式において領域Yとして示され、これらは上の図において太字のヌクレオチドで示される。このコア領域は、配列番号1のヌクレオチド9~17に対応する。上の表示で領域X1に対応する、ホスホジエステルで連結された2'-O-メチルリボヌクレオチドの5'隣接領域は、配列番号1のヌクレオチド1~8に対応する。上の表示で領域X2に対応する、ホスホジエステルで連結された2'-O-メチルリボヌクレオチドの3'隣接領域は、配列番号1のヌクレオチド18~25に対応する。配列番号1に示されるアンチセンスオリゴヌクレオチドによって標的化される、特定のIGF-Iレセプター配列は、ヒトインスリン様増殖因子1レセプター(GenBank登録番号X04434 M24599/HSIGFIIRRの位置)のヌクレオチド1025~1049に対応する。特定のIGF-Iレセプター標的配列の同定の後、放射標識されたアンチセンス薬剤としての調製のために、オリゴヌクレオチド配列情報をTriLink Biotechnologies, Inc.に提供した。³⁵S-AONは、当業者に周知の確立された方法論に従い、固体相合成を使用して、TriLink Biotechnology Inc.によって調製された。放射活性のタグを付けた薬剤の使用は、これが、分子にトレーサーを付加する最低限の侵入(intrusive)手段として受容されるので、インビボの薬理動態学的研究のために好ましい分子である。インビボ研究のために放射標識されたオリゴヌクレオチドの使用に関して重要な考察は、この放射標識が交換不能であることを確認することである。TriLinkは、合成中のオリゴマーへの放射標識の組み込みによるこの関係を論じている。

【0162】

(CNSへの鼻腔内送達)

体重162g(ラット#3)、321g(ラット#8)および336g(ラット#2)の雄性Sprague-Dawleyラットを、ナトリウムベントバルビタール(50mg/kg)で腹腔内麻酔した。リン酸緩衝化生理食塩水(pH7.4)中に未標識のAONと組み合わせた³⁵S-AONを含む組成物の、鼻腔内投与の後、CNSへのAON送達を評価した。ラットを仰向けに配置して、そして約100マイクロリットルの³⁵S-AONを、20~30分間の期間に渡って左右の鼻孔の間で2~3分毎に交互に滴下して、各々の鼻孔に投与する。この薬剤の鼻腔投与の間、鼻の一方および口を閉じたままにさせる。この薬剤の投与方法により、圧力および重力の両方が鼻腔の上部1/3にこの薬剤を送達させ得る。続いて、ラットは³⁵S-AON投与の完了後数分以内に、灌流固定を受けた。脊髄解剖の前に、50~100mlの生理食塩水、次いで500mlの固定剤(0.1MのSorensonリン酸緩衝液(pH7.4)中に1.25%グルタルアルデヒドおよび1%パラホルムアルデヒドを含む)を用いて、灌流固定を実施し、そして³

10

20

30

40

50

⁵ S の量を決定した。解剖した領域は、脊髄、嗅球、前頭葉、前方嗅覚細胞核、海馬構成、間脳、髓質、脳橋および小脳を含んだ。

【0163】

(IGF-1 レセプターについてのアンチセンスオリゴヌクレオチド(³⁵S-AON)の CNSへの鼻腔内(I.N.)送達のデータ)。

【0164】

ラットAON #3 (³⁵S-AON + rhAON) 重量 = 162.2 グラム。

【0165】

133.45 nmole 送達された。

【0166】

麻酔薬: I.P. 投与されたペントバルビタール(ネンブタール(Nembutal))ナトリウム(50mg/kg)。

【0167】

I.N. 投与時間 = 30分。

【0168】

【表1】

| 組織型 | アンチセンスの活性 | | 0.8690 | dpm/fmole | nM |
|-------------------|-----------|----------|-----------|------------|---------|
| | 重量 | DPM | fmoles | pM | |
| 血液サンプル #1 (5:00) | 0.22424 | 582.0 | 669.7 | 2986.4 | 3.0 |
| 血液サンプル #2 (11:00) | 0.23434 | 434.8 | 500.3 | 2135.0 | 2.1 |
| 血液サンプル #3 (15:10) | 0.23354 | 617.4 | 710.5 | 3042.3 | 3.0 |
| 血液サンプル #4 (20:20) | 0.23866 | 1272.8 | 1464.6 | 6136.8 | 6.1 |
| 血液サンプル #5 (25:00) | 0.22726 | 1386.4 | 1595.4 | 7020.1 | 7.0 |
| 左嗅球 | 0.03992 | 1995.7 | 2296.5 | 57528.2 | 57.5 |
| 右嗅球 | 0.04184 | 2076.4 | 2389.4 | 57107.2 | 57.1 |
| 前頭皮質 | 0.05090 | 5219.0 | 6005.8 | 117991.2 | 118.0 |
| 尾状核/被殼 | 0.01181 | 34.5 | 39.7 | 3362.6 | 3.4 |
| Ant. Olf. 核 | 0.01898 | 437.0 | 502.9 | 26495.1 | 26.5 |
| L. 海馬形態 | 0.04026 | 433.5 | 498.9 | 12391.8 | 12.4 |
| 間脳 | 0.24938 | 2049.2 | 2358.2 | 9456.1 | 9.5 |
| 中脳 | 0.09474 | 718.2 | 826.5 | 8723.7 | 8.7 |
| 脳橋 | 0.05816 | 916.4 | 1054.6 | 18132.6 | 18.1 |
| 髓質 | 0.14136 | 1895.9 | 2181.7 | 15433.8 | 15.4 |
| 小脳 | 0.29641 | 1395.4 | 1605.7 | 5417.3 | 5.4 |
| 側面硬膜 | 0.00204 | 949.4 | 1092.5 | 535532.2 | 535.5 |
| 三叉神經 | 0.03227 | 6885.9 | 7923.9 | 245549.4 | 245.5 |
| 脊髄硬膜 | 0.02060 | 45.0 | 51.8 | 2512.7 | 2.5 |
| 頸部骨髄 | 0.15305 | 5851.9 | 6734.1 | 43999.2 | 44.0 |
| 腰部骨髄 | 0.07121 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| 三角筋 | 0.12213 | 43.4 | 50.0 | 409.0 | 0.4 |
| 肝臓 | 0.13427 | 2873.2 | 3306.3 | 24624.2 | 24.6 |
| 腎臓 | 0.11940 | 2481.7 | 2855.8 | 23917.5 | 23.9 |
| 肺 | 0.04468 | 31.7 | 36.5 | 817.0 | 0.8 |
| 食道 | 0.02883 | 1844.5 | 2122.6 | 73623.5 | 73.6 |
| 気管 | 0.02847 | 179.6 | 206.7 | 7258.6 | 7.3 |
| R. Olfact. 上皮 | 0.05196 | 978859.4 | 1126420.5 | 21678608.7 | 21678.6 |

投与された放射能 = 52.24 μCi。

【0169】

72.38 dpm を、オリジナル dpm からバックグラウンドとして減算した。

【0170】

(IGF-1 レセプターについてのアンチセンスオリゴヌクレオチド(AON)の CNSへの鼻腔内(I.N.)送達のデータ)

ラットAON #2 (³⁵S-AON + rhAON) 重量 = 336.0 グラム。

【0171】

68.218 nmole 送達された。

10

20

30

40

50

【0172】

麻酔薬：I.P. 投与されたペントバルビタール（ネンプタール）ナトリウム（50mg/kg）。

【0173】

I.N. 投与時間 = 13分。

【0174】

【表2】

| 組織型 | アンチセンスの活性 | | 0.8526 | dpm/fmole | nM |
|-------------------|-----------|----------|----------|-----------|--------|
| | 重量 | DPM | fmoles | pM | |
| 血液サンプル #1 (5:00) | 0.22799 | 95.3 | 111.8 | 490.2 | 0.5 |
| 血液サンプル #2 (10:00) | 0.23943 | 113.2 | 132.7 | 554.3 | 0.6 |
| 左嗅球 | 0.03992 | 825.0 | 967.6 | 24238.6 | 24.2 |
| 右嗅球 | 0.03336 | 826.6 | 969.5 | 29060.5 | 29.1 |
| 前頭皮質 | 0.02123 | 181.8 | 213.2 | 10044.4 | 10.0 |
| 尾状核／被殻 | 0.00535 | 62.4 | 73.2 | 13684.4 | 13.7 |
| L. 海馬形態 | 0.06674 | 972.5 | 1140.6 | 17090.1 | 17.1 |
| R. 海馬形態 | 0.08740 | 1226.1 | 1438.1 | 16454.0 | 16.5 |
| 間脳 | 0.32489 | 1844.6 | 2163.5 | 6659.1 | 6.7 |
| 中脳 | 0.05322 | 580.5 | 680.9 | 12793.5 | 12.8 |
| 脳橋 | 0.06507 | 695.6 | 815.9 | 12538.1 | 12.5 |
| 髓質 | 0.15719 | 2067.2 | 2424.6 | 15424.5 | 15.4 |
| 小脳 | 0.24087 | 2400.9 | 2816.0 | 11690.8 | 11.7 |
| 側面硬膜 | 0.00263 | 204.6 | 239.9 | 91226.2 | 91.2 |
| 三叉神経 | 0.02787 | 332.5 | 390.0 | 13993.0 | 14.0 |
| 脊髄硬膜 | 0.00564 | 46.0 | 53.9 | 9564.0 | 9.6 |
| 頸部骨髄 | 0.08452 | 42.1 | 49.4 | 584.2 | 0.6 |
| 胸部骨髄 | 0.08002 | 25.8 | 30.2 | 377.6 | 0.4 |
| 腰部骨髄 | 0.09849 | 3.3 | 3.9 | 39.7 | 0.0 |
| 三角筋 | 0.07555 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| 肝臓 | 0.10652 | 17.7 | 20.7 | 194.3 | 0.2 |
| 腎臓 | 0.16888 | 31.6 | 37.0 | 219.1 | 0.2 |
| 肺 | 0.11342 | 82.3 | 96.6 | 851.5 | 0.9 |
| 食道 | 0.04848 | 72.6 | 85.1 | 1755.7 | 1.8 |
| 気管 | 0.04352 | 86.6 | 101.5 | 2333.4 | 2.3 |
| L. Olfact. 上皮 | 0.06016 | 468011.0 | 548922.1 | 9124370.0 | 9124.4 |
| R. Olfact. 上皮 | 0.10629 | 495700.7 | 581398.9 | 5469930.1 | 5469.9 |

10

20

30

放射能 = 1.0 μCi / μl ^{35}S -AON (72.1 μCi)。

【0175】

70dpmバックグラウンドを、オリジナルdpmリーディングから減算した。

【0176】

(IGF-1レセプターについてのアンチセンスオリゴヌクレオチド(AON)のCNSへの鼻腔内(I.N.)送達のデータ)

ラットAON #8 (^{35}S -AON + rhAON) 重量 = 321.9グラム。

【0177】

133.45nmole送達された。

40

【0178】

麻酔薬：I.P. 投与されたペントバルビタール（ネンプタール）ナトリウム（50mg/kg）。

【0179】

I.N. 投与時間 = 25分。

【0180】

【表3】

| 組織型 | アンチセンスの活性 | | 0.7743 | dpm/fmole | nM |
|-------------------|-----------|-----------|-----------|-------------|----------|
| | 重量 | DPM | Fmoles | pM | |
| 血液サンプル #1 (5:50) | 0.24895 | 1904.7 | 2459.9 | 9881.1 | 9.9 |
| 血液サンプル #2 (10:00) | 0.23735 | 3149.5 | 4067.7 | 17137.3 | 17.1 |
| 血液サンプル #3 (15:00) | 0.25270 | 3172.1 | 4096.7 | 16211.8 | 16.2 |
| 血液サンプル #4 (20:00) | 0.22984 | 2411.3 | 3114.2 | 13549.3 | 13.5 |
| 血液サンプル #5 (26:00) | 0.23207 | 2300.9 | 2971.6 | 12804.7 | 12.8 |
| 左嗅球 | 0.03864 | 3648.2 | 4711.6 | 121936.1 | 121.9 |
| 右嗅球 | 0.02086 | 2483.3 | 3207.2 | 153746.6 | 153.7 |
| 前頭皮質 | 0.08305 | 818.5 | 1057.1 | 12728.3 | 12.7 |
| 尾状核／被殻 | 0.01548 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| Ant. Olf. 核 | 0.01758 | 21.7 | 28.0 | 1594.2 | 1.6 |
| L. 海馬形態 | 0.26831 | 225.9 | 291.7 | 1087.4 | 1.1 |
| 右海馬形態 | 0.09426 | 147.0 | 189.8 | 2014.1 | 2.0 |
| 間脳 | 0.21560 | 626.6 | 809.2 | 3753.5 | 3.8 |
| 中脳 | 0.08258 | 256.3 | 331.0 | 4008.3 | 4.0 |
| 脳橋 | 0.09447 | 221.3 | 285.8 | 3025.4 | 3.0 |
| 髓質 | 0.12234 | 364.0 | 470.1 | 3842.6 | 3.8 |
| 小脳 | 0.27143 | 1744.0 | 2262.4 | 8298.1 | 8.3 |
| 三叉神経 | 0.03627 | 1246.9 | 1610.4 | 44399.2 | 44.4 |
| 脊髄硬膜 | 0.03604 | 3.8 | 4.9 | 136.2 | 0.1 |
| 頸部骨髄 | 0.04376 | 67.2 | 86.8 | 1983.3 | 2.0 |
| 胸部骨髄 | 0.05743 | 18.8 | 24.3 | 422.8 | 0.4 |
| 腰部骨髄 | 0.04724 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| 三角筋 | 0.20364 | 71.1 | 91.8 | 450.9 | 0.5 |
| 肝臓 | 0.13325 | 355.0 | 458.5 | 3440.7 | 3.4 |
| 腎臓 | 0.06962 | 163.3 | 210.9 | 3029.3 | 3.0 |
| 肺 | 0.04366 | 25.8 | 33.3 | 763.2 | 0.8 |
| 食道 | 0.03332 | 4895.2 | 6322.1 | 189738.8 | 189.7 |
| 気管 | 0.02673 | 18806.2 | 24288.0 | 908642.1 | 908.6 |
| L. Olfact. 上皮 | 0.04038 | 4051506.0 | 5232475.8 | 129580876.3 | 129580.9 |
| R. Olfact. 上皮 | 0.05933 | 86.0 | 111.1 | 1872.0 | 1.9 |

投与された放射能 = 49.5 μ Ci (1.575 nmole / μ l ; 84 μ l の全量投与した)。

【0181】

70 dpm バックグラウンドを、オリジナル dpm から減算した。

【0182】

(実施例2 : IGF-1 レセプターについての 3 H-AON の CNSへの鼻腔内投与による送達)

(3 H-AON の調製)

使用した 3 H 標識化アンチセンスオリゴヌクレオチド (3 H-AON) は、配列番号1に対応して、以下の構造 :

【0183】

【化3】

S': (5'-OMe-T) 2'OMe [UCUUCCUC]ps A(ps) C(ps) A(ps) G(ps) A(ps) C(ps)
C(ps) T*(ps) T(ps) 2'OMe [CGGGCA] 3'-3'-G

を有する配列を含むオリゴヌクレオチドの Na⁺ 塩形態であり、ここで、* は、交換不可能なトリチウム標識の位置を示し、そして、(ps) および (po) は、各々、ホスホロチオエート結合およびホスホジエステル結合を示す。分子のコア領域は、 35 S-AON のコア領域について上記したように、同じ9つのホスホロチオエート結合コアヌクレオチドを含む。 35 S-AON について上記したように、このコアヌクレオチド（これは、上記の表示において太字のヌクレオチドによって示される）は、配列番号1の9~17のヌクレオチドに対応する；X¹ は、配列番号1の1~8のヌクレオチドに対応する；そして、X² は、配列番号1の18~25のヌクレオチドに対応する。 3 H-AON を、当業者

10

20

30

40

50

に周知の確立された方法に従って、固相合成を使用して、TriLink Biotechs
hnologies Inc.により調製した。

【0184】

(CNSへの鼻腔内送達)

雄性Sprague-Dawleyラット(重量463.5g)(ラット#1)を、腹腔内ペントバルビタールナトリウム(50mg/kg)を用いて麻酔した。CNSへのAO
N送達を、リン酸緩衝化生理食塩水(pH7.4)中の非標識AONと組合せた³H-A
ONを含む組成物143nmolの鼻腔内投与の後に評価した。ラットを引っくり返して、20~30分間にわたり、右鼻孔と左鼻孔との間で2~3分ごとに滴量を変更しながら、各鼻孔に約100マイクロリットルの³S-AONを投与した。³H-AON投与の完了後、ラットを、引き続いて、数分の間、灌流・固定した。灌流・固定を、50~1
00mlの生理的食塩水、その後、骨髄解剖の前に、0.1Mのセーレンソンリン酸緩衝液(pH7.4)中に1.25%のグルタルアルデヒドおよび1%のパラホルムアルデヒドを含む固定液500mlを用いて実施して、³H量を決定した。骨髄、嗅球、前頭皮質、前方嗅核、海馬形成、脈絡叢、間脳、髓質、脳橋および小脳を含む領域を解剖した。

【0185】

(IGF-1レセプターについてのアンチセンスオリゴヌクレオチド(AON)のCNSへの鼻腔内(I.N.)送達のデータ)

ラットAON #1重量=463.5グラム。

【0186】

143.75nmol送達された。(23.7nmolの³H-AON、120nm
olのAON)

麻酔薬:I.P.投与されたペントバルビタール(ネンブタール)ナトリウム(50mg/kg)。

【0187】

I.N.投与時間=26分。

【0188】

【表4】

| 組織型 | アンチセンスの活性 | | 0.2320 | Dpm/fmole | nM |
|-------------------|-----------|----------|----------|------------|---------|
| | 重量 | DPM | fmoles | pM | |
| 血液サンプル #1 (5:00) | 0.22568 | 112.0 | 482.7 | 2138.9 | 2.1 |
| 血液サンプル #2 (11:30) | 0.23388 | 27.8 | 119.7 | 511.8 | 0.5 |
| 血液サンプル #3 (17:30) | 0.18051 | 47.6 | 205.1 | 1136.1 | 1.1 |
| 左嗅球 | 0.04066 | 255.0 | 1099.2 | 27033.5 | 27.0 |
| 右嗅球 | 0.04034 | 126.8 | 546.4 | 13544.4 | 13.5 |
| 前頭皮質 | 0.04195 | 667.7 | 2878.1 | 68606.9 | 68.6 |
| 尾状核／被殻 | 0.00621 | 45.4 | 195.6 | 31491.2 | 31.5 |
| Ant. Olf. 核 | 0.00462 | 422.9 | 1822.8 | 394545.8 | 394.5 |
| L. 海馬形態 | 0.03265 | 158.2 | 682.1 | 20890.3 | 20.9 |
| 間脳 | 0.27263 | 714.5 | 3079.5 | 11295.6 | 11.3 |
| 中脳 | 0.04573 | 570.9 | 2460.9 | 53812.9 | 53.8 |
| 脳橋 | 0.12760 | 573.8 | 2473.2 | 19382.7 | 19.4 |
| 髓質 | 0.20795 | 866.3 | 3734.2 | 17957.3 | 18.0 |
| 小脳 | 0.28751 | 1364.5 | 5881.3 | 20455.8 | 20.5 |
| 三叉神経 | 0.01708 | 122.6 | 528.2 | 30927.0 | 30.9 |
| 脊髄硬膜 | 0.02038 | 26.0 | 112.0 | 5494.7 | 5.5 |
| 頸部骨髄 | 0.19925 | 130.8 | 563.6 | 2828.5 | 2.8 |
| 胸部骨髄 | 0.08677 | 16.2 | 69.7 | 803.3 | 0.8 |
| 腰部骨髄 | 0.55424 | 22.3 | 96.3 | 173.7 | 0.2 |
| 三角筋 | 0.18504 | 27.5 | 118.7 | 641.5 | 0.6 |
| 肝臓 | 0.55424 | 33.9 | 145.9 | 263.3 | 0.3 |
| 腎臓 | 0.30004 | 33.3 | 143.7 | 478.8 | 0.5 |
| 肺 | 0.09829 | 28.3 | 121.9 | 1240.6 | 1.2 |
| 食道 | 0.04337 | 896.7 | 3865.1 | 89118.9 | 89.1 |
| 気管 | 0.04526 | 1134.6 | 4890.3 | 108049.1 | 108.0 |
| L. Olfact. 上皮 | 0.05348 | 146338.9 | 630771.1 | 11794523.6 | 11794.5 |
| R. Olfact. 上皮 | 0.04189 | 76454.7 | 329545.9 | 7866935.0 | 7866.9 |

放射能 = 0 . 5 μ Ci / μ l。

【 0 1 8 9 】

30 μ l の 3 H - AON (15 μ Ci 総計) を 60 μ l (120 nmole) の AON に添加した。

【 0 1 9 0 】

実際投与した混合物の全容量 = 68 μ l

オリジナル dpm から減算した 19 . 28 dpm のバックグラウンド。

【 0 1 9 1 】

(結果)

示されたデータは、明確に、アンチセンスオリゴヌクレオチドが鼻腔投与後 30 分以内に脳および脊髄に迅速に送達されることを実証する。嗅球および前方嗅核への迅速な送達は、鼻腔の上側 1 / 3 から脳への嗅覚神経経路に沿う送達についての証明を提供する。三叉神経、脳橋、中脳、髓質、間脳、小脳および骨髄への迅速な送達は、鼻腔から脳および骨髄への三叉神経経路に沿う送達についての証明を提供する。アンチセンスオリゴヌクレオチドの有意な濃度は、CNS 領域の上だけではなく、海馬および尾状核 / 被殻においても得られる。

【 0 1 9 2 】

送達は、[3 H] アンチセンスオリゴヌクレオチド (AON # 1) および [35 S] アンチセンスオリゴヌクレオチド (AON # 1) の両方で実証される。68 . 2 nmole の送達後に見られた平均嗅球濃度が、133 nmole の送達後の 57 nM (AON # 1) と比較して、27 nM (AON # 1) であったので、送達は、用量依存的でありそうである。

【 0 1 9 3 】

アンチセンスオリゴヌクレオチドの CNS への非侵襲性送達の実証により、これが、CNS を標的化して、循環系に侵入する薬物の量を減少することで体系的副作用を減少して、そして、BBB を通過しないアンチセンス薬剤の送達を可能にするので、CNS 障害の処

10

20

30

40

50

置および予防が改善される。

【0194】

本明細書中で試用される場合、单数形「a」、「a n」、および「t h e」は、内容が明らかに他を指示しない限り、複数の対象を含むことに注意するべきである。従って、例えば、「化合物（a compound）」を含む組成物の言及は、2つ以上の化合物の混合を含む。

【0195】

本明細書中の全ての出版物および特許出願は、本発明に関する当業者のレベルを示す。全ての出版物および特許出願は、あたかも各個々の出版物または特許出願が、詳細にかつ個々に、その全体が参考として援用されることが示されるような程度で、本明細書中でその全体が参考として援用される。10

【0196】

本発明を、様々な特定のかつ好ましい実施形態および技術に関して記載した。しかし、多くのバリエーションおよび改変が、添付の特許請求の範囲の意図および範囲内に留まりながらなされ得ることが理解されるべきである。

【国際公開パンフレット】

(12) INTERNATIONAL APPLICATION PUBLISHED UNDER THE PATENT COOPERATION TREATY (PCT)

(19) World Intellectual Property Organization
International Bureau(43) International Publication Date
31 October 2002 (31.10.2002)

PCT

(10) International Publication Number
WO 02/086105 A1(51) International Patent Classification⁵: C12N 5/06 (81) Designated States (national): AF, AG, AI, AM, AT (utility model), AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CI, CN, CO, CR, CU, CZ (utility model), CZ, DE (utility model), DE, DK (utility model), DK, DM, DZ, IC, IE, IS, IY (utility model), FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, OM, PL, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK (utility model), SK, SL, SI, TM, TN, TR, TI, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(21) International Application Number: PCT/US02/12527

(22) International Filing Date: 19 April 2002 (19.04.2002)

(25) Filing Language: English

(26) Publication Language: English

(30) Priority Data:
60/285,319 20 April 2001 (20.04.2001) US
60/288,716 4 May 2001 (04.05.2001) US

(71) Applicant (for all designated States except US): CHIRON CORPORATION [US/US], 4500 Horton Street, Emeryville, CA 94608-2916 (US).

