

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11) 特許出願公開番号

特開2008-54578

(P2008-54578A)

(43) 公開日 平成20年3月13日(2008.3.13)

(51) Int.Cl.	F I	テーマコード (参考)
<b>A01K 67/027 (2006.01)</b>	A01K 67/027 ZNA	4B024
<b>C12N 15/09 (2006.01)</b>	C12N 15/00 A	4B063
<b>A61K 45/00 (2006.01)</b>	A61K 45/00	4C084
<b>A61P 25/28 (2006.01)</b>	A61P 25/28	
<b>A61K 48/00 (2006.01)</b>	A61K 48/00	

審査請求 有 請求項の数 14 O L (全 14 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願2006-235245 (P2006-235245)  
 (22) 出願日 平成18年8月31日 (2006.8.31)

(71) 出願人 503360115  
 独立行政法人科学技術振興機構  
 埼玉県川口市本町4丁目1番8号  
 (74) 代理人 100115026  
 弁理士 圓谷 徹  
 (72) 発明者 曾根 雅紀  
 兵庫県伊丹市千僧三丁目135番地 アブ  
 ローズコート102  
 (72) 発明者 綱島 陽一  
 京都府京都市中京区東洞院通三条下る三文  
 字町205-3 フォーム東洞院三条13  
 02  
 Fターム(参考) 4B024 AA01 AA11 BA80 CA04 CA05  
 CA06 DA02 EA10 GA11 GA18  
 HA08 HA14

最終頁に続く

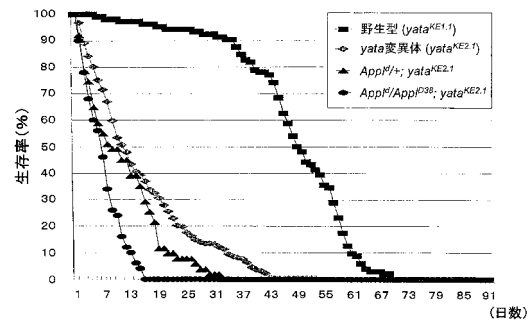
(54) 【発明の名称】 アルツハイマー病発症機構に関わる遺伝子

(57) 【要約】 (修正有)

【課題】アルツハイマー病の診断・治療およびその開発に、さらにその他の神経変性疾患の診断・治療およびその開発に有用な遺伝子改変動物、薬剤のスクリーニング方法などを提供する。

【解決手段】特定の配列で示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログをコードする遺伝子の神経細胞での発現が抑制され、あるいは当該遺伝子産物が有する本来のトラフィッキング機能を欠失させた変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィッキング機能に異常を生じさせた非ヒト動物などからなる。当該非ヒト動物は、神経変性疾患モデル動物およびアルツハイマー病疾患モデル動物として用いることからなる。

【選択図】 図1



## 【特許請求の範囲】

## 【請求項 1】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログをコードする遺伝子の神経細胞での発現が抑制され、あるいは当該遺伝子産物が有する本来のトラフィッキング機能を欠失させた変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィッキング機能に異常を生じさせた非ヒト動物。

## 【請求項 2】

上記物質が、シナプス分子である、請求項 1 記載の非ヒト動物。

## 【請求項 3】

上記物質が、A P P L、H I G、または他の種におけるこれらのホモログである、請求項 1 記載の非ヒト動物。 10

## 【請求項 4】

神経変性疾患モデル動物として用いられる、請求項 1 記載の非ヒト動物。

## 【請求項 5】

アルツハイマー病疾患モデル動物として用いられる、請求項 1 記載の非ヒト動物。

## 【請求項 6】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログを標的（創薬ターゲット）とした神経変性疾患治療薬のスクリーニング方法。

## 【請求項 7】

請求項 4 記載の非ヒト動物を用いて、その症状を改善する物質をスクリーニングすることを特徴とする、請求項 6 記載の神経変性疾患治療薬のスクリーニング方法。 20

## 【請求項 8】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログを標的（創薬ターゲット）としたアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法。

## 【請求項 9】

請求項 5 記載の非ヒト動物を用いて、その症状を改善する物質をスクリーニングすることを特徴とする、請求項 8 記載のアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法。

## 【請求項 10】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性の異常の有無を検査し、あるいは、その遺伝子配列の異常の有無を検査するための手段を備えたことを特徴とする神経変性疾患の診断薬。 30