(81) Designated States (regional): ARIPO patent (GH, GM, KE, IS, MW, MZ, SD, SI, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), Eurasian patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), European patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI patent (BH, BJ, CI, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(72) Inventors; and

(75) Inventors/Applicants (for US only): REINHARD, Christoph [US/US], 4500 Horton Street, Building 4, Emeryville, CA 94608 (US); FREY, William, H., II [US/US], 4800 Centerville Road, Apt. 216, White Bear Lake, MN 55127 (US).

(84) Published:

— with international search report

For two-letter codes and other abbreviations, refer to the "Guide to Codes and Abbreviations" appearing at the beginning of each regular issue of the PCT Gazette.

(74) Agents: MORLEY, Kimberlin, L. et al.; Chiron Corporation, Intellectual Property, P.O. Box 8097, Emeryville, CA 94622-8097 (US).

WO 02/086105 A1

(54) Title: DELIVERY OF POLYNUCLEOTIDE AGENTS TO THE CENTRAL NERVOUS SYSTEM

(57) Abstract: The present invention provides a method for delivering polynucleotide agents, particularly oligonucleotides, to the CNS of a mammal by way of a neural pathway originating in the nasal cavity or through a neural pathway originating in an extranasal tissue that is innervated by the trigeminal nerve.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

DELIVERY OF POLYNUCLEOTIDE AGENTS
TO THE CENTRAL NERVOUS SYSTEM

FIELD OF THE INVENTION

- The present invention is directed to a method for delivering polynucleotide agents to the central nervous system of a mammal by way of a neural pathway originating in either the olfactory region of the nasal cavity, or in an intranasal or extranasal tissue that is innervated by the trigeminal nerve. The disclosed method obviates the drug delivery obstacle imposed by the mammalian blood-brain barrier.

BACKGROUND OF THE INVENTION

- 10 The mammalian brain is characterized by a capillary endothelial cell lining, referred to as the blood-brain barrier (BBB). This monolayer of tight-junctioned endothelial cells provides an anatomical/physiological blood/tissue barrier that prohibits the entry of the majority of solutes present in the blood into the central nervous system (CNS). The anatomical and blood cerebrospinal fluid (CSF) barriers 15 established by the BBB isolates and protects the extracellular fluid (e.g., cerebrospinal fluid) of the brain and spinal cord and their parenchymal tissues from adverse systemic influences, such as infectious blood-borne agents. The BBB also performs a specialized physiologic function that facilitates the entry of select molecular species (solutes) into the CNS by establishing endogenous transport systems within the 20 luminal (e.g., contacting the blood compartment) plasma membrane of brain capillaries. More particularly, the human BBB provides a carrier-mediated transport (CMT) pathway for the transport of small molecular weight nutrients required for the sustenance of the cells and tissues comprising the brain and spinal cord parenchyma; and a receptor-mediated transport (RMT) pathway for the transcytosis of large 25 molecular weight protein ligands, such as neurotrophic agents (e.g., growth factors) to the CNS. It has been estimated that the efficiency of the tight-junction connections enables the human BBB to exclude more than 95% of all pharmaceutical agents (e.g., solutes) from entering the CNS from the circulatory system. (Pardridge (1999) *Pharmaceutical Science & Technology Today* 2:49-59). Thus, it is well known that

WO 02/086105

PCT/US02/12527

an agent characterized by a molecular weight over 500 Da which is not lipid-soluble and which lacks an inherent affinity for an RMT system receptor will be unable to cross the BBB.

The morbidity attributed to diseases of the CNS is a major health problem in
5 the United States. Although the use of polynucleotide agents, such as antisense agents, or plasmids comprising a coding sequence for transient protein expression, have been acknowledged as desirable treatment modalities, their development has been hindered by the need for a drug delivery method that is capable of delivering therapeutically effective doses of polynucleotide agents to the CNS. However, within
10 the last few years, there have been several reports documenting the successful use of polynucleotide agents or more specifically, antisense agents for the inhibition of gene expression in the mammalian CNS. For example, antisense-mediated inhibition has been reported for genes encoding such diverse proteins as neurotransmitter receptors, cytokines, transporters and other proteins. Szklarczyk and Kazzmerck (1989)
15 *Antisense Nucleic Acid Drug Dev.* 9:105.

Conventional approaches for drug delivery to the CNS include: neurosurgical strategies (e.g., intracerebral injection or intracerebroventricular infusion); molecular manipulation of the agent (e.g., production of a chimeric fusion protein that comprises a transport peptide that has an affinity for an endothelial cell surface molecule in
20 combination with an agent that is itself incapable of crossing the BBB) in an attempt to exploit one of the endogenous transport pathways of the BBB; pharmacological strategies designed to increase the lipid solubility of an agent (e.g., conjugation of water-soluble agents to lipid or cholesterol carriers); and the transitory disruption of the integrity of the BBB by hyperosmotic disruption (resulting from the infusion of a
25 mannitol solution into the carotid artery or the use of a biologically active agent such as an angiotensin peptide). However, each of these strategies has limitations, such as the inherent risks associated with an invasive surgical procedure, a size limitation imposed by a limitation inherent in the endogenous transport systems, potentially undesirable biological side effects associated with the systemic administration of a
30 chimeric molecule comprised of a carrier motif that could be active outside of the CNS, and the possible risk of brain damage within regions of the brain where the BBB is disrupted, which renders it a suboptimal delivery method.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Furthermore, because each of functional/anatomical region of the brain is separated from other regions by hydrophobic white matter, intrastructural injection (e.g., intracerebral or intracerebroventricular injection) promotes very little distribution of an administered agent (e.g., solute) to other regions of the CNS. Thus, 5 there is a continued need for a better method for delivering agents to the tissues and cells of the CNS.

SUMMARY OF THE INVENTION

The present invention provides a method for delivering polynucleotide agents 10 to the cells and tissues of the CNS of a mammal comprising the step of introducing a preparation comprising a polynucleotide agent into the tissues and cells of the CNS wherein the polynucleotide agent either inhibits the expression of a targeted polypeptide or directs the expression of a protein or peptide that mediates a biological effect on the mammal.

15 The delivery method disclosed herein provides a method for delivering or administering naked polynucleotides into cells of the CNS (e.g., brain and/or spinal cord) *in vivo*, comprising the steps of, providing a composition comprising a polynucleotide agent, and contacting the composition with the olfactory region of the nasal cavity, or in an intranasal or an extranasal tissue that is innervated by the 20 trigeminal nerve, wherefrom the polynucleotide agent is delivered to the CNS. More specifically, the invention provides a method for the delivery of polynucleotides to the CNS of a mammal through or by way of neural pathways associated with the olfactory or trigeminal nerves. Suitable polynucleotide agents for use in the delivery/administration methods disclosed herein are preferably DNA or mRNA 25 sequences that encode either a peptide, a protein, or an antisense oligonucleotide.

The polynucleotide agents administered to these sites can be delivered to the CNS in an amount effective to provide a protective or therapeutic effect. Examples of protective or therapeutic effects include protein or peptide expression as well as inhibition of protein expression. Agents delivered according to the method of the 30 invention circumvent the BBB and are delivered directly to the CNS. Accordingly, it is possible to use the method to administer therapeutically effective doses of polynucleotide agents that poorly cross or are unable to cross the BBB for the treatment of a CNS disease or disorder, including but not limited to a

WO 02/086105

PCT/US02/12527

neurodegenerative disorder, a malignancy or a tumor, an affective disorder, or nerve damage resulting from a cerebrovascular disorder, injury, or infection of the CNS.

The delivery method provides for the direct transport of exogenous agents into the CNS. In this manner, a polynucleotide agent may be transported along a neural pathway to the CNS, or by way of a perivascular channel, a prelymphatic channel, or a lymphatic channel associated with the brain and/or spinal cord. Alternatively, a polynucleotide agent can enter the cerebrospinal fluid and then subsequently enter the CNS, including the brain, and/or spinal cord.

It is well known that antisense agents provide a means for sequence-specific inhibition of a single gene product. Antisense agents exemplify a particular class of polynucleotide agents that can be delivered according to the method of the invention. As used herein "antisense agents" are sequence-specific regulators designed to inhibit the expression and/or function of a target protein that is known to contribute to the pathology of a CNS disease or disorder. The method can deliver the agent to one or more portions of the CNS as defined herein. Typically, the agent is administered for the prevention or treatment of a CNS disorder or disease.

More specifically, the present invention relates to introduction of naked DNA and RNA (e.g., polynucleotide agents) into a mammal to achieve either the controlled expression of a polypeptide or the *in vivo* production of an antisense polynucleotide sequence. The delivery method of the invention is useful in gene therapy applications and any therapeutic situation in which either the administration of a polypeptide, or the inhibition of target protein expression could alleviate and/or correct an underlying disorder or disease.

The practice of one embodiment of the present invention requires obtaining naked polynucleotide operatively coding for a polypeptide for incorporation into vertebrate cells. A polynucleotide operatively codes for a polypeptide when it has all the genetic information necessary for expression by a target cell, such as promoters and the like. As used herein these sequences are referred to as plasmids. Suitable polynucleotides for use in the method of the invention can comprise a complete gene, a fragment of a gene, or a composition comprising several genes, together with recognition and other sequences necessary for expression.

In preferred embodiments, polynucleotide agents include nucleotide sequences of sufficient length to encode a full-length protein, or a functional fragment or peptide

WO 02/086105

PCT/US02/12527

thereof. In addition, suitable polynucleotide agents also include oligonucleotides designed to be fully complementary to either a region of, or an entire coding sequence of, a mRNA molecule encoding a specific target protein. Accordingly, suitable polynucleotide or oligonucleotide agents for use in the delivery/administration 5 method of the invention include nucleotide sequences of 100, 200, 300, 400, 500, 600, 700, 800, 900, 1000, 1100, 1200, 1300, 1400, 1500, 1600, 1700, 1800, 1900 or 2000 nucleotides in length.

In an alternative embodiment, the invention provides a method for the delivery of antisense agents, for example, a polynucleotide, a chemically modified 10 polynucleotide analogue, or a polynucleotide mimic, to the CNS through an olfactory pathway originating in the olfactory region of the nasal cavity. In a particular embodiment, the method is useful for the administration of compositions comprising one or more antisense agents designed to inhibit the translation of mRNA molecules that encode a target protein whose biological activities contribute to the pathology of 15 a CNS disease or disorder.

More specifically, suitable agents for use in this aspect of the invention include but are not limited to, a polynucleotide (e.g., a single-stranded oligonucleotide), a polynucleotide analogue (e.g., a chemically modified oligonucleotide), or a polynucleotide mimic (e.g., a peptide nucleic acid (PNA) 20 molecule). Each of these species of antisense agent can be utilized either alone or in combination with at least one other antisense agent. Generally speaking, antisense agents are characterized by sequence specificity for a unique portion of the target nucleic acid sequence. Alternatively, a suitable antisense composition may comprise a single type of antisense agent. For example, a composition comprising a single 25 species of polynucleotide, oligonucleotide, or PNA molecule also exemplifies a suitable composition. In addition, a composition comprising two or more polynucleotides, oligonucleotides, or PNA molecules further exemplify a suitable composition for use with the delivery method of the invention.

30

DETAILED DESCRIPTION OF THE INVENTION

The delivery method of the present invention preferentially provides for transport of a polynucleotide agent by way of a neural pathway rather than through

WO 02/086105

PCT/US02/12527

the circulatory system. By circumventing the BBB, the method of the invention obviates the drug delivery problems imposed by the mammalian BBB and facilitates the direct delivery of agents that are either poorly transported across, or are unable to cross, the BBB. The direct delivery of polynucleotide agents to the CNS using the 5 method of the invention increases the efficiency of delivery and simultaneously decreases the total quantity of agent required for administration. Thus, the disclosed method provides for the direct delivery of therapeutically effective doses of polynucleotide agents and simultaneously minimizes the possibility of unwanted side effects associated with systemic delivery.

10 More specifically, the invention provides a method for delivering (e.g., transporting) a polynucleotide agent to the CNS of a mammal through or by way of neural pathways associated with the olfactory or trigeminal nerve. The olfactory region is located within the upper one-third of the nasal cavity. An alternative embodiment of the invention involves administering a polynucleotide agent to a tissue 15 that is innervated by the trigeminal nerve.

Transport through or by way of a neural pathway includes intracellular axonal transport and extracellular transport through intercellular clefts in the olfactory neuroepithelium, as well as transport that occurs through or by way of fluid-phase endocytosis by a neuron, through or by way of a lymphatic channel running with a 20 neuron, through or by way of a perivascular space of a blood vessel running with a neuron or neural pathway, through or by way of a mucosal or epithelial cell layer, through or by way of an adventitia of a blood vessel running with a neuron or neural pathway, and transport through the hemangiolymphatic system.

One class of polynucleotide agents useful for the methods of the invention 25 comprises DNA and RNA sequences coding for polypeptides (e.g., peptides and proteins) that have useful therapeutic applications. As used herein the term "naked" polynucleotide agent means that the polynucleotide agents that encode a peptide or protein or antisense polynucleotide of interest are free from any delivery vehicle that can act to facilitate entry into the cell, for example, the polynucleotide sequences are 30 free of viral sequences, particularly any viral particles that may carry genetic information. They are similarly free from, or "naked" with respect to, any material that promotes transfection, such as liposomal formulations, charged lipids, or precipitating agents such as calcium phosphate. The term does not exclude the use of

WO 02/086105

PCT/US02/12527

polynucleotide agents that comprise a transit peptide to facilitate entry of the agent into a cell.

- In general terms, one embodiment of the invention provides a method for obtaining the transitory expression of a polypeptide in the cells of the CNS,
- 5 comprising the step of introducing a polynucleotide agent comprising a polynucleotide sequence encoding a peptide or protein, whereby the naked polynucleotide may be produced in the cell for weeks and possibly for as long as 30, 45, or 60 days.

Accordingly, polynucleotide sequences that incorporate sequences that direct 10 expression of the polypeptide (e.g., plasmids) are also contemplated within the scope of this invention. Suitable polynucleotide agents for use in the delivery method(s) of the invention include both DNA and mRNA sequences that may or may not encode a peptide or protein. For example, a polynucleotide sequence comprising a plasmid that directs the *in vivo* production of an antisense polynucleotide can be used in the 15 delivery method of the invention. The DNA sequences used in this embodiment of the method can be sequences that do not integrate into the genome of the host cell. These may be non-replicating DNA sequences, or specific replicating sequences genetically engineered to lack genome-integrating ability. Alternatively, the nucleotide sequences may comprise a synthetic sequence designed to hybridize to an endogenous 20 mRNA molecule in a complementary fashion.

With the availability of automated nucleic acid synthesis equipment, both 25 DNA and RNA can be synthesized directly when the nucleotide sequence is known or by a combination of PCR cloning and fermentation. Moreover, when the sequence of the desired polypeptide is known, a suitable coding sequence for the polynucleotide can be inferred. Similarly, when a target protein is identified for regulation, a suitable antisense oligonucleotide sequence can also be designed based on the cDNA sequence.

One advantage of *in vivo* gene therapy based on the use of mRNA is that the 30 polynucleotide agent does not have to penetrate the nucleus to direct protein synthesis; therefore, it should have no genetic liability. The intranasal delivery of mRNA according to the present invention may produce an effect that will generally last at least about 3, 6, 8, or 12 hours. Longer effects can easily be achieved by repeated administration. .

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Alternatively, in situations requiring a more prolonged effect, an alternative embodiment of the invention provides introducing a DNA sequence coding for a specific polypeptide into the cells of the CNS. Non-replicating DNA sequences that encode peptides, proteins, or antisense agents of interest can be introduced into cells 5 to provide production of the desired polypeptide for periods of about up to about 60 days or 2 months in the absence of genomic integration. Alternatively, an even more prolonged effect can be achieved by introducing the DNA sequence into the cell by means of a vector plasmid having the DNA sequence inserted therein. Preferably, the plasmid further comprises a replicator. Such plasmids are well known to those skilled 10 in the art, for example, plasmid pBR322, with replicator pMB1, or plasmid pMK16, with replicator ColE1 (Ausubel (1988) *Current Protocols in Molecular Biology* (John Wiley and Sons, New York).

A large number of disease states can benefit from the administration of therapeutic peptides or proteins. Such proteins include lymphokines, such as 15 interleukin-2, tumor necrosis factor, insulin-like growth factor (e.g., IGF-1), and the interferons; growth factors, such as nerve growth factor, epidermal growth factor, and human growth hormone; tissue plasminogen activator; factor VIII:C; insulin; calcitonin; thymidine kinase; and the like. Moreover, selective delivery of toxic peptides (such as ricin, diphtheria toxin, or cobra venom factor) to diseased or 20 neoplastic cells can have major therapeutic benefits. Current peptide delivery systems suffer from significant problems, such as the necessity of systemically administering large quantities of the peptide (with resultant undesirable systemic side effects) in order to deliver a therapeutic amount of the peptide into or onto the target tissues and cells.

25 In an alternative embodiment the polynucleotide agents of the invention include DNA or RNA sequences that are themselves therapeutic. Examples of this class of agents include antisense DNA and RNA; DNA coding for an antisense RNA, or DNA coding for tRNA or rRNA to replace defective or deficient endogenous molecules. The polynucleotides of the invention can also code for therapeutic 30 polypeptides. A polypeptide is understood to be any translation product of a polynucleotide regardless of size, and whether glycosylated or not. Therapeutic polypeptides include as a primary example, those polypeptides that can compensate

WO 02/086105

PCT/US02/12527

for defective or deficient species in an animal, or those that act through toxic effects to limit or remove harmful cells from the region of interest.

According to the delivery method of the invention, the polynucleotide agent is introduced into the CNS of a mammal through or by way of an olfactory pathway originating in the olfactory region of a mammal's nasal cavity between the central nasal septum and the lateral wall of each main nasal passage. Preferably the agent is delivered to the upper one third of the nasal cavity or to the olfactory epithelium. Agents delivered through or by way of an olfactory pathway can utilize either an intracellular or an extracellular route. For example an agent may travel along or within an olfactory nerve, an olfactory neural pathway, an olfactory epithelium pathway, or a blood vessel lymphatic channel (e.g., a channel of the hemangiolympathic system) to access the CNS. For example, once the agent is dispensed into, or onto, the nasal mucosa (e.g., neurepithelium), the agent may transport through the nasal mucosa and/or olfactory epithelium and travel along olfactory neurons into the CNS.

An alternative embodiment provides for the delivery of a polynucleotide agent to the CNS through or by way of a trigeminal nerve pathway originating from a tissue innervated by the trigeminal nerve. Suitable tissues include both intranasal tissue located within the nasal cavity and extranasal tissues that are innervated by one of the branches (e.g., ophthalmic nerve, maxillary nerve, and mandibular nerve) of the trigeminal nerve. As used herein the term "extranasal tissue" refers to, but is not limited to an oral tissue, a dermal tissue, or a conjunctival tissue.

As discussed below, the trigeminal nerve has three major branches, the ophthalmic nerve, the maxillary nerve, and the mandibular nerve. The method of the invention can administer a polynucleotide agent to an intranasal or extranasal tissue that is innervated by one or more of these branches. For example, the method can administer a polynucleotide agent to skin, epithelium, or mucosa of, or around, the face, the eye, the oral cavity, the nasal cavity, the sinus cavities, or the ear.

One embodiment of the present method includes the administration of an polynucleotide agent to a mammal in a manner such that the agent is transported to the CNS in an amount effective to provide a protective or therapeutic effect on a cell or tissue of the CNS. For example, the method can be used to deliver an antisense molecule designed to inhibit the translation of a mRNA molecule that encodes a

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- protein which is known to contribute to the pathology of a CNS disorder.
- Accordingly, the method of the present invention can be used for the treatment of neurological disorders and psychiatric conditions such as neurodegenerative disorders, malignancies, tumors, affective disorders, or tissue damage resulting from a cerebrovascular disorder, injury, or infection of the CNS.
- Use of a neural pathway to transport a polynucleotide agent to the CNS obviates the obstacle presented by the BBB and allows alternative classes of potentially therapeutic molecules, such as chimeric antisense oligonucleotides, to be delivered to the tissues and cells of the mammalian CNS. Although the agent that is administered may also be absorbed into the bloodstream, the sequence specificity and molecular characteristics of a suitable antisense agent will minimize the likelihood of adverse systemic side effects. In addition, because an agent administered according to the disclosed method is not diluted into the fluid volume of the blood compartment of the circulatory system, the invention provides for the delivery of a higher concentration of the agent to the tissues and cells of the CNS than could be achieved using a systemic method of administration. As such, the invention provides an improved method for delivering polynucleotide agents to the CNS.

NEURAL PATHWAYS20 **The Olfactory Nerve**

- The method of the invention includes administration of a polynucleotide agent to tissue innervated by the olfactory nerve. The polynucleotide agent can be delivered to the olfactory area via delivery to the nasal cavity. Preferably, the polynucleotide agent is contacted with the olfactory region of the nasal cavity by instilling the agent to the upper third of the nasal cavity or to the olfactory epithelium. Agents contacted with the olfactory region of a mammal's nasal cavity are delivered to the CNS through or by way of an olfactory nerve pathway, an olfactory epithelium pathway, a perivascular channel, or a lymphatic channel running along the olfactory nerve.
- Fibers of the olfactory nerve are unmyelinated axons of olfactory receptor cells that are located in the very top (i.e., superior one-third) of the nasal cavity just under the cribriform plate of the ethmoid bone that separates the nasal and cranial cavities. The olfactory epithelium is the only site in the body where an extension of the CNS comes into direct contact with the external microenvironment. The dendrites

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- of these sensory neurons extend into the nasal cavity, and the axons collect into nerve bundles that project to the olfactory bulb. The olfactory receptor cells are bipolar neurons with swellings covered by immobile hair-like cilia that project into the nasal cavity. At the other end, axons from these cells collect into aggregates and enter the 5 cranial cavity at the roof of the nose. Surrounded by a thin tube of pia, the olfactory nerves cross the subarachnoid space containing cerebral spinal fluid (CSF) and enter the inferior aspects of the olfactory bulbs. Once the polynucleotide agent is dispensed into/contacted with the nasal cavity, particularly to the upper third of the nasal cavity, the agent can undergo transport through the nasal mucosa and into the olfactory bulb.
- 10 The olfactory bulb has a widespread connection with various anatomical regions of the brain including but not limited to the anterior olfactory nucleus, frontal cortex, hippocampal formation, amygdaloid nuclei, nucleus of Meynert and the hypothalamus.

15 **The Olfactory Neural Pathway**

Thus, in some embodiments the delivery method of the invention includes administration of a polynucleotide agent to a mammal in a manner such that the agent is transported to the CNS along an olfactory pathway (e.g., an olfactory nerve pathway, an olfactory epithelial pathway, or an olfactory region lymphatic channel) 20 originating in the olfactory region of the nasal cavity. Delivery through an olfactory pathway can employ movement of an agent into or across mucosa (e.g., epithelium), through or by way of the olfactory nerve, through or by way of a lymphatic channel, or by way of a perivascular space surrounding a blood vessel that travels with the olfactory nerve to the brain and from there into meningeal lymphatics associated with 25 various anatomical regions of the CNS.

Olfactory neurons provide a direct connection to the CNS, brain, and/or spinal cord due, it is believed, to their role in olfaction. CNS delivery through or by way of the olfactory nerve relies on the anatomical connection of the nasal submucosa and the subarachnoid space. A polynucleotide agent administered by the method of the 30 present invention that enters a receptor cell can be transported by way of the fascicles of the olfactory nerve to the rhinoencephalon, which is the portion of the brain that contains the olfactory bulb and structures of the limbic system as well as most of the forebrain. More specifically, administration according to the method of the invention

WO 02/086105

PCT/US02/12527

can employ extracellular or intracellular (e.g., transneuronal) axonal transport including anterograde (away from the cell body and toward the axon terminal) and retrograde (from the axonal terminal to the cell body) transport.

The olfactory mucosa (epithelium) comprises pseudo-stratified columnar epithelium comprised of three principal cell types: receptor cells, supporting cells, and basal cells. Mathison *et al.* (1998) *J. Drug Target* 6(6):415. The receptor cell is also referred to as the olfactory cell or primary olfactory neuron. In one embodiment of the method, a polynucleotide agent is administered to the upper third of the nasal cavity in a region located between the central nasal septum and the lateral wall of each main nasal passage. Application of the agent to a tissue innervated by the olfactory nerve can deliver the agent to damaged or diseased neurons or cells of the CNS, brain, and/or spinal cord. For example, an agent contacted with a nasal cavity tissue innervated by the olfactory nerve can be absorbed or transported through the tissue and be delivered to an anatomical region of the CNS such as the brain stem, the cerebellum, the spinal cord, the olfactory bulb, and cortical or subcortical structures.

Agents administered according to the method of the invention can also be delivered to the CNS through or by way of an olfactory mucosal (epithelial) pathway by receptor-mediated transcytosis or by paracellular transport. Alternatively a polynucleotide agent administered according to the method of the invention can be delivered to the CNS through or by way of a supporting cell by pinocytosis or diffusion. In an alternative embodiment, a polynucleotide agent may enter the lamina propria via a paracellular mechanism that permits access to the intercellular fluid. In addition, the perivascular pathway and/or a hemangiolymphatic pathway, such as lymphatic channels running within the adventitia of cerebral blood vessels, provides another possible pathway for the transport of polynucleotide agents to the brain and spinal cord from tissue innervated by the olfactory nerve.

The Trigeminal Nerve

An alternative embodiment of the delivery method of the invention administers a polynucleotide agent to a tissue innervated by the trigeminal nerve. The method of the invention can administer the agent to a tissue that is located within or outside of the nasal cavity and which is innervated by one or more of the branches of the trigeminal nerve. Branches of the trigeminal nerve that innervate tissues outside

WO 02/086105

PCT/US02/12527

the nasal cavity include the ophthalmic nerve, the maxillary nerve, and the mandibular nerve. More specifically, in addition to innervating tissues of the nasal cavity (located primarily in the lower two thirds of the cavity), the trigeminal nerve innervates tissues of a mammal's (e.g., a human's) head including skin of the face and scalp, oral tissues, 5 and tissues of and surrounding the eye. Tissues located outside of the nasal cavity that are innervated by the trigeminal nerve include extranasal tissue that is innervated by the trigeminal nerve and extranasal tissue that surrounds the trigeminal nerve. Similarly, epithelium outside the nasal cavity is referred to herein as extranasal epithelium, mucosa outside the nasal cavity is referred to herein as extranasal mucosa, 10 and skin or dermal tissue outside the nasal cavity is referred to herein as extranasal skin or dermal tissue.

The Ophthalmic Nerve and Its Branches

The method of the invention can administer a polynucleotide agent to tissue 15 innervated by the ophthalmic nerve branch of the trigeminal nerve. The ophthalmic nerve innervates tissues including superficial and deep parts of the superior region of the face, such as the eye, the lacrimal gland, the conjunctiva, and skin of the scalp, forehead, upper eyelid, and nose.

The ophthalmic nerve has three branches known as the nasociliary nerve, the 20 frontal nerve, and the lacrimal nerve. The method of the invention can administer the agent to tissue innervated by the one or more of the branches of the ophthalmic nerve. The frontal nerve and its branches innervate tissues including the upper eyelid, the scalp, particularly the front of the scalp, and the forehead, particularly the middle part of the forehead. The nasociliary nerve forms several branches including the long 25 ciliary nerves, the ganglionic branches, the ethmoidal nerves, and the infratrochlear nerve. The long ciliary nerves innervate tissues including the eye. The posterior and anterior ethmoidal nerves innervate tissues including the ethmoidal sinus and the inferior two-thirds of the nasal cavity. The infratrochlear nerve innervates tissues including the upper eyelid and the lacrimal sack. The lacrimal nerve innervates tissues 30 including the lacrimal gland, the conjunctiva, and the upper eyelid. Preferably, the present method administers the agent to the ethmoidal nerve.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

The Maxillary Nerve and Its Branches

The method of the invention can administer a polynucleotide agent to tissue innervated by the maxillary nerve branch of the trigeminal nerve. The maxillary nerve 5 innervates tissues including the roots of several teeth and facial skin, such as skin on the nose, the upper lip, the lower eyelid, over the cheekbone, and over the temporal region. The maxillary nerve has branches including the infraorbital nerve, the zygomaticofacial nerve, the zygomaticotemporal nerve, the nasopalatine nerve, the greater palatine nerve, the posterior superior alveolar nerves, the middle superior 10 alveolar nerve, and the interior superior alveolar nerve. The method of the invention can administer the agent to tissue innervated by the one or more of the branches of the maxillary nerve.

The infraorbital nerve innervates tissue including skin on the lateral aspect of the nose, upper lip, and lower eyelid. The zygomaticofacial nerve innervates tissues 15 including skin of the face over the zygomatic bone (cheekbone). The zygomaticotemporal nerve innervates tissue including the skin over the temporal region. The posterior superior alveolar nerves innervate tissues including the maxillary sinus and the roots of the maxillary molar teeth. The middle superior alveolar nerve innervates tissues including the mucosa of the maxillary sinus, the 20 roots of the maxillary premolar teeth, and the mesiobuccal root of the first molar tooth. The anterior superior alveolar nerve innervates tissues including the maxillary sinus, the nasal septum, and the roots of the maxillary central and lateral incisors and canine teeth. The nasopalantine nerve innervates tissues including the nasal septum. The greater palatine nerve innervates tissues including the lateral wall of the nasal 25 cavity. Preferably, the present method administers the agent to the nasopalatine nerve and/or greater palatine nerve.

The Mandibular Nerve and Its Branches

The method of the invention can administer the agent to tissue innervated by 30 the mandibular nerve branch of the trigeminal nerve. The mandibular nerve innervates tissues including the teeth, the gums, the floor of the oral cavity, the tongue, the cheek, the chin, the lower lip, tissues in and around the ear, the muscles of

WO 02/086105

PCT/US02/12527

mastication, and skin including the temporal region, the lateral part of the scalp, and most of the lower part of the face.

The mandibular nerve has branches including the buccal nerve, the auriculotemporal nerve, the inferior alveolar nerve, and the lingual nerve. The method 5 of the invention can administer the agent to one or more of the branches of the mandibular nerve. The buccal nerve innervates tissues including the cheek, particularly the skin of the cheek over the buccinator muscle and the mucous membrane lining the cheek, and the mandibular buccal gingiva (gum), in particular the posterior part of the buccal surface of the gingiva. The auriculotemporal nerve 10 innervates tissues including the auricle, the external acoustic meatus, the tympanic membrane (eardrum), and skin in the temporal region, particularly the skin of the temple and the lateral part of the scalp. The inferior alveolar nerve innervates tissues including the mandibular teeth, in particular the incisor teeth, the gingiva adjacent the incisor teeth, the mucosa of the lower lip, the skin of the chin, the skin of the lower 15 lip, and the labial mandibular gingivae. The lingual nerve innervates tissues including the tongue, particularly the anterior two-thirds of the tongue, the floor of the mouth, and the gingivae of the mandibular teeth. Preferably, the method of the invention administers the agent to one or more of the inferior alveolar nerve, the buccal nerve, and/or the lingual nerve.

20

Tissues Innervated by the Trigeminal Nerve

The method of the invention can administer a polynucleotide agent to any of a variety of tissues innervated by the trigeminal nerve. For example, the method can administer the agent to skin, epithelium, or mucosa of or around the face, the eye, the 25 oral cavity, the nasal cavity, the sinus cavities, or the ear.

Thus, in one embodiment, the method of the invention administers a polynucleotide agent to skin innervated by the trigeminal nerve. For example, the present method can administer the agent to skin of the face, scalp, or temporal region. Suitable skin of the face includes skin of the chin; the upper lip, the lower lip; the 30 forehead, particularly the middle part of the forehead; the nose, including the tip of the nose, the dorsum of the nose, and the lateral aspect of the nose; the cheek, particularly the skin of the cheek over the buccinator muscle or skin over the cheek bone; skin around the eye, particularly the upper eyelid and the lower eyelid; or a

WO 02/086105

PCT/US02/12527

combination thereof. Suitable skin of the scalp includes the front of the scalp, scalp over the temporal region, the lateral part of the scalp, or a combination thereof.

Suitable skin of the temporal region includes the temple and scalp over the temporal region.

- 5 In another embodiment, the method of the invention administers a polynucleotide agent to mucosa or epithelium innervated by the trigeminal nerve. For example, the present method can administer the polynucleotide agent to mucosa or epithelium of or surrounding the eye, such as mucosa or epithelium of the upper eyelid, the lower eyelid, the conjunctiva, the lacrimal system, or a combination thereof. The method of the invention can also administer the polynucleotide agent to mucosa or epithelium of the sinus cavities and/or nasal cavity, such as the inferior two-thirds of the nasal cavity and the nasal septum. The method of the invention can also administer the agent to mucosa or epithelium of the oral cavity, such as mucosa or epithelium of the tongue; particularly the anterior two-thirds of the tongue and under the tongue; the cheek; the lower lip; the upper lip; the floor of the oral cavity; the gingivae (gums), in particular the gingiva adjacent the incisor teeth, the labial mandibular gingivae, and the gingivae of the mandibular teeth; or a combination thereof.

- In yet another embodiment, the method of the invention administers the 20 polynucleotide agent to mucosa or epithelium of the nasal cavity. Other preferred regions of mucosa or epithelium for administering the polynucleotide agent include the tongue, particularly sublingual mucosa or epithelium, the conjunctiva, the lacrimal system, particularly the palpebral portion of the lacrimal gland and the nasolacrimal ducts, the mucosa of the lower yield, the mucosa of the cheek, or a combination thereof.

- In other embodiments, the method of the invention administers a polynucleotide agent to nasal tissues innervated by the trigeminal nerve. For example, the present method can be used to administer an agent to nasal tissues including the sinuses, the inferior two-thirds of the nasal cavity, and the nasal septum. Preferably, 30 the nasal tissue for administering the agent includes the inferior two-thirds of the nasal cavity and the nasal septum.

The method of the invention encompasses administration of a polynucleotide agent to oral tissues innervated by the trigeminal nerve. For example, the present

WO 02/086105

PCT/US02/12527

method can also administer the agent to oral tissues such as the teeth, the gums, the floor of the oral cavity, the cheeks, the lips, the tongue, particularly the anterior two-thirds of the tongue, or a combination thereof. Suitable teeth include mandibular teeth, such as the incisor teeth. Suitable portions of the teeth include the roots of several 5 teeth, such as the roots of the maxillary molar teeth, the maxillary premolar teeth, the maxillary central and lateral incisors, the canine teeth, and the mesiobuccal root of the first molar tooth, or a combination thereof. Suitable portions of the lips include the skin and mucosa of the upper and lower lips. Suitable gums include the gingiva adjacent the incisor teeth, and the gingivae of the mandibular teeth, such as the labial 10 mandibular gingivae, or a combination thereof. Suitable portions of the cheek include the skin of the cheek over the buccinator muscle, the mucous membrane lining the cheek, and the mandibular buccal gingiva (gum), in particular the posterior part of the buccal surface of the gingiva, or a combination thereof. Preferred oral tissue for administering the polynucleotide agent includes the tongue, particularly sublingual 15 mucosa or epithelium, the mucosa inside the lower lip, the mucosa of the cheek, or a combination thereof.

In another embodiment, the method of the invention administers a polynucleotide agent to a tissue of or around the eye that is innervated by the trigeminal nerve. For example, the present method can administer the agent to tissue 20 including the eye, the conjunctiva, the lacrimal gland including the lacrimal sack, the skin or mucosa of the upper or lower eyelid, or a combination thereof. Preferred tissue of or around the eye for administering the agent includes the conjunctiva, the lacrimal system, the skin or mucosa of the eyelid, or a combination thereof. A polynucleotide agent that is administered conjunctivally but not absorbed through the conjunctival 25 mucosa can drain through nasolacrimal ducts into the nose, where it can be transported to the CNS, brain, and/or spinal cord as though it had been intranasally administered.

The method of the invention also encompasses administration of a polynucleotide agent to a tissue of or around the ear that is innervated by the 30 trigeminal nerve. For example, the present method can administer the agent to tissue including the auricle, the external acoustic meatus, the tympanic membrane (eardrum), and the skin in the temporal region, particularly the skin of the temple and

WO 02/086105

PCT/US02/12527

the lateral part of the scalp, or a combination thereof. Preferred tissue of or around the ear for administering the polynucleotide agent includes the skin of the temple.

The Trigeminal Neural Pathway

5 Thus, in some embodiments the delivery method of the invention includes administration of a polynucleotide agent to a mammal in a manner such that the agent is transported into the CNS, including the brain, and/or spinal cord along a trigeminal neural pathway originating in a tissue that can be located either within or outside of the nasal cavity. Typically, such an embodiment includes administering the agent to a
10 tissue located outside the nasal cavity (i.e., extranasal tissue), which is innervated by the trigeminal nerve. The trigeminal neural pathway innervates various tissues of the head and face, as described above. In particular, the trigeminal nerve innervates the nasal, sinusoidal, oral and conjunctival mucosa or epithelium, and the skin of the face. Application of the agent to a tissue innervated by the trigeminal nerve can deliver the
15 agent to damaged or diseased neurons or cells of the CNS, including the brain, and/or spinal cord. Trigeminal neurons innervate these tissues and can provide a direct connection to the CNS, brain, and/or spinal cord due, it is believed, to their role in the common chemical sense including mechanical sensation, thermal sensation, and nociception (for example detection of hot spices and of noxious chemicals).

20 Delivery through the trigeminal neural pathway can employ lymphatic channels that travel with the trigeminal nerve to the pons, olfactory area and other brain areas and from there into dural lymphatics associated with portions of the CNS, such as the spinal cord. A perivascular pathway and/or a hemangiolymphatic pathway, such as lymphatic channels running within the adventitia of cerebral blood
25 vessels, provides an additional mechanism for the transport of therapeutic agents to the spinal cord from tissue innervated by the trigeminal nerve.

30 The trigeminal nerve includes large diameter axons, which mediate mechanical sensation, e.g., touch, and small diameter axons, which mediate pain and thermal sensation, both of whose cell bodies are located in the semilunar (or trigeminal) ganglion or the mesencephalic trigeminal nucleus in the midbrain. Certain portions of the trigeminal nerve extend into the nasal cavity, oral, and conjunctival mucosa and/or epithelium. Other portions of the trigeminal nerve extend into the skin of the face, forehead, upper eyelid, lower eyelid, dorsum of the nose, side of the nose,

WO 02/086105

PCT/US02/12527

upper lip, cheek, chin, scalp and teeth. Individual fibers of the trigeminal nerve collect into a large bundle, travel underneath the brain and enter the ventral aspect of the pons. Another portion of the trigeminal nerve enters the CNS in the olfactory area of the brain.

5 A polynucleotide agent can be administered to the trigeminal nerve, for example, through the nasal cavity's, oral, lingual, and/or conjunctival mucosa and/or epithelium; or through the skin of the face, forehead, upper eyelid, lower eyelid, dorsum of the nose, side of the nose, upper lip, cheek, chin, scalp and teeth. Such administration can employ extracellular or intracellular (e.g., transneuronal)

10 anterograde and retrograde transport of the agent entering through the trigeminal nerves to the brain and its meninges, to olfactory area of the brain, the brain stem, or to the spinal cord. Once the agent is dispensed into or onto tissue innervated by the trigeminal nerve, it may transport through the tissue and travel along trigeminal neurons into areas of the CNS.

15 Delivery through the trigeminal neural pathway can employ movement of an agent across skin, mucosa, or epithelium into the trigeminal nerve or into a lymphatic, a blood vessel perivascular space, a blood vessel adventitia, or a blood vessel lymphatic that travels with the trigeminal nerve to the olfactory area of the brain and/or pons and from there into meningial lymphatics associated with portions of the

20 CNS such as the spinal cord. Blood vessel lymphatics include lymphatic channels that are around the blood vessels on the outside of the blood vessels. As mentioned above, this also is referred to as the hemangiolymphatic system.

ROUTES OF ADMINISTRATON

25 In the delivery method of the present invention, tissues comprising neural pathways associated with the olfactory or trigeminal nerve are contacted with a composition comprising a polynucleotide agent, such as a chimeric or mixed-backbone oligonucleotide. In the context of this invention, the terms "to contact" or "contacting" a tissue with a composition means to physically apply that composition,

30 in a form that is appropriate for the type of *in vivo* tissue to which the agent is being applied. For therapeutic use, a method of inhibiting cellular utilization of a mRNA encoding a target protein the expression of which is known to contribute to the pathology of a CNS disorder or disease and a method of regulating a biological

WO 02/086105

PCT/US02/12527

activity of a target protein are provided. In general, for a therapeutic use, a patient known to require such therapy is administered a polynucleotide agent in accordance with the delivery method of the invention, possibly in a pharmaceutically acceptable carrier, in amounts and for periods of time that will vary depending upon the nature of 5 the particular disease, its severity, and the patient's overall condition. The formulation of therapeutic compositions for administration to a particular tissue or site according to the method of the invention is believed to be within the skill in the art having access to the instant disclosure.

10 **Nasal Cavity Administration**

In one embodiment, the invention provides a method for the delivery of polynucleotide agents to the CNS by way of a neural pathway (e.g., a trigeminal or olfactory neural pathway) subsequent to intranasal administration. This embodiment of the invention can accomplish delivery of the agent to the brain stem, cerebellum, 15 spinal cord, and cortical and subcortical structures. The agent alone may facilitate this movement into the CNS, brain, and/or spinal cord. Alternatively, the carrier or other transfer-promoting factors may assist in the transport of the agent into and along the trigeminal and/or olfactory neural pathway. Administration of a therapeutic agent to the nasal cavity of a therapeutic allows the agent to bypass the BBB and travel 20 directly from the nasal mucosa and/or epithelium to the brain and spinal cord.

Upon administration to the nasal cavity, delivery via either the olfactory or trigeminal neural pathway may employ movement of the agent through the nasal mucosa and/or epithelium to reach the nerve or a perivascular and/or lymphatic channel that travels with the nerve. Delivery by way of a neural pathway may employ 25 movement of an agent through the nasal mucosa and/or neuroepithelium to reach the nerve or a perivascular and/or lymphatic channel that travels with the nerve.

For example, the polynucleotide agent can be administered to the nasal cavity in a manner that employs extracellular or intracellular (e.g., transneuronal) anterograde or retrograde transport into and along the olfactory and/or trigeminal 30 nerve to reach the brain, the brain stem, or the spinal cord. Once the agent is dispensed into or onto nasal mucosa and/or epithelium innervated by the olfactory and/or trigeminal nerve, the agent may transport through the nasal mucosa and/or

WO 02/086105

PCT/US02/12527

epithelium and travel along neurons into areas of the CNS including the brain stem, cerebellum, spinal cord, olfactory bulb, and cortical and subcortical structures.

- Alternatively, administration to the nasal cavity can result in delivery of a polynucleotide agent into a blood vessel perivascular space or a lymphatic that travels with the trigeminal and/or olfactory nerve to the pons, olfactory bulb, and other brain areas, and from there into meningeal lymphatics associated with portions of the CNS such as the spinal cord. Transport along the trigeminal and/or olfactory nerve may also deliver agents administered to the nasal cavity to the olfactory bulb, midbrain, diencephalon, medulla, cortical and subcortical structures and to the spinal cord and cerebellum. An agent administered to the nasal cavity can enter the ventral dura of the brain and may travel in lymphatic channels within the dura.

- In addition, the method of the invention can be carried out in a way that employs a perivascular pathway and/or an hemangiolympathic pathway, such as a lymphatic channel running within the adventitia of a cerebral blood vessel, to provide an additional mechanism for transport of a polynucleotide agent to the brain and/or spinal cord from the nasal mucosa and/or epithelium. An agent transported by the hemangiolympathic pathway does not necessarily enter the circulation.

Transdermal and Sublingual Administration

- 20 In other embodiments, the method of the invention can employ delivery of a polynucleotide agent by way of a neural pathway, e.g., a trigeminal neural pathway, after transdermal (i.e., through or by way of the skin) or sublingual (applied to the underside of the tongue) administration. Upon transdermal or sublingual administration, delivery via the trigeminal neural pathway may employ movement of 25 an agent through the skin or from under the tongue and across the lingual epithelium to reach a trigeminal nerve or a perivascular and/or lymphatic channel that travels with the nerve.

- For example, a polynucleotide agent can be administered transdermally or sublingually in a manner that employs extracellular or intracellular (e.g., 30 transneuronal) anterograde and retrograde transport into and along the trigeminal nerve pathway to reach the brain, the brain stem, or the spinal cord. Once dispensed into or onto (i.e., contacted with) skin innervated by the trigeminal nerve, or under the tongue, the agent may transport through the skin or under the tongue and across the

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- lingual epithelium, respectively, and travel along trigeminal neurons into areas of the CNS including the brain stem, cerebellum, spinal cord, and cortical and subcortical structures. Alternatively, transdermal or sublingual administration can result in delivery of an agent into a blood vessel perivascular space or a lymphatic that travels
- 5 with the trigeminal nerve to the olfactory bulb, pons, and other brain areas, and from there into meningeal lymphatics associated with portions of the CNS such as the spinal cord. Transport along the trigeminal nerve may also deliver transdermally or sublingually administered agents to the midbrain, diencephalon, medulla, and cerebellum. The ethmoidal branch of the trigeminal nerve enters the cribriform
- 10 region. A transdermally or sublingually administered agent can enter the ventral dura of the brain and may travel in lymphatic channels within the dura.

In addition, the method of the invention can be carried out in a way that employs a perivascular pathway and/or an hemangiolympathic pathway, such as a lymphatic channel running within the adventitia of a cerebral blood vessel, to provide

15 an additional mechanism for transport of the polynucleotide agent to the spinal cord from the skin or from underneath the tongue. An polynucleotide agent transported by the hemangiolympathic pathway does not necessarily enter the circulation. Blood vessel lymphatics associated with the circle of Willis as well as blood vessels following the trigeminal nerve can also be involved in the transport of the agent.

20 Transdermal or sublingual administration employing a neural pathway can deliver a polynucleotide agent to the brain stem, cerebellum, spinal cord, and cortical and subcortical structures. The agent alone may facilitate this movement into the CNS, brain, and/or spinal cord. Alternatively, the carrier or other transfer-promoting factors may assist in the transport of the agent into and along the trigeminal neural

25 pathway. Transdermal or sublingual administration of a therapeutic agent can bypass the BBB through a transport system from the skin to the brain and spinal cord.

DISORDERS OF THE CENTRAL NERVOUS SYSTEM

The present method can be employed to deliver polynucleotide agents to the

30 brain for the treatment or prevention of disorders or diseases of the CNS, including the brain and/or spinal cord. The term "treatment" as used herein refers to reducing or alleviating symptoms in a subject, preventing symptoms from worsening or progressing, inhibition or elimination of the causative agent, or prevention of the

WO 02/086105

PCT/US02/12527

infection or disorder in a subject who is free therefrom. Thus, for example, treatment of a cancer patient can result in reduction of tumor size, elimination of malignant cells, prevention of metastasis, or the prevention of relapse in a patient who has been cured. Treatment of infection includes destruction of the infecting agent, inhibition of 5 or interference with its growth or maturation, neutralization of its pathological effects, and the like.

As used herein the term "central nervous system disorders" encompasses disorders and disease of the brain and/or spinal cord and includes disorders that are either neurologic or psychiatric. For example, the term includes, but is not limited to, 10 disorders involving neurons, and disorders involving glia, such as astrocytes, oligodendrocytes, ependymal cells, and microglia; cerebral edema; raised intracranial pressure, and herniation; infections, such as acute meningitis, including acute pyogenic (bacterial) meningitis and acute aseptic (viral) meningitis, acute focal suppurative infections, including brain abscess, subdural empyema, and extradural 15 abscess, chronic bacterial meningoencephalitis, including tuberculosis and mycobacterioses, neurosyphilis, and neuroborreliosis (Lyme disease), viral meningoencephalitis, including HIV-1 meningoencephalitis (subacute encephalitis), fungal meningoencephalitis, and other infectious diseases of the nervous system; transmissible spongiform encephalopathies (prion diseases); demyelinating diseases, 20 including multiple sclerosis, multiple sclerosis variants, acute disseminated encephalomyelitis and acute necrotizing hemorrhagic encephalomyelitis, and other diseases with demyelination; degenerative diseases, such as degenerative diseases affecting the cerebral cortex, including Alzheimer disease, dementia with Lewy bodies and Pick's disease, degenerative diseases of basal ganglia and brain stem, 25 including Parkinsonism, idiopathic Parkinson disease (paralysis agitans), progressive supranuclear palsy, corticobasal degeneration, multiple system atrophy, including striatonigral degeneration, Shy-Drager syndrome, and olivopontocerebellar atrophy, and Huntington disease; spinocerebellar degenerations, including spinocerebellar ataxias, including Friedreich ataxia, and ataxia-telangiectasia, degenerative diseases 30 affecting motor neurons, including amyotrophic lateral sclerosis (motor neuron disease), bulbospinal atrophy (Kennedy syndrome), and spinal muscular atrophy; diseases associated with aging, for example anosmia; seizure disorders, for example epilepsy; tumors, such as gliomas, including astrocytoma, including fibrillary

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- (diffuse) astrocytoma and glioblastoma multiforme, pilocytic astrocytoma, pleomorphic xanthoastrocytoma, and brain stem glioma, oligodendrogioma, and ependymoma and related paraventricular mass lesions, neuronal tumors, poorly differentiated neoplasms, including medulloblastoma, other parenchymal tumors, 5 including primary brain lymphoma, germ cell tumors, and pineal parenchymal tumors, meningiomas, metastatic tumors, paraneoplastic syndromes, peripheral nerve sheath tumors, including schwannoma, neurofibroma, and malignant peripheral nerve sheath tumor (malignant schwannoma), and neurocutaneous syndromes (phakomatoses), including neurofibromatosis, including Type 1 neurofibromatosis 10 (NF1) and Type 2 neurofibromatosis (NF2); affective disorders (e.g., depression and mania) anxiety disorders, obsessive compulsive disorders, personality disorders, attention deficit disorder, attention deficit hyperactivity disorder, Tourette Syndrome, Tay Sachs, Nieman Pick, and other lipid storage and genetic brain diseases, schizophrenia, and/or a prion disease.

- 15 In an alternative embodiment, the method can also be employed in subjects suffering from, or at risk for, nerve damage from a cerebrovascular disorder such as stroke in the brain or spinal cord, from CNS infections including meningitis and HIV, and/or from tumors of the brain and spinal cord. The method can also be employed to deliver polynucleotide agents to counter CNS disorders resulting from ordinary aging 20 (e.g., anosmia or loss of the general chemical sense), brain injury, or spinal cord injury.

Pathological changes (e.g., degeneration) have been observed in the olfactory mucosa and olfactory bulb as well as other brain regions connected with the olfactory bulb of individuals afflicted with Alzheimer's Disease (AD). Therefore, the method of 25 the invention may be particularly beneficial for the treatment of AD.

TARGET SEQUENCES

- Antisense agents complementary to a nucleotide (DNA or RNA) sequence of a target sequence specific for a cell growth factor, cell growth factor receptor, cytokine, 30 cytokine receptor, seven transmembrane domain receptor (e.g., GPCR), enzyme, transcription factor, or other protein known to play a role in a CNS disorder or disease can be delivered to the CNS according to the method of the invention. Accordingly, antisense agents can be designed to be complementary to the nucleic acid sequence of

WO 02/086105

PCT/US02/12527

target genes encoding a protein selected from, but not limited to: a tumor suppressor (e.g., p53); a transcription factor (e.g., c-jun, c-fos, jun-B); a receptor tyrosine kinase; an amyloid precursor protein; a protein kinase (e.g., tau protein kinase I); a cell cycle regulating factor (e.g., cdc-25); a protease (e.g., a cysteine protease such as CHM-1); 5 serpine; an enzyme (e.g., steroid hydroxylase, acetylcholine hydrolyzing enzyme); an RNA editing enzyme; a growth factor (e.g., nerve growth factor, IGF-1); a G-protein coupled receptor or a cytokine receptor (e.g., the insulin-like growth factor receptor I (IGF-IR)).

For example, an appropriate antisense agent for preventing the growth of a 10 solid tumor can comprise a sequence designed to specifically hybridize with a nucleotide sequence for a cell growth factor gene, a G-protein coupled receptor gene, or a cell growth factor receptor gene. Accordingly, an antisense sequence complementary to the insulin-like growth factor receptor I (IGF-IR) gene, the insulin-like growth factor-I (IGF-I) gene, the insulin-like growth factor II (IGF-II) gene, or 15 the platelet derived growth factor (PDGF) gene may be delivered according to the method of the invention. Antisense sequences complementary to gene sequences for one or more of these factors or receptors could be used either alone or in combination. Alternatively, an antisense composition for use in the method of the invention may comprise more than one antisense agent having sequence-specificity for the same 20 endogenous target sequence. For example, a composition could comprise two or more chimeric or mixed-backbone oligonucleotides each designed to be complementary to a distinct region of the target sequence.

In the case of an antisense agent that is specific for a growth factor receptor 25 gene that can be administered to prevent tumor cell growth, an antisense agent specific for the IGF-IR gene may be administered. It has been demonstrated that the *in vitro* expression of an antisense RNA to the endogenous IGF-IR mRNA in a rat glioblastoma cell has both abrogated tumorigenesis and mediated regression of established wild-type tumors in syngeneic rats. Resnicoff *et al.* (1984) *Cancer Res.* 54:2218-2222; Resnicoff *et al.* (1994) *Cancer Research* 54:4848-4850. More 30 specifically, in the case of an antisense sequence useful against IGF-IR, a suitable agent may be designed to be complementary to a sequence selected from the following nonlimiting mammalian IGF-IR target sequences: the polynucleotide comprising codons 1-309 of the open reading frame of the IGF-IR sequence presented

WO 02/086105

PCT/US02/12527

in U.S. Patent No. 5, 714,170, the teachings of which are hereby incorporated by reference; a contiguous portion (fragment) of the nucleotide sequence comprising the open reading frame of a mammalian IGF-IR gene; and a noncoding region of the nucleotide sequence of a mammalian IGF-IR gene. It is understood that an
5 oligonucleotide sequence that comprises mismatches within the oligonucleotide sequence relative to the endogenous target sequence, which achieves the methods of the invention, such that the mismatched sequences are sufficiently complementary to the target sequence to participate in specific hybridization are also contemplated by this definition of antisense agent.

10

POLYNUCLEOTIDE AGENTS COMPRISING CODING SEQUENCES

The polynucleotide agent delivered/administered to the cells and tissues of the CNS can take any number of forms, and the present invention is not limited to any particular polynucleotide coding for any particular polypeptide or to any particular
15 target protein selected for antisense-mediated inhibition. Plasmids containing genes coding for a large number of physiologically active peptides or proteins implicated in the pathology of diseases and disorders of the CNS have been reported in the literature and can be readily obtained by those of skill in the art. For example, the encoded polypeptide can comprise a peptide that encodes a biologically active portion
20 or fragment of a protein. In preferred embodiments of this invention, the polypeptide may be an enzyme, a hormone, a growth factor or a regulatory protein.

In one embodiment of the invention, a polynucleotide agent suitable for use in the delivery method of the invention may code for therapeutic polypeptides, and these sequences may be used in association with other polynucleotide sequences coding for
25 regulatory proteins that control the expression of these polypeptides. The regulatory protein can act by binding to genomic DNA so as to regulate its transcription; alternatively, it can act by binding to messenger RNA to increase or decrease its stability or translation efficiency.

Also provided by the present invention is a method for treating a disease or
30 disorder of the CNS mediated by the deficiency or absence of a functional polypeptide in a mammal comprising the step of, introducing a composition comprising a naked polynucleotide sequence operatively coding for the polypeptide into a recipient and permitting the polynucleotide to be incorporated into cells of the

WO 02/086105

PCT/US02/12527

CNS, wherein the polypeptide is formed as the translation product of the polynucleotide and the deficiency or absence of the polypeptide is effectively treated.

Diseases which result from deficiencies of critical proteins may be appropriately treated by introducing into specialized cells, DNA or mRNA coding for these proteins. A variety of growth factors such as nerve growth factor and fibroblast growth factor have been shown to affect neuronal cell survival in animal models of Alzheimer's disease. For example, cholinergic activity is diminished in patients with Alzheimer's and the expression of transduced genes expressing growth factors in the brain tissue of an afflicted patient could reverse the lost of function of specific neuronal groups.

In addition, the critical enzymes involved in the synthesis of other neurotransmitters such as dopamine, norepinephrine, and GABA have been cloned and are available. The critical enzymes could be locally increased by gene transfer into a localized area of the brain. The delivery method of the invention could be utilized to provide polynucleotide sequences to facilitate expression of the enzymes responsible for neurotransmitter synthesis. For example, the gene for choline acetyl transferase could be expressed within the brain cells (neurons or glial) of specific areas to increase acetylcholine levels and improve brain function. The increased productions of these and other neurotransmitters would have broad relevance to manipulation of localized neurotransmitter function and thus to a broad range of brain disease in which disturbed neurotransmitter function plays a crucial role.

It is well known that DNA-based gene-transfer protocols require the use of a polynucleotide sequence engineered to include appropriate signals for transcribing (promoters, enhancers) and processing (splicing signals, polyadenylation signals) the mRNA transcript. For example, a T7 polymerase gene can be used in conjunction with a gene of interest to obtain an effect of longer duration. Episomal DNA such as that obtained from the origin of replication region for the Epstein Barr virus can be used, as well as that from other origins of replication that are functionally active in mammalian cells, and preferably those that are active in human cells. Episomal DNA, for example, could be active for a number of weeks and possibly months, and cyclic administration would only be necessary upon notable regression by the patient.

Where the polynucleotide agent is a DNA molecule, promoters suitable for use in various mammalian species are well known. For example, in humans a promoter

WO 02/086105

PCT/US02/12527

such as CMV IEP may advantageously be used. Alternatively, a cell-specific promoter can also be used to permit expression of the gene only in the target cell. All forms of DNA, whether replicating or non-replicating, which do not become integrated into the genome, and which are expressible, are within the methods contemplated by the invention. In a particular embodiment of this aspect of the invention, the DNA sequence contains regulatory elements including a promoter, and still more preferably, a neuron specific promoter.

When the polynucleotide agent to be delivered according to the delivery method of the invention is mRNA, it can be readily prepared from the corresponding DNA *in vitro*. For example, conventional techniques utilize phage RNA polymerases SP6, T3, or T7 to prepare mRNA from DNA templates in the presence of the individual ribonucleoside triphosphates. An appropriate phage promoter, such as a T7 origin of replication site is placed in the template DNA immediately upstream of the gene to be transcribed.

One of skill in the art will recognize that embodiments of the invention that contemplate the use of a polynucleotide agent comprising a mRNA molecule also require the appropriate structural and sequence elements for efficient and correct translation, together with those elements which will enhance the stability of the transfected mRNA. In general, translational efficiency has been found to be regulated by specific sequence elements in the 5' non-coding or untranslated region (5' UTR) of the RNA. Positive sequence motifs include the translational initiation consensus sequence (GCC) GCCA/GCCATGG (Kozak (1987) *Nucleic Acids Res.* 15:8125) and the 5'G 7-methyl GpppG cap structure (Drummond *et al.* (1985) *Nucleic Acids Res.* 13:7375). Negative elements include stable intramolecular 5' UTR stem-loop structures (Muesing *et al.* (1987) *Cell* 48:691(1987)) and AUG sequences or short open reading frames preceded by an appropriate AUG in the 5' UTR (Kozak, *supra*; Rao *et al.* (1988) *Mol. Cell. Biol.* 8:284). mRNA-based polynucleotide agents suitable for use in the delivery method of the invention disclosed herein should include appropriate 5' UTR translational elements flanking the coding sequence for the protein of interest.

In addition to translational concerns, mRNA stability must be also be considered during the design and preparation of a mRNA-based polynucleotide agent. It is well known that capping and 3' polyadenylation are the major positive

WO 02/086105

PCT/US02/12527

determinants of eukaryotic mRNA stability (Drummond, *supra*; Ross (1988) *Mol. Biol. Med.* 5:1) and function to protect the 5' and 3' ends of the mRNA from degradation. However, regulatory elements that affect the stability of eukaryotic mRNAs have also been defined, and therefore must be considered in the development 5 of RNA-based polynucleotide agents. The most notable and clearly defined of these are the uridine rich 3' untranslated region (3' UTR) destabilizer sequences found in many short half-life mRNAs (Shaw and Kamen (1986) *Cell* 46:659), although there is evidence that these are not the only sequence motifs which result in mRNA destabilization (Kabnick and Housman (1988) *Mol. and Cell Biol.* 8:3244). In 10 addition just as viral RNA sequences have evolved that bypass normal eukaryotic mRNA translational controls, likewise some viral RNA sequences seem to be able to confer stability in the absence of 3' polyadenylation (McGrae and Woodland (1981) *Eur. J. Biochem.* 116:467).

In addition, the present invention includes the use of mRNA polynucleotide 15 agent that is chemically modified or blocked at the 5' and/or 3' end to prevent access by RNase. This enzyme is an exonuclease and therefore does not cleave RNA in the middle of the chain. It is well known that if a group with sufficient bulk is added, access to the chemically modified RNA by RNase can be prevented. Such chemical blockage can substantially lengthen the half life of the RNA *in vivo*. Two agents that 20 may be used to modify RNA are available from Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, Calif.: C2 AminoModifier (Catalog #5204-1) and Amino-7-dUTP (Catalog #K1022-1). These materials add reactive groups to the RNA. After introduction of either of these agents onto an RNA molecule of interest, an appropriate reactive substituent can be linked to the RNA according to the manufacturer's instructions.

25 It will be apparent to those of skill in the art that there are numerous methods available for the preparation of a RNA polynucleotide agent suitable for use in the delivery method of the invention. See, for example, the methods in Ausubel (1988) *Current Protocols in Molecular Biology*, Vol. 1 (John Wiley and Sons, New York). For example, the mRNA can be prepared in commercially available nucleotide 30 synthesis apparatus. Alternatively, mRNA in circular form can be prepared. Exonuclease-resistant RNAs such as circular mRNA, chemically blocked mRNA, and mRNA with a 5' cap are preferred, because of their greater half-life *in vivo*. In particular, one preferred mRNA is a self-circularizing mRNA having the gene of

WO 02/086105

PCT/US02/12527

interest preceded by the 5' untranslated region of polio virus. It has been demonstrated that circular mRNA has an extremely long half-life (Harland and Misher (1988) *Development* 102:837-852) and that the polio virus 5' untranslated region can promote translation of mRNA without the usual 5' cap (Pelletier and Sonnenberg (1988) 5 *Nature* 334:320-325, hereby incorporated by reference).

ANTISENSE AGENTS

As used herein the term "antisense agent" refers to a sequence-specific regulator (e.g., neuroregulatory) of gene expression and target protein function.

10 Suitable antisense agents for use with the method of the invention include, but are not limited to, isolated polynucleotides, synthetic antisense oligonucleotides, antisense polynucleotides produced *in vivo* from an expression vector, and antisense peptide nucleic acids (PNAs). The effectiveness of an antisense agent depends upon numerous factors, including the type of cell that comprises the target mRNA or protein, the local 15 concentration of the agent at the endogenous target mRNA or protein, the rate of synthesis and degradation of the target mRNA and its encoded protein, the accessibility of the target sequence, the specificity of the antisense agent, and the nature of the mechanism of action (e.g., inhibiting of mRNA translation, affecting RNA splicing, or inducing RNase H-mediated degradation of the target mRNA). In 20 addition, the type of agent will also influence its characteristics and mechanism of cellular uptake. In one embodiment, the polynucleotide agent comprises a short synthetic oligonucleotide or an oligonucleotide mimic (e.g., PNA molecule) that is a sequence-specific regulator of nucleic acid utilization.

The delivery and activity of antisense agents of the invention may be assayed 25 for activity using standard protocols. For example, one may employ the protocol demonstrated in the Examples described below to demonstrate delivery of the agent to the CNS according to the method of the invention. Agents that exhibit strong binding to receptors will be expected to exert antagonistic activity, which may be determined by means of appropriate cell-based or *in vivo* assays known in the art.

30 As used herein the terms "antisense molecule" and "antisense agent" are used interchangeably and to refer to a molecule comprising a nucleotide sequence designed, according to the rules of Watson-Crick base pairing, to be complementary to an endogenous nucleic acid (e.g., DNA or RNA) target that can hydrogen bond to

WO 02/086105

PCT/US02/12527

the target sequence under physiologic conditions and thereby inhibit cellular utilization of the targeted nucleic acid. It is to be understood that the administration of an antisense agent ultimately regulates (e.g., modulates) the amount of target protein. This is accomplished by providing antisense agents that "specifically hybridize" with 5 the targeted endogenous polynucleotide molecule. Generally, the target nucleic acid is an endogenous mRNA molecule.

The relationship between an antisense molecule, such as an oligonucleotide, and the complementary endogenous nucleic acid target molecule to which it hybridizes is commonly referred to as "antisense." Accordingly, the term 10 encompasses a native antisense polynucleotide, a synthetic antisense oligodeoxynucleotide, an antisense nucleic acid sequence produced *in vivo* from an expression vector, and an antisense peptide nucleic acid. For example, a suitable antisense molecule for use in the method of the invention may comprise a synthetic antisense oligodeoxynucleotide designed to be complementary to a mRNA molecule 15 or a vector capable of directing the production of an antisense nucleotide sequence *in vivo*. More specifically, the present invention employs antisense agents to regulate (inhibit) the expression and/or function of a target protein that is known to be associated with the pathology of a CNS disorder or disease.

Generally speaking, antisense molecules rely on the formation of Watson- 20 Crick hydrogen bonds between the antisense agent and the complementary target nucleic acid strand to provide a high degree of specificity to their regulatory activity. As used herein the term "antisense molecule" encompasses linear oligomers of natural or modified monomers or linkages, including deoxyribonucleosides, ribonucleosides, polyamide nucleic acids, and the like, capable of specifically binding to a target 25 polynucleotide by way of a regular pattern of monomer-to-monomer interactions (e.g., nucleoside-to-nucleoside). Generally, monomers are linked by phosphodiester bonds or analogs thereof to form oligonucleotides ranging in size from a few monomeric units, e.g., 4-8 monomers, to several hundreds of monomeric units. Ideally, the antisense molecule should not hybridize to any other nucleic acid 30 sequence in the cell except the target sequence and should not bind nonspecifically to other cellular constituents such as proteins.

In the context of this invention, the term "hybridization" means hydrogen bonding, also known as Watson-Crick base pairing, between complementary bases,

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- usually on opposite nucleic acid strands. Guanine and cytosine are examples of complementary bases that are known to participate in Watson-Crick base pairing by the formation of three hydrogen bonds. Adenine and thymine also exemplify complementary bases that interact to form two hydrogen bonds between them.
- 5 "Specifically hybridizable" and "complementary" are terms that are used to indicate a sufficient degree of complementarity such that stable and specific binding occurs between the endogenous nucleic acid target and the antisense agent. It is understood that an oligonucleotide need not be 100% complementary to its target nucleic acid sequence to participate in specific hybridization.
- 10 In one embodiment, a suitable antisense nucleic acid molecule for use in the method of the invention can be complementary to a contiguous region of ribonucleotide sequence that comprises a portion of the coding region of a targeted mRNA. The term "coding region" is understood to refer to the portion of a mRNA sequence that consists of the codons that are translated into the amino acid sequence
- 15 of a polypeptide. In an alternative embodiment, the antisense nucleic acid molecule is antisense (i.e., complementary) to a "noncoding sequence" of the targeted mRNA. The term "noncoding sequence" refers to nucleotide sequence that is not translated into amino acid sequence. It is to be understood that as used in the context of this invention, the term "mRNA" includes not only the coding region but also the flanking
- 20 noncoding sequences of contiguous ribonucleotides located upstream and downstream of the coding region. These regions are known to a person of skill in the art to include the 5'-untranslated region, the 3'-untranslated region, the 5' cap region, intron regions, and intron/exon or splice junction ribonucleotides. Thus, oligonucleotides designed in accordance with this invention can target wholly or partially these flanking
- 25 ribonucleotide sequences as well as the sequence of the coding ribonucleotides.
- In one embodiment, the oligonucleotide is targeted to the translation initiation site or the "start codon region" or sequences in the 5'- or 3'-untranslated region of the mRNA molecule. The terms "start codon region", "AUG region", and "translation initiation codon region" are used synonymously herein and refer to a portion of a
- 30 mRNA or gene that encompasses from about 25 to about 50 contiguous nucleotides in either direction (i.e., 5' or 3') from a translation initiation codon. This region is a preferred RNA-binding site for the design of antisense agents. Other regions that may be targeted include a nucleotide sequence of the 5'-untranslated region, a potential

WO 02/086105

PCT/US02/12527

splice site located at an intron-exon junction, a sequence located within an exon region, or a sequence located in the 3'-untranslated region.

There is substantial guidance in the literature for the design and identification of antisense regulatory agents and it is well known by one of skill in the art that a preferred antisense agent will have the following characteristics: a unique complementary sequence that is specific for an accessible target RNA-binding site; efficient cellular uptake; *in vivo* biological stability; and an antisense mechanism of action that successfully reduces the mRNA and/or target protein level (for example see Sezakiel *et al.* (2000) *Frontiers in Bioscience* 5:d194). Because there are no *a priori* rules to predict the most desirable antisense sequence, one of skill in the art will recognize the need to empirically design effective antisense agents. Accordingly, it would not be unreasonable to design at least ten different antisense sequences that are complementary to sequences contained in the targeted nucleotide sequence. One of skill in the art could readily employ the principles of Watson-Crick base pairing to design oligonucleotides that maximize hybridization while avoiding sequences with regions of polyguanosine or G-C arms that could potentially form strong hairpins. See, for example, *An Antisense Oligonucleotide Primer* by Richard I. Hogrefe available at www.trilink.com.

In general terms, the preparation of a suitable antisense agent for use in the method of the current invention involves the steps of: (1) identifying a target sequence in a nucleic acid molecule encoding a protein that contributes to the pathology of a disorder of the CNS; (2) selecting a RNA-binding site (e.g., the start codon region) that is consistent with a particular termination mechanism; and (3) modifying the backbone of the antisense agent to confer a desirable affinity and/or *in vivo* stability.

An advantage of selecting synthetic oligodeoxyribonucleotides as antisense agents is the simplicity of their synthesis and purification, and their amenability to high-through-put screening to identify agents capable of specific hybridization to the target sequence.

The generation or production of an antisense agent within the target cell offers an alternative to the delivery of exogenous antisense agents to the CNS. It is well known that endogenous production can be accomplished by the use of an expression plasmid or expression vector comprising a nucleotide sequence (e.g., DNA) encoding an antisense RNA. Thus in an alternative embodiment, a viral vector-mediated or

WO 02/086105

PCT/US02/12527

nonviral vector-mediated delivery method can be used for the delivery of a nucleotide sequence encoding a sequence capable of directing the endogenous production of an antisense agent, for example an oligonucleotide. See Luo and Saltzman (2000) *Nature Biotechnology* 18:33.

- 5 The use of an expression vector or eukaryotic expression plasmid to generate antisense agents intracellularly (e.g., endogenously) offers several potential advantages over the exogenous administration of an antisense agent. For example, an antisense RNA that is produced *in vivo* can be more effectively delivered (e.g., achieve higher copy number) to specific cells and/or tissues of the CNS relative to the
10 efficiency of an exogenous delivery protocol, particularly in light of the fact that enzymatic degradation of native oligonucleotides is so prominent *in vivo*. Thus, the duration or residence time of the antisense agent will likely be longer when it is delivered in the context of a delivery method that facilitates endogenous production, particularly if the vector-mediated transfer of the sequence results in the sequence
15 becoming incorporated in the genome of the recipient, but also if *in vivo* production occurs as a result of episomal expression. In addition, the opportunity to select a particular expression control element, such as for example, promoter sequences, affords the opportunity to accomplish tissue-specific (e.g., neuronal cell or glial cell), site-specific (e.g., nuclear or cytoplasmic), or inducible (e.g., by the administration of
20 a transcription activator) production of the antisense agent.

Eukaryotic expression plasmids or viral vectors represent suitable vehicles for use with the antisense applications of the invention. Suitable plasmids for use with this embodiment of the invention include the nonintegrative plasmids discussed above as well as plasmids that are designed to integrate a polynucleotide sequence into the
25 genome of a recipient cell. The choice of an appropriate vector will be dictated by the identity of the tissue or cell that is targeted for delivery. For example, because mature neurons do not divide, a retroviral vector capable of integration only into dividing cells would not be a suitable selection. However, an adenoviral or adeno-associated vector can be employed for the delivery of antisense oligonucleotides (e.g.
30 polynucleotides) described herein. *In vitro* studies have clearly established that neurons and glial cells in particular are highly susceptible to infection with replication defective adenoviruses. Caillaud *et al.* (1993) *Eur. J. Neurosci.* 5:1287-1291. In addition, it has also been demonstrated that the direct intracerebral or intraventricular

WO 02/086105

PCT/US02/12527

injection of a replication-defective adenoviral vector resulted in infection of neurons, glial, and ependymal cells. Davidson. *et al.* (1993) *Nature Genetics* 3:219-223; Akli *et al.* (1993) *Nature Genetics* 3:224-228. Draghia *et al.* have successfully utilized an adenoviral vector for the delivery of an *E. coli lacZ* gene to the CNS of rats after nasal instillation (Draghia *et al.* (1995) *Gene Therapy* 2:418-423.

5 Consistent with these observations, a viral vector can be utilized for the localized delivery of a replication-deficient adenovirus comprising a DNA sequence encoding an antisense agent. In one embodiment, a viral vector comprising a nucleotide (e.g., DNA) sequence encoding an antisense oligonucleotide agent is
10 delivered according to the method of the invention. In a second embodiment, a viral vector comprising an antisense oligonucleotide is delivered according to the methods of the invention.

The preparation of a suitable antisense agent for use in the method of the invention is a multistep process that begins with identification a nucleic acid sequence
15 encoding a protein whose function is to be regulated. Selection of a suitable antisense sequence depends on knowledge of the nucleotide sequence of the target mRNA, or gene from which the mRNA is transcribed. For example, as discussed above in the context of an antisense sequence specific for a mammalian IGF-IR, an oligonucleotide designed to be complementary to a contiguous sequence present in signal sequence
20 embodies a suitable antisense agent for use in the method of the invention.

The process also requires the selection of a target RNA-binding site (or sites) within the nucleic acid sequence for the oligonucleotide interaction to occur such that the desired effect, a modulation of gene expression (e.g., inhibition of mRNA processing or of translation) will occur. Once the RNA-binding site has been
25 identified, a complementary oligonucleotide (or an oligonucleotide mimic) is designed to specifically hybridize to the endogenous nucleic acid sequence under physiologic conditions. In order to be an effective therapeutic agent binding of the antisense agent to its target sequences must interfere with the transcription or translation of the targeted DNA or mRNA in a manner that is sufficient to inhibit the
30 intracellular level of the target protein. In general, target sequences encoding initiation sequences, termination sequences and splice regions are considered to have the potential to produce the most effective inhibition. Depending upon the type of the antisense agent, the final step required for the preparation of a suitable antisense

WO 02/086105

PCT/US02/12527

oligonucleotide for exogenous administration may also involve the introduction of a modification into the backbone of the oligonucleotide to produce a polynucleotide analogue. In general, chemically modified antisense agents (e.g., phosphothioate or morpholino polynucleotide analogues) demonstrate increased stability to nuclear degradation compared to unmodified sequences. As a result, chemically modified oligonucleotides are more effective *both in vitro* and *in vivo*. Although targeting to mRNA is preferred and exemplified in the description below, it will be appreciated by those skilled in the art that other forms of nucleic acid, such as pre-mRNA or genomic DNA, may also be targeted.

For purposes of the present invention, the terms "polynucleotide analogue" and "oligonucleotide" are used interchangeably herein and connote oligomers (polymers) of natural (e.g., native) or modified monomers or linkages, including deoxyribonucleosides, ribonucleosides, polyamide nucleic acids, and the like, capable of specifically binding to a target polynucleotide sequence by way of a regular pattern of monomer-to-monomer interactions (e.g., nucleoside-to-nucleoside), thereby altering the intermediary metabolism of mRNA. The resulting complex is stabilized by hydrogen bonding, which can be mediated by Watson-Crick base pairing, Hoogstein binding, or any other sequence-specific manner of binding. Usually, monomers are linked by phosphodiester bonds or analogs thereof to form oligonucleotides ranging in size from a few monomeric units, e.g., 3-4, to several hundreds of monomeric units. The sequence of nucleotides may be interrupted by non-nucleotide components. More specifically, as used herein the term "oligonucleotide" includes single-stranded oligonucleotides composed of naturally occurring nucleobases, sugars, and covalent intersugar (backbone) linkages as well as oligonucleotides having non-naturally occurring (e.g., modified) backbones that function similarly. Thus, as used herein the term "oligonucleotide" encompasses natural oligomers and the chemical analogs and chimeric molecules described below.

Delivery of a modified or substituted oligonucleotide according to the method of the invention may be preferable to the delivery of a native oligomer because the modification could confer a desirable property such as, for example, enhanced binding to the targeted polynucleotide or resistance to nuclease degradation. Agrawal *et al.* (1997) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 94(6):2620, and *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 94(6):2620. If present, modifications to the nucleotide can be introduced either before

WO 02/086105

PCT/US02/12527

or after assembly of the polymer. For example, an antisense agent (antisense oligonucleotide) suitable for use in the method of the invention can be chemically synthesized using naturally occurring nucleotides or various modified nucleotides or monomers.

- 5 Suitable oligonucleotides for use in the delivery method of the invention should be of sufficient length to specifically hybridize to their target nucleotide sequence and to modulate the information transfer from a gene to a protein (e.g., inhibition of translation, or splicing). The binding of an oligodeoxynucleotide to the target nucleic acid sequence may inhibit the interaction of the nucleic acid with other nucleic acids or proteins required for cellular utilization of the mRNA transcript.
- 10 Appropriate oligonucleotides preferably comprise from about 8 to about 50 monomers (e.g., nucleobases). It is known in the art, that a nucleoside is a base-sugar combination in which a heterocyclic base (e.g., a purine or a pyrimidine) normally comprises the base component of the combination. Particularly preferred are antisense 15 oligonucleotides comprising from about 10 to about 30 nucleobases (i.e., from about 10 to about 30 linked nucleosides). Nucleotides are nucleosides that further include a phosphate group covalently linked to the sugar portion of the nucleoside. In the context of antisense molecules that comprise non-naturally occurring monomeric units, it is to be understood that suitable antisense agents comprise 8 to 50 monomers.
- 20 Accordingly, suitable antisense oligonucleotides may be of any suitable length, e.g., from about 10 to 50 nucleotides in length (e.g., 10, 12, 14, 15, 17, 20, 25, 30, 35, 40, 45 or 50 nucleobases or monomers) and may contain phosphorothioates, phosphotriesters, methylphosphonates, short chain alkyl or cycloalkyl intersugar linkages, or short chain heteroatomic or heterocyclic intersugar ("backbone") 25 linkages. However, it should be noted that a higher *in vivo* intracellular concentration of the antisense agent is more likely to be achieved with the use of a relatively small (e.g., less than 12 nucleobases) oligonucleotide because of a higher efficiency of uptake by cells *in vivo*. It is well known that an antisense oligonucleotide comprising 13-15 complementary nucleotides is statistically predicted to bind to a single 30 sequence. Preferably, antisense oligonucleotides should be at least 15 nucleotides long, to achieve adequate specificity. In a preferred embodiment, a 20-nucleotide antisense molecule is utilized.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- Although a number of potential cell surface receptors for oligonucleotides have been described (including the MAC-1 intergrin, scavenger receptors, and a protein that may act as an oligonucleotide transporter), it appears as if the majority of oligonucleotides are taken up by endocytosis and as a consequence tend to initially
- 5 accumulate in an endosomal-lysosomal compartment. More specifically, it is believed that the internalization of oligonucleotides predominantly depends on adsorptive endocytosis and pinocytosis (fluid-phase endocytosis). The role of the active process of adsorptive endocytosis is suggested by the observation that charged oligonucleotides (i.e., phosphordiesters and phosphorthioates) that are known to
- 10 adsorb to cell surfaces are internalized to a much higher level than uncharged oligonucleotides (e.g., peptide nucleic acids or methyl phosphonates). Pinocytosis is a constitutive cellular process in which cells engulf water and solutes dissolved therein, and in situations of relatively high local oligonucleotide concentration offers an alternative method of internalization.
- 15 Numerous mechanisms have been proposed to explain how an antisense oligonucleotide regulates the activity of its target mRNA, including the inhibition of the processing of the primary RNA transcript (e.g., capping, methylation, splicing, 3'-polyadenylation), inhibition of mRNA transport out of the nucleus, and inhibition of translation (e.g., cellular utilization) by hybridization arrest. Alternatively, an
- 20 oligodeoxynucleotide can activate the destruction of the target mRNA by an RNase H-dependent mechanism. Although the mechanism of action of antisense oligonucleotides may differ from cell type to cell type and may vary depending on the nature of the endogenous nucleotide sequence that is targeted for binding, there is strong evidence that the predominant mechanism of action *in vitro* is mediated by the
- 25 enzymatic cleavage of the target RNA by RNase H. Dash *et al.* (1987) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 84:7896-7900; Walder and Walder (1988) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 85:5011-5015. RNase H is a ubiquitous enzyme that specifically degrades the RNA strand of an RNA-DNA heteroduplex (i.e., hybrid). It is well known that RNase H enzymes do not require long hybrid regions as substrates; thus it is not possible to
- 30 increase the specificity of an antisense agent by increasing the length of the oligonucleotide. It has been estimated that as few as ten base pairs are likely to be sufficient in human cells. Branch (1998) *Trends Biochem Sci.* 23(2):45-50.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

It is well known that cells contain a variety of endo- and exonucleases and that oligonucleotides in their natural form are subject to rapid enzymatic digestion *in vivo*. Accordingly, the major route of oligonucleotide elimination *in vivo* appears to be via their enzymatic degradation. In one embodiment, the antisense agent is an antisense 5 oligonucleotide that is modified to improve the biophysical, biochemical, pharmacokinetic, or safety profile of a native phosphodiester oligonucleotide. A number of nucleotide and nucleoside modifications have been shown to make the oligonucleotide into which they are incorporated relatively more resistant to nuclease degradation. Phosphodiester nucleotides were initially studied in cell free systems and 10 *in vitro* cell cultures, however as a class of molecule they are not very stable against nucleases and therefore have limited potential as *in vivo* agents. In an alternative embodiment, an oligonucleotide is modified to enhance its inherent nuclease resistance. Improved nuclease stability confers favorable changes in the *in vivo* stability and biodistribution of the polynucleotide analogue. Accordingly, chemical 15 analogues that are suitable for use according to the method of the present invention include, but are not limited to, analogues in which, for example, the phosphodiester bonds have been modified (e.g., to a methylphosphonate, a phosphotriester, a phosphorothioate, a phosphorodithioate, or a phosphoramidate) so as to render the oligonucleotide more stable *in vivo*. For example, oligodeoxyribonucleotide 20 phosphorothioates (e.g., where one of the phosphate oxygen atoms not involved in the phosphate bridge is replaced by a sulphur atom) or oligodeoxyribonucleotide methylphosphonates (e.g., in which a nonbridging oxygen atom at the phosphorous is replaced with a methyl group) embody common chemical analogues that impart improved stability with respect to nuclease degradation. See Cohen ed. (1989) 25 *Oligodeoxnucleotides: Antisense Inhibitors of Gene Expression* (CRC Press, Inc., Boca Raton, Florida). The half-life of a phosphodiester oligomer introduced into the peripheral circulation of a mouse is about 1 minute, while the half-life of a phosphothioate oligomer is about 48 hours. (Agrawal *et al.* (1991) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 88:7595.

30 However, it should be noted that there are some problems with the *in vivo* use of phosphorothioate oligonucleotides. For example, the backbone is chiral, resulting in a racemic mixture of 2^n oligonucleotide species (where n = number of phosphorothioate internucleotide linkages) instead of a single compound.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- Furthermore, the binding affinity of a phosphothioate oligomer is lower than the affinity of its corresponding phosphodiester oligonucleotide (Agrawal *et al.* (1998) *Antisense & Nucleic Acid Drug Dev.* 8:135; LaPlanche *et al.* (1986) *Nucleic Acids Res.* 14:9081-9093). In addition, because they are negatively charged
- 5 phosphorothioate oligonucleotides have been known to bind nonspecifically to cellular proteins, lipids, and carbohydrates, which can consequently mediate non-antisense effects that can result in toxicity or which can be mistakenly attributed to an antisense effect. Phosphorothioates also have a reputation for being toxic although that may be a sequence specific phenomenon or due to contamination in early
- 10 oligonucleotide preparations (Srinivasan and Iverson (1995) *J. Lab. Anal.* 9:129-137). In addition, the administration of phosphorothioate oligonucleotides comprising particular sequences and structural motifs has been reported to have undesirable immunostimulatory effects.
- Preferred modified oligonucleotide backbones (e.g. polynucleotide analogues)
- 15 that do not include a phosphorus atom therein have backbones that are formed by short chain alkyl or cycloalkyl internucleoside linkages, mixed heteroatom and alkyl or cycloalkyl internucleoside linkages, or one or more short chain heteroatomic or heterocyclic internucleoside linkages. These include those having morpholino linkages (formed in part from the sugar portion of a nucleoside); siloxane backbones;
- 20 sulfide, sulfoxide and sulfone backbones; formacetyl and thioformacetyl backbones; methylene formacetyl and thioformacetyl backbones; alkene-containing backbones; sulfamate backbones; methyleneimino and methylenehydrazino backbones; sulfonate and sulfonamide backbones; amide backbones; and others having mixed N, O, and S component parts. For example, morpholino oligomers are a class of chemically
- 25 modified oligonucleotides in which the ribose moiety is replaced with a morpholino group (U. S. Patent 5,185,444, the teachings of which are incorporated herein by reference). The morpholino modification renders an oligomer resistant to enzymatic degradation and morpholino antisense nucleotides have been successfully utilized to inhibit the production of target proteins (e.g., TNF-*a*) *in vivo*. See Qin *et al.* (2000)
- 30 *Antisense & Nucleic Acid Drug Dev.* 10:11. Nuclease resistance is routinely measured by incubating oligonucleotides with isolated nuclease solutions or cellular extracts and determining (e.g., by gel electrophoresis) the extent of intact oligonucleotide remaining over time. Oligonucleotides that have been modified to

WO 02/086105

PCT/US02/12527

enhance their nuclease resistance survive intact for a longer time relative to the native oligonucleotides.

Appropriate antisense oligonucleotides for use with the method of the invention also include "chimeric oligonucleotides." As used herein the term "chimeric oligonucleotide" connotes a mixed-backbone polynucleotide analogue that comprises a mixture of different sugar and/or backbone chemistries. These oligonucleotides typically contain at least one region of modified nucleotides that confers one or more beneficial properties (such as, for example, increased nuclease resistance or increased binding affinity for the RNA target) and a region that is a substrate for RNase H cleavage. The most common chimeric oligonucleotides are also referred to as "second generation" oligonucleotides. This nomenclature derives from the fact that phosphorothioates are usually considered to be the first generation antisense agents.

Chimeric, or mixed-backbone oligonucleotides vary considerably in their specific construction, but generally all of them have the same basic design characteristics; a phosphodiester or phosphorothioate central region surrounded by nuclease resistant arms. More specifically, a chimeric or mixed-backbone suitable for use in the delivery method of the invention may comprise phosphorothioate segments at the 5' and 3' ends and have a modified oligodeoxynucleotide or oligoribonucleotide segment located in the central portion of the oligomer. See Agrawal *et al.* (1997) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 94(6): 2620. The art teaches that a good starting point is to use an oligonucleotide eighteen nucleotides in length that has six 2'-OMe nucleotides at both the 5' and 3' ends, leaving a core of six 2'-deoxyribose nucleosides with phosphorothioate internucleotide linkages (Monia *et al.* (1996) *Nat. Med.* 2:668-675). The arms may or may not contain phosphorothioate linkages. Removal of phosphorothioate linkages is favorable from the point of view that it may reduce toxicity, however it will also reduce nuclease resistance. The underlying principles driving the design of a suitable chimeric oligonucleotide suitable for use in the methods of the invention are two fold: increased stability and retention of RNase H activity. Many of the chimeric oligonucleotides reported in the literature have improved properties compared to the properties of phosphorothioate oligomers with respect to affinity for RNA, RNase H activation, and pharmacokinetic profiles.

Alternatively, other molecular designs that depend on extreme hybridization enhancement using highly modified oligonucleotides such as 2'-MOEs (Monia (1997)

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- Ciba Found. Symp.* 209:107-123), N3' → P5' phosphoramidates (Gryaznov and Chen (1994) *J. Amer. Chem. Soc.* 116:3143-3144; Mignet and Gryaznov (1998) *Nucleic Acids Res.* 26:431-438), PNA's (Hanvey *et al.* (1992) *Science* 258:1481-1485), chirally pure methylphosphonates (Reynolds *et al.* (1996) *Nucleic Acids Res.* 24:4584-4591), and MMIs (Morvan *et al.* (1996) *J. Amer. Chem. Soc.* 118:255; Swayze (1997) *Nucleosides Nucleotides* 16:971-972) represent alternative embodiments which may be particularly useful for the inhibition of protein expression by hybrid arrest. In one embodiment, a chimeric oligonucleotide suitable for use in the method of the invention comprises at least one region modified to increase target binding affinity, and, usually, a region that acts as a substrate for RNase H. A common design is to have nuclease resistant arms (such as 2'-O-methyl (Ome) nucleosides) surrounding a phosphodiester- or phosphorothioate-modified central core region (Agrawal and Goodchild (1987) *J. Tetrahedron Letters* 28:3539-3542; Giles and Tidds (1992) *Nucleic Acid Res.* 20:753-770).
- 15 In one embodiment of the invention, the antisense oligonucleotide for use in the delivery method of the invention is a chimeric antisense oligonucleotide that exhibits high resistance to endo- and exonucleases, high sequence specificity, and the ability to activate RNase H, as evidenced by efficient and long-lasting knockout of target mRNA. See the antisense constructs described in the examples disclosed herein. Also see International Publication No. WO 01/16306 A2; and U.S. Application Serial Nos. 60/151,246, filed August 27, 1999, and 09/648,254, filed August 25, 2000, both entitled "Chimeric Antisense Oligonucleotides and Cell Transfecting Formulations Thereof," the contents of which are herein incorporated by reference.
- 20 The antisense molecules of the present invention include bioequivalent compounds, including but not limited to pharmaceutically acceptable salts. "Pharmaceutically acceptable salts" are physiologically and pharmaceutically acceptable salts of the nucleic acids of the invention, i.e., salts that retain the desired biological activity of the parent compound and do not impart undesired toxicological effects thereto (see, for example, Berge *et al.* (1977) *J. Pharma. Sci.* 66:1-19). Administration of pharmaceutically acceptable salts of the polynucleotides described herein is included within the scope of the invention. Such salts may be prepared from pharmaceutically acceptable non-toxic bases including organic bases and inorganic

WO 02/086105

PCT/US02/12527

bases. Salts derived from inorganic bases include sodium, potassium, lithium, ammonium, calcium, magnesium, and the like. Salts derived from pharmaceutically acceptable organic non-toxic bases include salts of primary, secondary, and tertiary amines, basic amino acids, and the like. For a helpful discussion of pharmaceutical salts, see Berge *et al.* (1977) *J. Pharma. Sci.* 66:1-19, the disclosure of which is hereby incorporated by reference.

For oligonucleotides, examples of pharmaceutically acceptable salts include but are not limited to (a) salts formed with cations such as sodium, potassium, ammonium, magnesium, and calcium; (b) salts formed with organic acids such as, for example, acetic acid, oxalic acid, tartaric acid, succinic acid, maleic acid, fumaric acid, gluconic acid, citric acid, malic acid, ascorbic acid, benzoic acid, tannic acid, palmitic acid, alginic acid, polyglutamic acid, naphthalenesulfonic acid, methanesulfonic acid, and the like; (c) acid addition salts formed with inorganic acids, for example hydrochloric acid, hydrobromic acid, phosphoric acid, nitric acid, and the like; and (d) salts formed from elemental anions such as chlorine and bromine.

There is substantial guidance in the literature for selecting particular sequences for complementary oligonucleotides given a knowledge of the sequence of the target polynucleotide and the accessibility of the binding site. See, for example, Ullmann *et al.* (1990) *Chem. Rev.* 90:543-584; Crooke (1992) *Ann. Rev. Pharmacol. Toxicol.* 32:329-376; and Zamecnik and Stephenson (1974) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 75:280-284. Preferably, the synthetic oligonucleotide sequence is designed so that the G-C content is at least 60%. Oligonucleotides suitable for use in the method of the invention may be conveniently and routinely produced and purified using chemical synthesis, enzymatic ligation reactions and purification procedures that are well known in the art. Equipment for such synthesis is sold by several vendors including Applied Biosystems.

In general, antisense agents can comprise from about 10 to about 50 nucleotides (or monomers), preferably from about 14 to about 25 nucleotides, and more preferably from about 17 to 20 nucleotides. For example, a suitable IGF-IR antisense oligonucleotide can include, but is not limited to, a modified chimeric oligonucleotide or PNA based on a sequence selected from:
TCTTCCTCACAGACCTCGGGCAAG (SEQ ID NO: 1);
TCCTCCGGAGCCAGACTT (SEQ ID NO: 2); GGACCCCTCCTCCGGAGCC (SEQ

WO 02/086105

PCT/US02/12527

ID NO: 3); CCGGAGCCAGACTTCAT (SEQ ID NO:4);
CTGCTCCTCCTCTAGGATGA (SEQ ID NO:5); CCCTCCTCCGGAGCC (SEQ ID
NO:6); TACTTCAGACCGAGGCC (SEQ ID NO:7); CCGAGGCCTCCT CCCAGG
(SEQ ID NO:8); and TCCTCCGGAGCCAGACTT (SEQ ID NO: 9). See the
5 examples disclosed herein and International Publication No. WO 01/16306 A2. Also
see U.S. Patent No. 5,714,170, and U.S. Application Serial Nos. 60/151,246, filed
August 27, 1999, and 09/648,254, filed August 25, 2000, both entitled "Chimeric
Antisense Oligonucleotides and Cell Transfected Formulations Thereof," herein
incorporated by reference in their entirety.

10 It should also be understood that the method of the invention contemplates the
administration of both exogenous single-stranded nucleotide sequences (or peptide
nucleic acid oligomers) as well as antisense oligonucleotides produced *in vivo* from an
expression vector comprising a translational unit that encodes a sequence that is
complementary to a contiguous region of the target gene mRNA, which is delivered to
15 the CNS according to the method of the invention.

PEPTIDE NUCLEIC ACID (PNA) AGENTS

As used herein the terms "peptide nucleic acids" or "PNAs" refer to
polynucleotide mimics in which the deoxyribose phosphate backbone is replaced by a
20 pseudopeptide backbone to which the four native nucleobases are linked. More
specifically, the phosphodiester backbone of DNA or RNA is replaced by a
homomorphous backbone consisting of (N-2 aminoethyl) glycine units bearing
nucleobases attached via methylenecarbonyl linkers. (Nielsen *et al.* (1991) *Science*
254: 1497; Larsen *et al.* (1999) *Biochem. Et Biophysica Acta* 1489:159-166). The
25 nucleobases are maintained to mediate sequence-specific hybridization with the
targeted endogenous nucleic acid target molecule. Chemically, PNA agents have a
homomorphous, charge neutral, achiral polyamide backbone that is relatively flexible
(Larsen *et al.* (1999) *Biochem. Et Biophysica Acta* 1489:159-166). The uncharged
30 nature of the PNA oligomer enhances the stability of the hybrid PNA/DNA (mRNA)
duplex. Accordingly, PNA agents embody a DNA mimic that is only remotely
chemically related to DNA. Although PNA agents are in fact more closely related to
proteins (peptides) than to nucleic acids, they provide alternative sequence-specific
regulators of nucleic acid function. The method of the present invention provides an

WO 02/086105

PCT/US02/12527

effective delivery method that could facilitate the evaluation and development of these polynucleotide mimics.

As discussed above, the antisense effect of conventional oligonucleotides and their chemical analogs rely on the activation of RNase H. However it is well known that morpholino-mRNA complexes and PNA-mRNA complexes are not substrates for RNase H activity. Thus, the proposed mechanism of action of morpholino oligomers and PNA molecules is believed to be translation arrest due to steric interference with assembly or progression of the translation machinery. PNA oligomers have been successfully used to inhibit target protein expression at both the transcriptional and translational level. More specifically, PNA oligomers that are complementary to nucleotide sequences present at the translation start site of 5'-untranslated regions of targeted mRNA sequences have been shown to efficiently inhibit translation both *in vitro* and *in vivo* (Pooga *et al.* (1998) *Nature Biotechnology* 16:857). Appropriate target regions for PNAs reside both within and outside of the AUG region, and that the identification of suitable PNA targets will likely require fairly extensive experimentation requiring an empirical determination of an optimal target based on the results obtained from mRNA walks (e.g., testing a series of oligonucleotides designed to be complementary to different regions of the targeted mRNA sequence). See Nielsen (1999) *Current Opinion in Structural Bio.* 9:353-357; Monia *et al.* (1996) *Nat. Med.* 2:668-675. It should be noted that the observation that *in vitro* PNA/mRNA hybrids are not a substrate for RNase H does not exclude the possibility that PNA binding *in vivo* could mediate degradation of the targeted mRNA by an alternative catalytic mechanism of action. However, it is likely that the efficiency of the antisense activity of a PNA antisense agent may rely on a mechanism that is related to the stability of the resulting PNA/mRNA hybrid.

PNA molecules are characterized by extremely desirable nucleic acid hybridization properties (e.g., high affinity and specificity) enabling them to form extremely stable duplex hybrids with complementary DNA, RNA or PNA oligomer sequences. In fact, the sequence discrimination (i.e., specificity) of PNA/DNA binding has been systematically determined to be as high or even higher than that of DNA (Larsen *et al.* (1999) *Biochem. Et Biophysica Acta* 1489:159-166). In addition, the peptide (or amide) bonds in PNAs are sufficiently distinct from the alpha-amino acid peptide bonds present in protein to confer protease- and peptidase-resistance to

WO 02/086105

PCT/US02/12527

peptide nucleic acid molecules. Thus, PNA oligomers are highly stable in biological environments.

- These inherent characteristics (e.g., high affinity, specificity, and biological stability) make PNA molecules attractive alternative agent for use as an antisense agent for the sequence-specific (i.e., based on specific hybridization) regulation of a target mRNA and its encoded protein. However, unlike other nucleic acid analogs, PNA molecules are not spontaneously taken up by all cell types. This limitation can be obviated by the use of a cell-penetrating transit peptide (e.g., transportan or antennapedia (pAntp). See, for example, Pooga *et al.* (1998) *Nature Biotechnology* 16:877. It has recently been demonstrated that PNA-peptide conjugates are efficiently taken up by certain eukaryotic cells *in vitro* (Aldrian-Herrada *et al.* (1998) *Nucleic Acids Res.* 26(21): 4910) and that such agents can be employed to mediate the down regulation of target genes in nerve cell cultures. (Nielsen (1999) *Current Opin. Structural Bio.* 9:353-357).
- Investigators have also recently reported *in vivo* biological activity of antisense PNA and PNA-peptide conjugates targeted to neuronal receptors (Pooga *et al.* (1998) *Natl. Biotechnol.* 16:857; Tyler *et al.* (1998) *FEBS Lett.* 421:280-284). More specifically, Pooga *et al.* report that a PNA antisense oligomer specific for the galanin receptor coupled to the cell-penetrating peptide antennapedia, delivered by intrathecal injection, inhibited galatin receptor expression *in vivo* in rat spinal cords, and demonstrated that the reduced receptor levels contributed to a modified pain response. Tyler *et al.* report that "naked PNA" (e.g., PNA molecules that are not conjugated to a transit peptide) are taken up by neuronal cells *in vivo* (Tyler *et al.* (1998) *FEBS Lett.* 421:280-284). More specifically, Tyler *et al.* utilized a short (e.g., 12-14 mer) PNA molecule to target the neurotensin receptor (NTR-1) and the mu opioid receptor in the brain of rats. Therefore, it may be possible to utilize the delivery method of the invention to deliver antisense PNA molecules directly to the mammalian CNS and to effectively inhibit protein expression therein. Considered together, these data demonstrate that PNAs readily enter neuronal cells *in vivo* and suggest that antisense PNA agents delivered to the CNS may function as an effective and specific regulatory agent.

The synthesis of polynucleotide mimics contemplated for use in the method of the present invention can be performed either with Boc-, Fmoc-, or -protected

WO 02/086105

PCT/US02/12527

monomers according to conventional solid-phase peptide technologies and are purified by reversed-phase high-performance liquid chromatography (RP-HPLC) using techniques that are well known to one of skill in the art. In addition, because PNA oligomers are synthesized by conventional peptide chemistry protocols, it is 5 relatively easy to conjugate a peptide to a particular PNA oligomer thereby producing a PNA-peptide conjugate. For example, a peptide embodying a carrier moiety could be conjugated to a PNA oligomer to facilitate cellular uptake or membrane transport of the oligomer. Alternatively, PNA monomers and/or oligomers designed for regulation of a target RNA can be prepared by a commercial supplier.

10

ADMINISTERING THE POLYNUCLEOTIDE AGENT

For a therapeutic embodiment of the invention, the total amount of polynucleotide agent administered per dose should be in a range sufficient to deliver a biologically relevant amount of the agent. For example, the total amount of agent 15 administered per dose could range from about 1 μ M to about 100 μ M (e.g., about 1 μ M, 5 μ M, 10 μ M, 20 μ M, 25 μ M, 30 μ M, 40 μ M, 50 μ M, 65 μ M, 75 μ M, 80 μ M, 90 μ M or 100 μ M). The pharmaceutical composition having a unit dose of agent can be in the form of a solution, suspension, emulsion, powder, microparticle, or a sustained-release formulation. The total volume of the pharmaceutical composition 20 administered can range from about 10 μ l to about 1000 μ l. For example, a single dose of an aqueous solution administered to the olfactory region of the nasal cavity, can range from about 10 μ l to about 200 μ l. It is apparent that the suitable volume can vary with factors such as the size of the tissue to which the agent is administered and the solubility of the agents in the composition. Nasal administration may require the 25 administration of more than one dose, for example two or more doses may be administered.

It is recognized that the total amount of agent administered as a unit dose to a particular tissue will depend upon the type of pharmaceutical composition being administered, that is whether the composition is in the form of, for example, a 30 solution, a suspension, an emulsion, a powder, a microparticle, or a sustained-release formulation. Needle-free subcutaneous administration to an extranasal tissue innervated by the trigeminal nerve may be accomplished by use of a device that employs a supersonic gas jet as a power source to accelerate an agent that is

WO 02/086105

PCT/US02/12527

formulated as a powder or a microparticle into the skin. The characteristics of such a delivery method will be determined by the properties of the particle, the formulation of the agent, and the gas dynamics of the delivery device. Similarly, the subcutaneous delivery of an aqueous composition can be accomplished in a needle-free manner by employing a gas-spring powered hand-held device to produce a high force jet of fluid capable of penetrating the skin. Alternatively, a skin patch formulated to mediate a sustained release of a composition can be employed for the transdermal delivery of an agent to a tissue innervated by the trigeminal nerve. Where the pharmaceutical composition comprises a therapeutically effective amount of an agent, or a combination of agents, in a sustained-release formulation, the agent(s) is/are administered at a higher concentration.

It should be apparent to a person skilled in the art that in order to obtain continuous suppression of the target gene chronic or repeated delivery of an antisense agent may be required, due to the transient nature of gene expansion. For example, antisense inhibition of a gene product with a long half-life, for example a membrane receptor, could require several administrations where as the amount of agent required to inhibit production of a protein with a rapid turnover, may require only a single administration or a cyclic administration. Accordingly, variations may be acceptable with respect to the therapeutically effective dose and frequency of the administration of an antisense agent in this embodiment of the invention. The amount of the agent administered will be inversely correlated with the frequency of administration. Hence, an increase in the concentration of agent in a single administered dose, or an increase in the mean residence time in the case of a sustained-release form of agent, generally will be coupled with a decrease in the frequency of administration.

In the practice of the present invention, additional factors should be taken into consideration when determining the therapeutically effective dose of agent and frequency of its administration. Such factors include, for example, the size of the tissue, the area of the surface of the tissue, the severity of the disease or disorder, and the age, height, weight, health, and physical condition of the individual to be treated.

Generally, a higher dosage is preferred if the tissue is larger or the disease or disorder is more severe.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Some minor degree of experimentation may be required to determine the most effective dose and frequency of dose administration, this being well within the capability of one skilled in the art once apprised of the present disclosure.

5 **PHARMACEUTICAL COMPOSITION**

The delivery method of the present invention can be employed to administer an effective amount of a pharmaceutical composition comprising a polynucleotide agent to the CNS. The invention is, in particular, directed to a method that can be employed for the direct delivery of compositions comprising a polynucleotide agent
10 that either codes for a protein or a peptide or is designed to be complementary to the sequence of an endogenous mRNA sequence to the CNS, brain, and/or spinal cord. As used herein the terms "effective amount" and "therapeutically effective dose" refer to achieving a level (concentration of peptide or protein or level of inhibition of protein expression) sufficient to prevent, treat, reduce, and/or ameliorate the
15 symptoms and/or underlying causes of any of the disorders or diseases described elsewhere herein. In some instances, an "effective amount" is sufficient to eliminate the symptoms of those diseases and, perhaps, overcome the disease itself. In the context of the present invention, the terms "treat" and "therapy" and the like refer to alleviate, slow the progression, prophylaxis, attenuation, or cure of existing disease.
20 Prevent, as used herein, refers to putting off, delaying, slowing, inhibiting, or otherwise stopping, reducing, or ameliorating the onset of such CNS diseases or disorders. It is preferred that a large enough quantity of the agent be applied in non-toxic levels in order to provide an effective level of activity within the neural system against the disease. The method of the present invention may be used with any
25 mammal. Exemplary mammals include, but are not limited to rats, cats, dogs, horses, cows, sheep, pigs, and more preferably humans.

For polynucleotide agents administered by way of an intranasal route, it is preferred that the agent be capable of at least partially dissolving in the fluids that are secreted by the mucous membrane that surrounds the cilia of the olfactory receptor
30 cells of the neuroepithelium. The composition can include, for example, any pharmaceutically acceptable additive, carrier, or adjuvant that facilitates the agent's dissolution or transport and which is suitable for administration to a tissue innervated by the olfactory and/or trigeminal nerves. Preferably, the pharmaceutical composition

WO 02/086105

PCT/US02/12527

can be employed for the prevention or treatment of a disorder, malignancy (e.g., a solid tumor), disease or injury of the CNS, brain, and/or spinal cord. Preferably, the composition includes a agent in combination with a pharmaceutical carrier, additive, and/or adjuvant that can promote the transfer of the agent within or through tissue innervated by the olfactory and/or trigeminal nerves. Alternatively, the agent may be combined with substances that may assist in transporting the agent to sites of nerve cell damage. The composition can include one or several antisense agents.

The composition typically contains a pharmaceutically acceptable carrier mixed with the polynucleotide agent and other components in the pharmaceutical composition. By "pharmaceutically acceptable carrier" is intended a carrier that is conventionally used in the art to facilitate the storage, administration, and/or the healing effect of the agent. A carrier may also reduce any undesirable side effects of the agent. A suitable carrier should be stable, i.e., incapable of reacting with other ingredients in the formulation. It should not produce significant local or systemic adverse effect in recipients at the dosages and concentrations employed for treatment. Such carriers are generally known in the art. For example, a suitable carriers for this invention include those conventionally used for large stable macromolecules such as albumin, gelatin, collagen, polysaccharide, monosaccharides, polyvinylpyrrolidone, polylactic acid, polyglycolic acid, polymeric amino acids, fixed oils, ethyl oleate, liposomes, glucose, sucrose, lactose, mannose, dextrose, dextran, cellulose, mannitol, sorbitol, polyethylene glycol (PEG), and the like.

Water, saline, aqueous dextrose, and glycols are preferred liquid carriers, particularly (when isotonic) for solutions. The carrier can be selected from various oils, including those of petroleum, animal, vegetable or synthetic origin, for example, peanut oil, soybean oil, mineral oil, sesame oil, and the like. Suitable pharmaceutical excipients include starch, cellulose, talc, glucose, lactose, sucrose, gelatin, malt, rice, flour, chalk, silica gel, magnesium stearate, sodium stearate, glycerol monostearate, sodium chloride, dried skim milk, glycerol, propylene glycol, water, ethanol, and the like. The compositions can be subjected to conventional pharmaceutical expedients, such as sterilization, and can contain conventional pharmaceutical additives, such as preservatives, stabilizing agents, wetting, or emulsifying agents, salts for adjusting osmotic pressure, buffers, and the like.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

A composition formulated for intranasal delivery may optionally comprise an odorant. An odorant agent is combined with the neurologic agent to provide an odoriferous sensation, and/or to encourage inhalation of the intranasal preparation to enhance delivery of the active neurologic agent to the olfactory neuroepithelium. The 5 odoriferous sensation provided by the odorant agent may be pleasant, obnoxious, or otherwise malodorous. The odorant receptor neurons are localized to the olfactory epithelium, which, in humans, occupies only a few square centimeters in the upper part of the nasal cavity. The cilia of the olfactory neuronal dendrites, which contain the receptors, are fairly long (about 30-200 um). A 10-30 um layer of mucus envelops 10 the cilia, which the odorant agent must penetrate to reach the receptors. See Snyder *et al.* (1988) *J Biol. Chem.* 263:13972-13974. Use of a lipophilic odorant agent having moderate to high affinity for odorant binding protein (OBP) is preferred. OBP has an affinity for small lipophilic molecules found in nasal secretions and may act as a carrier to enhance the transport of a lipophilic odorant substance and active 15 neurologic agent to the olfactory receptor neurons. It is also preferred that an odorant agent is capable of associating with lipophilic additives such as liposomes and micelles within the preparation to further enhance delivery of the neurologic agent by means of OBP to the olfactory neuroepithelium. OBP may also bind directly to lipophilic agents to enhance transport of the neurologic agent to olfactory neural 20 receptors.

Suitable odorants having a high affinity for OBP include terpanoids such as cetalva and citronellol, aldehydes such as amyl cinnamaldehyde and hexyl cinnamaldehyde, esters such as octyl isovalerate, jasmines such as C18-jasmine and jasmal, and musk 89. Other suitable odorant agents include those which may be 25 capable of stimulating odorant-sensitive enzymes such as adenylyl cyclase and guanylate cyclase, or which may be capable of modifying ion channels within the olfactory system to enhance absorption of the neurologic agent.

Other acceptable components in the composition include, but are not limited to, pharmaceutically acceptable agents that modify isotonicity, including water, salts, 30 sugars, polyols, amino acids, and buffers. Examples of suitable buffers include phosphate, citrate, succinate, acetic acid, and other organic acids or their salts. Typically, the pharmaceutically acceptable carrier also includes one or more stabilizers, reducing agents, anti-oxidants and/or anti-oxidant chelating agents. The

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- use of buffers, stabilizers, reducing agents, anti-oxidants and chelating agents in the preparation of protein based compositions, particularly pharmaceutical compositions, is well known in the art. See, Wang *et al.* (1980) *J. Parent. Drug Assn.* 34(6):452-462 (1980); Wang *et al.* (1988) *J. Parent. Sci. and Tech.* 42:S4-S26; Lachman *et al.* (1968) *Drug and Cosmetic Industry* 102(1):36-38, 40 and 146-148; and Akers (1988) *J. Parent. Sci. and Tech.* 36(5):222-228.
- Suitable buffers include acetate, adipate, benzoate, citrate, lactate, maleate, phosphate, tartarate, borate, tri(hydroxymethyl) aminomethane), succinate, glycine, histidine, the salts of various amino acids, or the like, or combinations thereof. See Wang (1980) *Supra*, p. 455. Suitable salts and isotonicifiers include sodium chloride, dextrose, mannitol, sucrose, trehalose, or the like. Where the carrier is a liquid, it is preferred that the carrier is hypotonic or isotonic with oral, conjunctival, or dermal fluids and have a pH within the range of 4.5-8.5. Where the carrier is in powdered form, it is preferred that the carrier is also within an acceptable non-toxic pH range.
- Suitable reducing agents, which maintain the reduction of reduced cysteines, include dithiothreitol (DTT also known as Cleland's reagent) or dithioerythritol at 0.01% to 0.1% wt/wt; acetylcysteine or cysteine at 0.1% to 0.5% (pH 2-3); and thioglycerol at 0.1% to 0.5% (pH 3.5 to 7.0) and glutathione. See Akers (1988) *supra*, pp. 225-226. Suitable antioxidants include sodium bisulfite, sodium sulfite, sodium metabisulfite, sodium thiosulfate, sodium formaldehyde sulfoxylate, and ascorbic acid. See Akers (1988) *supra*, p. 225. Suitable chelating agents, which chelate trace metals to prevent the trace metal catalyzed oxidation of reduced cysteines, include citrate, tartarate, ethylenediaminetetraacetic acid (EDTA) in its disodium, tetrasodium, and calcium disodium salts, and diethylenetriamine pentaacetic acid (DTPA). See, e.g., Wang (1980) *supra*, pp. 457-458 and 460-461, and Akers (1988) *supra*, pp. 224-227.
- The composition can include one or more preservatives such as phenol, cresol, p-aminobenzoic acid, BDSA, sorbitate, chlorhexidine, benzalkonium chloride, or the like. Suitable stabilizers include carbohydrates such as trehalose or glycerol. The composition can include a stabilizer such as one or more of microcrystalline cellulose, magnesium stearate, mannitol, sucrose to stabilize, for example, the physical form of the composition; and one or more of glycine, arginine, hydrolyzed collagen, or protease inhibitors to stabilize, for example, the chemical structure of the

WO 02/086105

PCT/US02/12527

- composition. Suitable suspending additives include carboxymethyl cellulose, hydroxypropyl methylcellulose, hyaluronic acid, alginate, chondroitin sulfate, dextran, maltodextrin, dextran sulfate, or the like. The composition can include an emulsifier such as polysorbate 20, polysorbate 80, pluronic, triolein, soybean oil, lecithins, squalene and squalanes, sorbitan treiolate, or the like. The composition can include an antimicrobial such as phenylethyl alcohol, phenol, cresol, benzalkonium chloride, phenoxyethanol, chlorhexidine, thimersol, or the like. Suitable thickeners include natural polysaccharides such as mannans, arabinans, alginate, hyaluronic acid, dextrose, or the like; and synthetic ones like the PEG hydrogels of low molecular weight and aforementioned suspending agents.
- The composition can include an adjuvant such as cetyl trimethyl ammonium bromide, BDSA, cholate, deoxycholate, polysorbate 20 and 80, fusidic acid, or the like, and in the case of DNA delivery, preferably, a cationic lipid. Suitable sugars include glycerol, threose, glucose, galactose, mannitol, and sorbitol. A suitable protein is human serum albumin.
- Preferred compositions include one or more of a solubility enhancing additive, preferably a cyclodextrin; a hydrophilic additive, preferably a mono succhamide or oligosaccharide; an absorption promoting additive, preferably a cholate, a deoxycholate, a fusidic acid, or a chitosan; a cationic surfactant, preferably a cetyl trimethyl ammonium bromide; a viscosity enhancing additive, preferably to promote residence time of the composition at the site of administration, preferably a carboxymethyl cellulose, a maltodextrin, an alginic acid, a hyaluronic acid, or a chondroitin sulfate; or a sustained release matrix, preferably a poly(ortho-ester), a hydrogel, a particulate slow release depo system, preferably a poly(lactide co-glycolides (PLG), a depo foam, a starch microsphere, or a cellulose derived buccal system; a lipid-based carrier, preferably an emulsion, a liposome, a niosomes, or a micelles. The composition can include a bilayer destabilizing additive, preferably a phosphatidyl ethanolamine; a fusogenic additive, preferably a cholesterol hemisuccinate.
- Other preferred compositions for sublingual administration include, for example, a bioadhesive to retain the agent sublingually; a spray, paint, or swab applied to the tongue; retaining a slow dissolving pill or lozenge under the tongue; or the like. Other preferred compositions for transdermal administration include a

WO 02/086105

PCT/US02/12527

bioadhesive to retain the agent on or in the skin; a spray, paint, cosmetic, or swab applied to the skin; or the like.

These lists of carriers and additives is by no means complete and a worker skilled in the art can choose excipients from the GRAS (generally regarded as safe)

- 5 list of chemicals allowed in the pharmaceutical preparations and those that are currently allowed in topical and parenteral formulations.

For the purposes of this invention, the pharmaceutical composition including agent can be formulated in a unit dosage and in a form such as a solution, suspension, or emulsion. The agent may be administered to tissue innervated by the trigeminal

- 10 and/or olfactory neurons as a powder, a granule, a solution, a cream, a spray (e.g., an aerosol), a gel, an ointment, an infusion, an injection, a drop, or sustained release composition, such as a polymer disk. For buccal administration, the compositions can take the form of tablets or lozenges formulated in a conventional manner. For administration to the eye or other external tissues, e.g., mouth and skin, the compositions
15 can be applied to the infected part of the body of the patient as a topical ointment or cream. The compounds can be presented in an ointment, for instance with a water-soluble ointment base, or in a cream, for instance with an oil-in-water cream base. For conjunctival applications, the agent can be administered in biodegradable or non-degradable ocular inserts. The drug may be released by matrix erosion or passively
20 through a pore as in ethylene-vinylacetate polymer inserts. For other mucosal administrations, such as sublingual, powder discs may be placed under the tongue and active delivery systems may for *in situ* by slow hydration as in the formulation of liposomes from dried lipid mixtures or pro-liposomes.

- Other preferred forms of compositions for administration include a suspension
25 of a particulate, such as an emulsion, a liposome, an insert that releases the agent slowly, and the like. The powder or granular forms of the pharmaceutical composition may be combined with a solution and with a diluting, dispersing, or surface-active agent. Additional preferred compositions for administration include a bioadhesive to retain the agent at the site of administration; a spray, paint, or swab applied to the
30 mucosa or epithelium; a slow dissolving pill or lozenge; or the like. The composition can also be in the form of lyophilized powder, which can be converted into a solution, suspension, or emulsion before administration. The pharmaceutical composition

WO 02/086105

PCT/US02/12527

including agent is preferably sterilized by membrane filtration and is stored in unit-dose or multi-dose containers such as sealed vials or ampoules.

The method for formulating a pharmaceutical composition is generally known in the art. A thorough discussion of formulation and selection of pharmaceutically acceptable carriers, stabilizers, and isomolytes can be found in *Remington's Pharmaceutical Sciences* (18th ed.; Mack Publishing Company, Eaton, Pennsylvania, 1990), herein incorporated by reference.

The polynucleotide agents of the present invention can also be formulated in a sustained-release form to prolong the presence of the pharmaceutically active agent in the treated mammal, generally for longer than one day. Many methods of preparation of a sustained-release formulation are known in the art and are disclosed in *Remington's Pharmaceutical Sciences* (18th ed.; Mack Publishing Company, Eaton, Pennsylvania, 1990), herein incorporated by reference.

Generally, the agent can be entrapped in semipermeable matrices of solid hydrophobic polymers. The matrices can be shaped into films or microcapsules. Examples of such matrices include, but are not limited to, polyesters, copolymers of L-glutamic acid and gamma ethyl-L-glutamate (Sidman *et al.* (1983) *Biopolymers* 22:547-556), polylactides (U.S. Patent No. 3,773,919 and EP 58,481), poly(lactate polyglycolate (PLGA) such as polylactide-co-glycolide (see, for example, U.S. Patent Nos. 4,767,628 and 5,654,008), hydrogels (see, for example, Langer *et al.* (1981) *J. Biomed. Mater. Res.* 15:167-277; Langer (1982) *Chem. Tech.* 12:98-105), non-degradable ethylene-vinyl acetate (e.g., ethylene vinyl acetate disks and poly(ethylene-co-vinyl acetate)), degradable lactic acid-glycolic acid copolymers such as the Lupron Depot™, poly-D-(+)-3-hydroxybutyric acid (EP 133,988), hyaluronic acid gels (see, for example, U.S. Patent 4,636,524), alginic acid suspensions, and the like.

Suitable microcapsules can also include hydroxymethylcellulose or gelatin-microcapsules and polymethyl methacrylate microcapsules prepared by coacervation techniques or by interfacial polymerization. See International Publication Number WO 99/24061, "Method for Producing Sustained-release Formulations," wherein a protein is encapsulated in PLGA microspheres, herein incorporated by reference. In addition, microemulsions or colloidal drug delivery systems such as liposomes and albumin microspheres, may also be used. See *Remington's Pharmaceutical Sciences*

WO 02/086105

PCT/US02/12527

(18th ed.; Mack Publishing Company Co., Eaton, Pennsylvania, 1990). Other preferred sustained-release compositions employ a bioadhesive to retain the agent at the site of administration.

- Among the optional substances that may be combined with the agent in the pharmaceutical composition are lipophilic substances that can enhance absorption of the agent through the mucosa or epithelium of the nasal cavity, or along a neural, lymphatic, or perivascular pathway to damaged nerve cells in the CNS. The agent may be mixed with a lipophilic adjuvant alone or in combination with a carrier, or may be combined with one or several types of micelle or liposome substances.
- Among the preferred lipophilic substances are cationic liposomes including one or more of the following: phosphatidyl choline, lipofectin, DOTAP, a lipid-peptoid conjugate, a synthetic phospholipid such as phosphatidyl lysine, or the like. These liposomes may include other lipophilic substances such as gangliosides and phosphatidylserine (PS). Also preferred are micellar additives such as GM-1 gangliosides and phosphatidylserine (PS), which may be combined with the agent either alone or in combination. GM-1 ganglioside can be included at 1-10 mole percent in any liposomal compositions or in higher amounts in micellar structures. Protein agents can be either encapsulated in particulate structures or incorporated as part of the hydrophobic portion of the structure depending on the hydrophobicity of the active agent. A preferred liposomal formulation employs Depofoam.

INTERMITTENT DOSING

- In another embodiment of the invention, the pharmaceutical composition comprising the therapeutically effective dose of agent is administered intermittently.
- By "intermittent administration" is intended administration of a therapeutically effective dose of agent, followed by a time period of discontinuance, which is then followed by another administration of a therapeutically effective dose, and so forth. Administration of the therapeutically effective dose may be achieved in a continuous manner, as for example with a sustained-release formulation, or it may be achieved according to a desired daily dosage regimen, as for example with one, two, three or more administrations per day. By "time period of discontinuance" is intended a discontinuing of the continuous sustained-released or daily administration of agent. The time period of discontinuance may be longer or shorter than the period of

WO 02/086105

PCT/US02/12527

continuous sustained-release or daily administration. During the time period of discontinuance, the agent level in the relevant tissue is substantially below the maximum level obtained during the treatment. The preferred length of the discontinuance period depends on the concentration of the effective dose and the form of agent used. The discontinuance period can be at least 1 day, preferably is at least 2 day, more preferably is at least and generally does not exceed a time period of 1 week. When a sustained-release formulation is used, the discontinuance period must be extended to account for the greater residence time of agent at the site of injury. Alternatively, the frequency of administration of the effective dose of the sustained-release formulation can be decreased accordingly. An intermittent schedule of administration of agent can continue until the desired therapeutic effect, and ultimately treatment of the disease or disorder, is achieved.

In yet another embodiment, intermittent administration of the therapeutically effective dose of agent is cyclic. By "cyclic" is intended intermittent administration accompanied by breaks in the administration, with cycles ranging from about 2 to about 10. For example, the administration schedule might be intermittent administration of the effective dose of agent, wherein a single short-term dose is given once every 2 days, followed by a break in intermittent administration for a period of 1 week, followed by intermittent administration by administration of a single short-term dose given once per day for two weeks, followed by a break in intermittent administration for a period of two weeks, and so forth

The present invention may be better understood with reference to the following examples. These examples are intended to be representative of specific embodiments of the invention, and are not intended as limiting the scope of the invention.

EXPERIMENTAL

Although the examples presented herein are limited to the delivery/administration of chimeric oligonucleotides, the invention should not be construed as being limited to this single class of polynucleotide agents.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Introduction

Intranasal administration is an effective means for delivering an antisense polynucleotide agent complementary to the IGF-1 receptor to the CNS. For a detailed description of the structure of the chimeric antisense oligonucleotides used in the examples below, see International Publication No. WO 01/16306 A2; and U.S. Application Serial Nos. 60/151,246, filed August 27, 1999, and 09/648,254, filed August 25, 2000, both entitled "Chimeric Antisense Oligonucleotides and Cell Transfecting Formulations Thereof," herein incorporated by reference.

- 10 Example 1: Delivery of ^{35}S Antisense Oligonucleotide (AON) for the IGF-1 Receptor to the CNS by Intranasal Administration

Chimeric Antisense Oligonucleotides

In general, a chimeric antisense oligonucleotide suitable for use with the methods of the invention will have the structure shown below:

15 $5' - \text{W} - \text{X}^1 - \text{Y} - \text{X}^2 - \text{Z} - 3'$.

In this structure, the central or core region of the molecule, represented by Y, is a block of about five to twelve phosphorothioate-linked deoxyribonucleotides. Such sequences are known to activate RNase H when hybridized to a complementary, or near-complementary strand of RNA, thus promoting cleavage of the target RNA.

20 This region is flanked by two blocks, represented by X^1 and X^2 , each having about seven to twelve phosphodiester-linked 2'-O-methyl ribonucleotide subunits. These regions, while not effective to activate RNAase H, provide high affinity binding to complementary or near complementary RNA strands and are generally characterized by reduced cellular toxicity compared to phosphorothioate-linked subunits.

25 The presence of the 2'-O-methyl substituents of the RNA subunits provides a moderate increase in stability, in comparison to the stability of unsubstituted (e.g., 2'-hydroxy) ribose moieties; however, the phosphodiester 2'-O-methyl RNA subunits are nonetheless susceptible to attack by cellular exonucleases. Accordingly, a chimeric antisense oligonucleotide (AON) may optionally comprise blocking groups,

30 designated as W and Z in the above representation, respectively, at the 5' and 3' termini. The blocking groups may be linked to their respective X blocks by phosphodiester linkages. The 3'-blocking group, Z, is preferably a 3'-to-3' linked nucleotide, although one of skill in the art will readily recognize that this terminus

WO 02/086105

PCT/US02/12527

may also be blocked with other groups. The 5' terminus is blocked with a 5'-O-alkyl thymidine subunit, preferably a 5'-O-methyl thymidine.

³⁵S-AON

5 The ³⁵S-labelled antisense oligonucleotide (³⁵S-AON) used was the Na⁺ salt form of an oligonucleotide comprising a sequence that corresponds to SEQ ID NO.: 1. More specifically, the ³⁵S-AON had the following structure:

5': 2'OMe [U*(ps) C*(ps) U*(ps) U(po) C(po) U(po) C] (ps) A(ps) C(ps)
A(ps) G(ps) A(ps) C(ps) C(ps) T(ps) T(po) 2'OMe[C(po) G(po) G(po) C(ps) A(ps)
10 A(ps)G] 3'
wherein * indicates the location of the ³⁵S label and (ps) and (po) designate phosphorothioate and phosphodiester linkages, respectively. The central portion (e.g., core region) of the molecule, represented by the region Y in the generalized schematic shown above contains nine phosphorothionate-linked nucleotides, which
15 are represented by the bolded nucleotides in the above representation. The core region corresponds to nucleotides 9 to 17 of SEQ ID NO: 1. The 5' flanking region of phosphodiester-linked 2'-O-methyl ribonucleotides corresponding to region X1 in the above representation corresponds to nucleotides 1 through 8 of SEQ ID NO: 1. The 3' flanking region of phosphodiester-linked 2'-O-methyl ribonucleotides corresponding
20 to region X2 in the above representation corresponds to nucleotides 18 through 25 of SEQ ID NO: 1. The specific IGF-I receptor sequence targeted by the antisense oligonucleotide shown in SEQ ID NO:1 corresponds to nucleotides 1025-1049 of the human insulin-like growth factor I receptor (GenBank Accession No. X04434 M24599/Locus HSIGFIRR). Following identification of the specific IGF-I receptor
25 target sequence, oligonucleotide sequence information was provided to TriLink Biotechnologies, Inc., for preparation as a radiolabeled antisense agent. The ³⁵S-AON was prepared by TriLink Biotechnologies Inc., using solid phase synthesis, according to established methodologies well known to one of skill in the art. The use of a radioactively tagged agent is the preferred molecule for *in vivo* pharmacokinetic
30 research because it is accepted as the least intrusive means of adding a tracer to a molecule. A key consideration for the use of a radioactively labeled oligonucleotide for *in vivo* studies is to ensure that the radiolabel is non-exchangeable. TriLinks

WO 02/086105

PCT/US02/12527

addresses this concern by incorporating the radiolabel into the oligomer during its synthesis.

Intranasal Delivery to the CNS

5 Male Sprague-Dawley rats weighing 162 g (rat # 3), 321 g (rat #8) and 336 g (rat #2) were anesthetized with intraperitoneal sodium pentobarbital (50 mg/kg). AON delivery to the CNS was assessed after intranasal administration of a composition comprising ^{35}S -AON in combination with unlabeled AON in phosphate-buffered saline, pH 7.4. Rats were placed on their backs and administered ~100 microliters of
10 ^{35}S -AON to each naris over a period of 20-30 minutes, alternating drops every 2-3 minutes between the left and right nares. During the intranasal administration of this agent, one side of the nose and mouth were held closed. This method of administering the agent allows for both pressure and gravity to deliver the agent into the upper one third of the nasal cavity. Rats subsequently underwent perfusion-fixation within minutes following the completion of ^{35}S -AON administration.
15 Perfusion-fixation was performed with 50-100 ml physiologic saline followed by 500 ml of fixative containing 1.25% glutaraldehyde and 1% paraformaldehyde in 0.1 M Sorenson's phosphate buffer, pH 7.4, prior to spinal cord dissection, and ^{35}S measurements were determined. Areas dissected included the spinal cord, olfactory
20 bulbs, frontal cortex, anterior olfactory nucleus, hippocampal formation, choroid plexus, diencephalon, medulla, pons, and cerebellum.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Data for the intranasal (I.N.) delivery of an antisense oligonucleotide (^{35}S -AON) for the IGF-1 receptor to the CNS.

- Rat AON #3 (^{35}S -AON + rhAON) weight = 162.2 grams
 5 133.45 nmoles delivered
 Anesthetic: Sodium pentobarbital (Nembutal) administered I.P. (50 mg/kg)
 I.N. administration time = 30 minutes

| Tissue Type | Activity of Antisense | 0.8690 | dpm/fmole | |
|-------------------------|-----------------------|----------|-----------|------------|
| Weight | DPM | fmoles | pM | nM |
| Blood Sample #1 (5:00) | 0.22424 | 582.0 | 669.7 | 2986.4 |
| Blood Sample #2 (11:00) | 0.23434 | 434.8 | 500.3 | 2135.0 |
| Blood Sample #3 (15:10) | 0.23354 | 617.4 | 710.5 | 3042.3 |
| Blood Sample #4 (20:20) | 0.23866 | 1272.8 | 1464.6 | 6136.8 |
| Blood Sample #5 (25:00) | 0.22726 | 1386.4 | 1595.4 | 7020.1 |
| Left Olfactory Bulb | 0.03992 | 1995.7 | 2296.5 | 57528.2 |
| Right Olfactory Bulb | 0.04184 | 2076.4 | 2389.4 | 57107.2 |
| Frontal Cortex | 0.05090 | 5219.0 | 6005.8 | 117991.2 |
| Caudate / Putamen | 0.01181 | 34.5 | 39.7 | 3362.6 |
| Ant. Olf. Nucleus | 0.01898 | 437.0 | 502.9 | 26495.1 |
| L. Hippocampal Form. | 0.04026 | 433.5 | 498.9 | 12391.8 |
| Diencephalon | 0.24938 | 2049.2 | 2358.2 | 9456.1 |
| Midbrain | 0.09474 | 718.2 | 826.5 | 8723.7 |
| Pons | 0.05816 | 916.4 | 1054.6 | 18132.6 |
| Medulla | 0.14136 | 1895.9 | 2181.7 | 15433.8 |
| Cerebellum | 0.29641 | 1395.4 | 1605.7 | 5417.3 |
| Ventral Dura | 0.00204 | 949.4 | 1092.5 | 535532.2 |
| Trigeminal Nerve | 0.03227 | 6885.9 | 7923.9 | 245549.4 |
| Spinal Dura | 0.02060 | 45.0 | 51.8 | 2512.7 |
| Cervical Spinal Cord | 0.15305 | 5851.9 | 6734.1 | 43999.2 |
| Lumbar Spinal Cord | 0.07121 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| Deltoid Muscle | 0.12213 | 43.4 | 50.0 | 409.0 |
| Liver | 0.13427 | 2873.2 | 3306.3 | 24624.2 |
| Kidney | 0.11940 | 2481.7 | 2855.8 | 23917.5 |
| Lung | 0.04468 | 31.7 | 36.5 | 817.0 |
| Esophagus | 0.02883 | 1844.5 | 2122.6 | 73623.5 |
| Trachea | 0.02847 | 179.6 | 206.7 | 7258.6 |
| R. Olfact. Epithelium | 0.05196 | 978859.4 | 1126420.5 | 21678608.7 |

- 10 radioactivity administered = 52.24 uCi
 72.38 dpm was subtracted as background from the original dpm.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Data for the intranasal (I.N.) delivery of an antisense oligonucleotide (AON) for the IGF-1 receptor to the CNS.

Rat AON #2 (³⁵S-AON + rhAON) weight = 336.0 grams
 5 68.218 nmoles delivered
 Anesthetic: Sodium pentobarbital (Nembutal) administered I.P. (50 mg/kg)
 I.N. administration time = 13 minutes

| Tissue Type | Activity of Antisense | 0.8526 | dpm/nmole | nM |
|-------------------------|-----------------------|----------|-----------|-----------|
| Weight | DPM | fmoles | pM | |
| Blood Sample #1 (5:00) | 0.22799 | 95.3 | 111.8 | 490.2 |
| Blood Sample #2 (10:00) | 0.23943 | 113.2 | 132.7 | 554.3 |
| Left Olfactory Bulb | 0.03992 | 825.0 | 967.6 | 24238.6 |
| Right Olfactory Bulb | 0.03336 | 826.6 | 969.5 | 29060.5 |
| Frontal Cortex | 0.02123 | 181.8 | 213.2 | 10044.4 |
| Caudate / Putamen | 0.00535 | 62.4 | 73.2 | 13684.4 |
| L. Hippocampal Form. | 0.06674 | 972.5 | 1140.6 | 17090.1 |
| R. Hippocampal Form. | 0.08740 | 1226.1 | 1438.1 | 16454.0 |
| Diencephalon | 0.32489 | 1844.6 | 2163.5 | 6659.1 |
| Midbrain | 0.05322 | 580.5 | 680.9 | 12793.5 |
| Pons | 0.06507 | 695.6 | 815.9 | 12538.1 |
| Medulla | 0.15719 | 2067.2 | 2424.6 | 15424.5 |
| Cerebellum | 0.24087 | 2400.9 | 2816.0 | 11690.8 |
| Ventral Dura | 0.00263 | 204.6 | 239.9 | 91226.2 |
| Trigeminal Nerve | 0.02787 | 332.5 | 390.0 | 13993.0 |
| Spinal Dura | 0.00564 | 46.0 | 53.9 | 9564.0 |
| Cervical Spinal Cord | 0.08452 | 42.1 | 49.4 | 584.2 |
| Thoracic Spinal Cord | 0.08002 | 25.8 | 30.2 | 377.6 |
| Lumbar Spinal Cord | 0.09849 | 3.3 | 3.9 | 39.7 |
| Deltoid Muscle | 0.07555 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| Liver | 0.10652 | 17.7 | 20.7 | 194.3 |
| Kidney | 0.16888 | 31.6 | 37.0 | 219.1 |
| Lung | 0.11342 | 82.3 | 96.6 | 851.5 |
| Esophagus | 0.04848 | 72.6 | 85.1 | 1755.7 |
| Trachea | 0.04352 | 86.6 | 101.5 | 2333.4 |
| L. Olfact. Epithelium | 0.06016 | 468011.0 | 548922.1 | 9124370.0 |
| R. Olfact. Epithelium | 0.10629 | 495700.7 | 581398.9 | 5469930.1 |

10 Radioactivity: 1.0 uCi/uL 35S-AON (72.1 uCi)

70 dpm background was subtracted from the original dpm reading.

15

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Data for the intranasal (I.N.) delivery of an antisense oligonucleotide (AON) for the IGF-1 receptor to the CNS.

Rat AON #8 (³⁵S-AON + rhAON) weight = 321.9 grams
 5 133.45 nmoles delivered
 Anesthetic: Sodium pentobarbital (Nembutal) administered I.P. (50 mg/kg)
 I.N. administration time = 25 minutes

| Tissue Type | Activity of Antisense | 0.7743 | dpm/fmole | nM |
|-------------------------|-----------------------|-----------|-----------|-------------|
| Weight | DPM | Fmoles | pM | |
| Blood Sample #1 (5:50) | 0.24895 | 1904.7 | 2459.9 | 9881.1 |
| Blood Sample #2 (10:00) | 0.23735 | 3149.5 | 4067.7 | 17137.3 |
| Blood Sample #3 (15:00) | 0.25270 | 3172.1 | 4096.7 | 16211.8 |
| Blood Sample #4 (20:00) | 0.22984 | 2411.3 | 3114.2 | 13549.3 |
| Blood Sample #5 (26:00) | 0.23207 | 2300.9 | 2971.6 | 12804.7 |
| Left Olfactory Bulb | 0.03864 | 3648.2 | 4711.6 | 121936.1 |
| Right Olfactory Bulb | 0.02086 | 2483.3 | 3207.2 | 153746.6 |
| Frontal Cortex | 0.08305 | 818.5 | 1057.1 | 12728.3 |
| Caudate / Putamen | 0.01548 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| Ant. Olf. Nucleus | 0.01758 | 21.7 | 28.0 | 1594.2 |
| Left Hippocampal Form. | 0.26831 | 225.9 | 291.7 | 1087.4 |
| Right Hippocampal Form | 0.09426 | 147.0 | 189.8 | 2014.1 |
| Diencephalon | 0.21560 | 626.6 | 809.2 | 3753.5 |
| Midbrain | 0.08258 | 256.3 | 331.0 | 4008.3 |
| Pons | 0.09447 | 221.3 | 285.8 | 3025.4 |
| Medulla | 0.12234 | 364.0 | 470.1 | 3842.6 |
| Cerebellum | 0.27143 | 1744.0 | 2262.4 | 8298.1 |
| Trigeminal Nerve | 0.03627 | 1246.9 | 1610.4 | 44399.2 |
| Spinal Dura | 0.03604 | 3.8 | 4.9 | 136.2 |
| Cervical Spinal Cord | 0.04376 | 67.2 | 86.8 | 1983.3 |
| Thoracic Spinal Cord | 0.05743 | 18.8 | 24.3 | 422.8 |
| Lumbar Spinal Cord | 0.04724 | 0.0 | 0.0 | 0.0 |
| Deltoid Muscle | 0.20364 | 71.1 | 91.8 | 450.9 |
| Liver | 0.13325 | 355.0 | 458.5 | 3440.7 |
| Kidney | 0.06962 | 163.3 | 210.9 | 3029.3 |
| Lung | 0.04366 | 25.8 | 33.3 | 763.2 |
| Esophagus | 0.03332 | 4895.2 | 6322.1 | 189738.8 |
| Trachea | 0.02673 | 18806.2 | 24288.0 | 908642.1 |
| L. Olfact. Epithelium | 0.04038 | 4051506.0 | 5232475.8 | 129580876.3 |
| R. Olfact. Epithelium | 0.05933 | 86.0 | 111.1 | 129580.9 |

10

Radioactivity administered = 49.5 uCi (1.575 nmoles/uL; 84 uL total volume administered)
 70 dpm background was subtracted from the original dpm.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

Example 2: Delivery of ^3H AON for the IGF-1 Receptor to the CNS by Intranasal AdministrationPreparation of ^3H -AON

5 The ^3H -labelled antisense oligonucleotide (^3H -AON) used was the Na^+ salt form of an oligonucleotide comprising a sequence which corresponds to SEQ ID NO:1 and has the following structure:

S': (5'-OMe-T) 2'OMe [UCUUCCUC]ps A(ps) C(ps) A(ps) G(ps) A(ps) C(ps)
C(ps) T*(ps) T(ps) 2'OMe [CGGGCA] 3'-3'-G

10 wherein * indicates the location of the non-exchangeable tritium label and (ps) and (po) designate phosphorothioate and phosphodiester linkages, respectively. The core region of the molecule contains the same nine phosphorothionate-linked core nucleotides as the described above for the core region of the ^{35}S -AON. As stated above for the ^{35}S -AON, the core nucleotides, which are represented by the bolded

15 nucleotides in the above representation, correspond to nucleotides 9 through 17 of SEQ ID NO:1; X¹ corresponds to nucleotides 1 through 8 of SEQ ID NO:1; and X² corresponds to nucleotides 18 through 25 of SEQ ID NO:1. The ^3H -AON was prepared by TriLink Biotechnologies Inc. using solid phase synthesis, according to established methodologies well known to one of skill in the art.

20

Intranasal Delivery to the CNS:

A male Sprague-Dawley rat weighing 463.5 g (rat #1) was anesthetized with intraperitoneal sodium pentobarbital (50 mg/kg). AON delivery to the CNS was assessed after intranasal administration of 143 nmoles of a composition comprising

25 ^3H -AON in combination with unlabeled AON in phosphate-buffered saline, pH 7.4. The rat was placed on its back and administered ~100 microliters of ^{35}S -AON to each naris over a period of 20-30 minutes, alternating drops every 2-3 minutes between the left and right nares. The rat subsequently underwent perfusion-fixation within minutes following the completion of ^3H -AON administration. Perfusion-fixation was

30 performed with 50-100 ml physiologic saline followed by 500 ml of fixative containing 1.25% glutaraldehyde and 1% paraformaldehyde in 0.1 M Sorenson's phosphate buffer, pH 7.4, prior to spinal cord dissection, and ^3H measurements were determined. Areas dissected included the spinal cord, olfactory bulbs, frontal cortex,

WO 02/086105

PCT/US02/12527

anterior olfactory nucleus, hippocampal formation, choroid plexus, diencephalon, medulla, pons, and cerebellum.

5 Data for the intranasal (I.N.) delivery of an antisense oligonucleotide (AON) for the IGF-1 receptor to the CNS.

Rat AON #1 weight = 463.5 grams
 143.75 nmoles administered (23.7 nmoles ^3H -AON, 120 nmoles AON)
 Anesthetic: Sodium pentobarbital (Nembutal) administered I.P. (50 mg/kg)
 10 I.N. administration time = 26 minutes

| Tissue Type | Activity of Antisense | | 0.2320 | Dpm/nmole | nM |
|-------------------------|-----------------------|----------|----------|------------|---------|
| | Weight | DPM | fmoles | pM | |
| Blood Sample #1 (5:00) | 0.22568 | 112.0 | 482.7 | 2138.9 | 2.1 |
| Blood Sample #2 (11:30) | 0.23388 | 27.8 | 119.7 | 511.8 | 0.5 |
| Blood Sample #3 (17:30) | 0.18051 | 47.6 | 205.1 | 1136.1 | 1.1 |
| Left Olfactory Bulb | 0.04066 | 255.0 | 1099.2 | 27033.5 | 27.0 |
| Right Olfactory Bulb | 0.04034 | 126.8 | 546.4 | 13544.4 | 13.5 |
| Frontal Cortex | 0.04195 | 667.7 | 2878.1 | 68606.9 | 68.6 |
| Caudate / Putamen | 0.00621 | 45.4 | 195.6 | 31491.2 | 31.5 |
| Ant. Olf. Nucleus | 0.00462 | 422.9 | 1822.8 | 39454.8 | 394.5 |
| L. Hippocampal Form. | 0.03265 | 158.2 | 682.1 | 20890.3 | 20.9 |
| Diencephalon | 0.27263 | 714.5 | 3079.5 | 11295.6 | 11.3 |
| Midbrain | 0.04573 | 570.9 | 2460.9 | 53812.9 | 53.8 |
| Pons | 0.12760 | 573.8 | 2473.2 | 19382.7 | 19.4 |
| Medulla | 0.20795 | 866.3 | 3734.2 | 17957.3 | 18.0 |
| Cerebellum | 0.28751 | 1364.5 | 5881.3 | 20455.8 | 20.5 |
| Trigeminal Nerve | 0.01708 | 122.6 | 528.2 | 30927.0 | 30.9 |
| Spinal Dura | 0.02038 | 26.0 | 112.0 | 5494.7 | 5.5 |
| Cervical Spinal Cord | 0.19925 | 130.8 | 563.6 | 2828.5 | 2.8 |
| Thoracic Spinal Cord | 0.08677 | 16.2 | 69.7 | 803.3 | 0.8 |
| Lumbar Spinal Cord | 0.55424 | 22.3 | 96.3 | 173.7 | 0.2 |
| Deltoid Muscle | 0.18504 | 27.5 | 118.7 | 641.5 | 0.6 |
| Liver | 0.55424 | 33.9 | 145.9 | 263.3 | 0.3 |
| Kidney | 0.30004 | 33.3 | 143.7 | 478.8 | 0.5 |
| Lung | 0.09829 | 28.3 | 121.9 | 1240.6 | 1.2 |
| Esophagus | 0.04337 | 896.7 | 3865.1 | 89118.9 | 89.1 |
| Trachea | 0.04526 | 1134.6 | 4890.3 | 108049.1 | 108.0 |
| L. Olfact. Epithelium | 0.05348 | 146338.9 | 630771.1 | 11794523.6 | 11794.5 |
| R. Olfact. Epithelium | 0.04189 | 76454.7 | 329545.9 | 7866935.0 | 7866.9 |

15 Radioactivity: 0.5 uCi/ml
 30 ul 3H-AON (15 uCi total) added to 60 ul (120 nmoles) AON
 Total volume of mixture actually administered = 68 ul
 19.28 dpm background subtracted from original dpm.

Conclusions

20 The data presented clearly demonstrate that antisense oligonucleotide is rapidly delivered to the brain and spinal cord within 30 minutes following intranasal administration. The rapid delivery to the olfactory bulb and anterior olfactory nucleus

WO 02/086105

PCT/US02/12527

provides evidence for delivery along the olfactory neural pathway from the upper third of the nasal cavity to the brain. The rapid delivery to the trigeminal nerve, pons, midbrain, medulla, diencephalon, cerebellum and spinal cord provides evidence for delivery along the trigeminal neural pathway from the nasal cavity to the brain and spinal cord. Significant concentrations of antisense oligonucleotide are obtained not only in the above regions of the CNS, but also in the hippocampus and caudate/putamen.

Delivery is documented with both [³H] antisense oligonucleotide (AON#1) and [³⁵S] antisense oligonucleotide (AON#1). Delivery appears to be dose dependent as the average olfactory bulb concentration seen following delivery of 68.2 n moles was 27 nM (AON#1) as compared to 57 nM following delivery of 133 n moles (AON#1).

Demonstration of noninvasive delivery of antisense oligonucleotide to the CNS will improve the treatment and prevention of CNS disorders as it targets the CNS, reduces systematic side effects by reducing the amount of drug that enters the circulatory system, and allows for delivery of antisense agents that do not pass the BBB.

It should be noted that, as used in this specification the singular forms "a," "an," and "the" include plural referents unless the content clearly dictates otherwise. Thus, for example, reference to a composition containing "a compound" includes a mixture of two or more compounds.

All publications and patent applications in this specification are indicative of the level of ordinary skill in the art to which this invention pertains. All publications and patent applications are herein incorporated by reference in their entirety to the same extent as if each individual publication or patent application was specifically and individually indicated to be incorporated by reference in its entirety.

The invention has been described with reference to various specific and preferred embodiments and techniques. However, it should be understood that many variations and modifications may be made while remaining within the spirit and scope of the appended claims.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

THAT WHICH IS CLAIMED:

1. A method for delivering a polynucleotide agent to the central nervous system of a mammal, comprising: contacting an olfactory region of a nasal cavity or a tissue innervated by a trigeminal nerve with a composition comprising the agent whereby the agent is delivered to the tissues and cells of the central nervous system.

2. The method of claim 1, wherein the olfactory region comprises a nerve pathway, an epithelial pathway, a lymphatic channel, a perivascular channel, or a combination thereof.

3. The method of claim 1, wherein the composition comprising the polynucleotide agent is contacted with the mammal's olfactory region by administering the composition into an upper third of the nasal cavity.

4. The method of claim 1, wherein the tissue innervated by the trigeminal nerve is an intranasal tissue or an extranasal tissue selected from the group consisting of an oral tissue, a dermal tissue, or a conjunctiva.

5. The method of claim 4, wherein contacting the composition with the oral tissue comprises sublingual administration.

6. The method of claim 1, wherein the polynucleotide agent is delivered to a spinal cord, a brain stem, a mid-brain, a cerebellum, an olfactory bulb, a cortical structure, a subcortical structure, or any combination thereof.

7. The method of claim 1, wherein the polynucleotide agent is selected from the group consisting of a polynucleotide, a polynucleotide analogue, a polynucleotide mimic, and a plasmid operatively coding for a biologically active peptide or protein.

8. A method for administering a polynucleotide agent to the central nervous system of a mammal, comprising: administering a composition comprising an

WO 02/086105

PCT/US02/12527

effective amount of the agent to an olfactory region of a nasal cavity or to a tissue that is innervated by the trigeminal nerve, whereby the agent is transported into the central nervous system of the mammal in an amount effective to provide a diagnostic, protective, or therapeutic effect on a cell of the central nervous system.

5

9. The method of claim 8, wherein the olfactory region comprises a nerve pathway, an epithelial pathway, a lymphatic channel, a perivascular channel, or a combination thereof.

10 10. The method of claim 8, wherein the tissue innervated by the trigeminal nerve is an intranasal tissue or an extranasal tissue selected from the group consisting of an oral tissue, a dermal tissue, or a conjunctiva.

11. The method of claim 8, wherein the polynucleotide agent is selected
15 from the group consisting of a polynucleotide, a polynucleotide analogue, a polynucleotide mimic, and a plasmid operatively coding for a biologically active peptide or protein.

12. The method of claim 8, wherein the polynucleotide agent is
20 transported to the central nervous system of the mammal in an amount effective for treating a neurological condition, a central nervous system disorder, a psychiatric disorder, or a combination thereof.

13. The method of claim 12, wherein the polynucleotide agent is selected
25 from the group consisting of a polynucleotide, a polynucleotide analogue, a polynucleotide mimic, and a plasmid operatively coding for a biologically active peptide or protein.

14. The method of claim 12, wherein the condition or disorder is a
30 neurodegenerative disorder.

15. The method of claim 14, wherein the neurodegenerative disorder is Parkinson's disease or Alzheimer's disease.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

16. The method of claim 12, wherein the condition or disorder is selected from the group consisting of Lewy body dementia, multiple sclerosis, epilepsy, 5 anosmia, drug addiction, cerebellar ataxia, progressive supranuclear palsy, amyotrophic lateral sclerosis, affective disorders, anxiety disorders, schizophrenia, stroke in the brain, stroke in the spinal cord, meningitis, HIV infection of the central nervous system, a tumor of the brain, a tumor of the spinal cord, a prion disease, anosmia, brain injury, and spinal cord injury.

10 17. The method of claim 16, wherein the polynucleotide agent is an antisense agent designed to be complementary to at least 10 nucleotides of a mRNA transcript encoding a polypeptide selected from the group consisting of an insulin-like growth factor receptor I (IGF-IR), insulin-like growth factor-I (IGF-I), insulin-like growth factor II (IGF-II) an insulin-like growth factor-II (IGF-II) receptor, a Beta-15 Amyloid Precursor Protein, and an opiate receptor.

18. A method of inhibiting translation of a mRNA that encodes a target protein that contributes to the pathology of a central nervous system disorder of a mammal, comprising: providing a composition comprising at least one antisense 20 agent that is complementary to a region of the mRNA; and contacting the composition with an olfactory region of the mammal's nasal cavity or with a tissue that is innervated by the trigeminal nerve, whereby the antisense agent is delivered to a cell of the central nervous system that comprises the mRNA, wherein the antisense agent hybridizes to the target mRNA and inhibits translation.

25 19. The method of claim 18, wherein the antisense agent is selected from the group consisting of an oligonucleotide, a chemically modified oligonucleotide, and a peptide nucleic acid molecule.

30 20. The method of claim 18, wherein the composition comprising the antisense molecule is contacted with the mammal's olfactory region by administering the composition into an upper third of the nasal cavity.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

21. The method of claim 18, wherein the target protein is selected from the group consisting of: an insulin-like growth factor receptor I (IGF-IR), insulin-like growth factor-I (IGF-I), insulin-like growth factor II (IGF-II), an insulin-like growth factor-II (IGF-II) receptor, a Beta-Amyloid Precursor Protein, and an opiate receptor.

5

22. The method of claim 18, wherein the tissue innervated by the trigeminal nerve is an intranasal tissue or an extranasal tissue selected from the group consisting of an oral tissue, a dermal tissue, or a conjunctiva.

10 23. The method of claim 22, wherein contacting the composition with the oral tissue comprises sublingual administration.

WO 02/086105

PCT/US02/12527

SEQUENCE LISTING

<110> Reinhard, Christoph
Frey, William H. (II)

<120> Delivery of Polynucleotide Agents to the
Central Nervous System

<130> PP-016157.004

<150> 60/285,319

<151> 2001-04-20

<150> 60/288,716

<151> 2002-05-04

<160> 9

<170> FastSEQ for Windows Version 4.0

<210> 1

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

.

<220>

<223> Antisense Sequence

<400> 1

tcttcctcac agaccttcgg gcaag

25

<210> 2

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

.

<220>

<223> Antisense Sequence

<400> 2

tccctcgagg ccagactt

18

<210> 3

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

.

<220>

<223> Antisense Sequence

<400> 3

ggaccctctt ccggagcc

18

<210> 4

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

.

<220>

<223> Antisense Sequence

<400> 4

ccggagccag acttcat

17

WO 02/086105

PCT/US02/12527

<210> 5
<211> 20
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<223> Antisense Sequence

<400> 5
ctgccttc tctaggatga 20

<210> 6
<211> 15
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<223> Antisense Sequence

<400> 6
ccctccctcg gagcc 15

<210> 7
<211> 17
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<223> Antisense Sequence

<400> 7
tacttcagac cgagggc 17

<210> 8
<211> 18
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<223> Antisense Sequence

<400> 8
ccgaggcctc ctccccagg 18

<210> 9
<211> 18
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

<220>
<223> Antisense Sequence

<400> 9
tcctccggag ccagactt 18

【国際調査報告】

| INTERNATIONAL SEARCH REPORT | | International application No. PCT/US02/12527 |
|--|--|---|
| A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER IPC(7) : C12N 5/06 US CL : 424/93.1, 93.2; 435/455; 514/44 According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC | | |
| B. FIELDS SEARCHED Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols) U.S. : 424/93.1, 93.2; 435/455; 514/44 | | |
| Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched | | |
| Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used) Please See Continuation Sheet | | |
| C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT | | |
| Category * | Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages | Relevant to claim No. |
| A | BABIC et al. Deletion of glycoprotein gE reduces the propagation of pseudorabies virus in the nervous system of mice after intranasal inoculation. Virology. 1996, Vol. 219, pages 270-284, entire document. | 1-23 |
| A | LE GAL LA SALLE et al. An adenovirus vector for gene transfer into neurons and glia in the brain. Science. 12 February 1993, Vol. 259, pages 983-990, entire document. | 1-23 |
| A | THORNE et al. 'Delivery of insulin-like growth factor-1 to the brain and spinal cord along olfactory and trigeminal pathways following intranasal administration: a noninvasive method for bypassing the blood-brain barrier.' Society for Neuroscience Abstracts, Vol. 26 (1-2), pAbstract No. 51118, 2000, see Abstract. | 1-23 |
| A | VIOLA et al. Adenovirally mediated gene transfer into experimental solid brain tumors and leptomeningeal cancer cells. J. Neurosurgery. 1995, Vol. 82, pages 70-76, entire document. | 1-23 |
| A | ZOU et al. Liposome-mediated NGF gene transfection following neuronal injury: potential therapeutic applications. Gene Therapy. 1999, Vol. 6, pages 994-1005, entire document. | 1-23 |
| <input type="checkbox"/> Further documents are listed in the continuation of Box C. <input type="checkbox"/> | | See patent family annex. |
| <p>* Special categories of cited documents:</p> <p>"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance</p> <p>"B" earlier application or patent published on or after the international filing date</p> <p>"L" document which may throw doubt on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)</p> <p>"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means</p> <p>"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed</p> | | |
| Date of the actual completion of the international search 30 June 2002 (30.06.2002) | Date of mailing of the international search report 23 JUL 2002 | |
| Name and mailing address of the ISA/US Commissioner of Patents and Trademarks Box PCT Washington, D.C. 20231 Facsimile No. (703) 305-3230 | Authorized officer: <i>Patricia D. Roberts</i> , Anne-Marie Baker, Ph.D. Telephone No. (703)308-0196 | |

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1998)

| | |
|-----------------------------|---|
| INTERNATIONAL SEARCH REPORT | International application No. PCT/US02/12527 |
| | |

Continuation of B. FIELDS SEARCHED Item 3:
WEST
Dialog (file: medicine)
search terms: central nervous system, nasal, oral, trigeminal, gene, polymers, DNA, nucleic acid, plasmid, neurodegenera?, IGF-1, IGF-IR, Alzheimer, Frey, Reinhard

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1998)

フロントページの続き

| (51)Int.Cl. ⁷ | F I | テーマコード(参考) |
|--------------------------|---------------|------------|
| A 6 1 P 25/08 | A 6 1 P 25/08 | |
| A 6 1 P 25/16 | A 6 1 P 25/16 | |
| A 6 1 P 25/18 | A 6 1 P 25/18 | |
| A 6 1 P 25/28 | A 6 1 P 25/28 | |
| A 6 1 P 25/30 | A 6 1 P 25/30 | |
| A 6 1 P 31/18 | A 6 1 P 31/18 | |
| A 6 1 P 35/00 | A 6 1 P 35/00 | |
| A 6 1 P 37/04 | A 6 1 P 37/04 | |
| A 6 1 P 43/00 | A 6 1 P 43/00 | 1 1 1 |
| C 1 2 N 15/09 | C 1 2 N 15/00 | A |

(81)指定国 AP(GH,GM,KE,LS,MW,MZ,SD,SL,SZ,TZ,UG,ZM,ZW),EA(AM,AZ,BY,KG,KZ,MD,RU,TJ,TM),EP(AT, BE,CH,CY,DE,DK,ES,FI,FR,GB,GR,IE,IT,LU,MC,NL,PT,SE,TR),OA(BF,BJ,CF,CG,CI,CM,GA,GN,GQ,GW,ML,MR,NE,SN, TD,TG),AE,AG,AL,AM,AT,AU,AZ,BA,BB,BG,BR,BY,BZ,CA,CH,CN,CO,CR,CU,CZ,DE,DK,DM,DZ,EC,EE,ES,FI,GB,GD,GE, GH,GM,HR,HU,ID,IL,IN,IS,JP,KE,KG,KP,KR,KZ,LC,LK,LR,LS,LT,LU,LV,MA,MD,MG,MK,MN,MW,MX,MZ,NO,NZ,OM,PH,P L,PT,RO,RU,SD,SE,SG,SI,SK,SL,TJ,TM,TN,TR,TT,TZ,UA,UG,US,UZ,VN,YU,ZA,ZM,ZW

(72)発明者 フレイ , ウィリアム エイチ . ツー

アメリカ合衆国 ミネソタ 5 5 1 2 7 , ホワイト ベアー レイク , アパートメント 2 1
6 , センタービル ロード 4 8 0 0

F ターム(参考) 4B024 AA01 CA02 EA04 HA17

| | | | | |
|-----------------|-------------|-------------|-------------|-------------|
| 4C084 AA13 MA13 | MA16 MA22 | MA23 MA24 | MA28 MA56 | MA57 MA58 |
| MA59 MA63 | MA66 NA10 | NA13 ZA022 | ZA062 ZA152 | ZA162 ZA182 |
| ZA362 ZA942 | ZB092 ZB262 | ZB332 ZC202 | ZC392 ZC552 | |
| 4C086 AA01 AA02 | EA16 MA01 | MA04 MA57 | MA59 NA10 | NA13 ZA02 |
| ZA06 ZA15 | ZA16 ZA18 | ZA36 ZA94 | ZB09 ZB26 | ZB33 ZC20 |
| ZC39 ZC55 | | | | |