## 【請求項 11】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性の異常の有無を検査し、あるいは、その遺伝子配列の異常の有無を検査するための手段を備えたことを特徴とするアルツハイマー病の診断薬。

## 【請求項 12】

配列番号 2 に示されるアミノ酸配列からなる y a t a 分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性を調節し、あるいはその変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィッキングを制御する方法。 40

## 【請求項 13】

上記物質が、シナプス分子である、請求項 12 記載の方法。

## 【請求項 14】

上記物質が、A P P L、H I G、または他の種におけるこれらのホモログである、請求項 12 記載の方法。

## 【発明の詳細な説明】

## 【技術分野】

## 【 0 0 0 1 】

本発明は、アルツハイマー病発症機構に関わる遺伝子に関する。本発明は特に、アルツハイマー病の診断・治療およびその開発に、さらにその他の神経変性疾患の診断・治療およびその開発に有用な技術を提供するものである。

## 【 背景技術 】

## 【 0 0 0 2 】

アルツハイマー病は、アルツハイマー型老人性痴呆症を含む神経変性疾患であり、現在は認知症とも呼ばれているが、その発症機構は未だ十分に解明されていない。

## 【 0 0 0 3 】

アルツハイマー病に関与する遺伝子として、これまで、アミロイド前駆体蛋白 (Amyloid Precursor Protein; APP)、プレセニリンなどの分子が同定されており、これらの分子を標的としたアルツハイマー病の診断・治療法の開発が盛んに試みられているが、これらの分子もしくはその遺伝子を用いた有用な診断・治療法の開発は未だに成功していない。また、これらの分子がいかにして発症機構に関わっているかは正確には理解されておらず、そのため、どのような手段を講ずれば診断・治療法を開発できるのかを考える上での基盤となる知識が不足していた。

10

## 【 0 0 0 4 】

アルツハイマー病の診断・治療法に関する特許文献としては、たとえば、以下のものが挙げられる。

【特許文献1】特開2006-217859号公報

20

【特許文献2】特開2006-204150号公報

【特許文献3】特開2005-300516号公報

## 【 発明の開示 】

## 【 発明が解決しようとする課題 】

## 【 0 0 0 5 】

高齢化社会を迎えるなか、アルツハイマー病などに代表される進行性の神経変性疾患は、社会的にきわめて関心の高い重要な神経疾患となっており、その診断・治療法の早期開発が求められている。

## 【 0 0 0 6 】

本発明は、上記の問題点に着目してなされたものであり、その目的は、アルツハイマー病の診断・治療およびその開発に、さらにその他の神経変性疾患の診断・治療およびその開発に有用な遺伝子改変動物、薬剤のスクリーニング方法などを提供することにある。

30

## 【 課題を解決するための手段 】

## 【 0 0 0 7 】

本発明者は、上記の課題に鑑み鋭意検討を重ねた結果、(1) ショウジョウバエ由来の特定分子が、神経細胞において、アルツハイマー病関連分子であるAPP L (APPのショウジョウバエホモログ)、およびその関連シナプス分子のトラフィッキング(シナプスへの輸送)に関わっていること、(2) その変異体は、神経細胞でのトラフィッキングに異常が生じ、羽化後早期に死亡すること、(3) その変異はアルツハイマー病関連分子であるAPP L、タウおよびプレセニリンの遺伝子変異と遺伝学的に相互作用すること、(4) 当該分子は小胞体辺縁のタンパク質輸送に関わる部位に局在すること、等を見出し、当該分子を標的としたアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法が有用であることなどを明らかにし、本発明を完成させるに至った。

40

## 【 0 0 0 8 】

即ち、本発明は、産業上有用な発明として、下記(1)~(14)の発明を包含するものである。

(1) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログをコードする遺伝子の神経細胞での発現が抑制され、あるいは当該遺伝子産物が有する本来のトラフィッキング機能を欠失させた変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィッキング機能に異常を生じさせた非ヒト動物。

50

- (2) 上記物質が、シナプス分子である、上記(1)記載の非ヒト動物。
- (3) 上記物質が、A P P L、H I G、または他の種におけるこれらのホモログである、上記(1)記載の非ヒト動物。
- (4) 神経変性疾患モデル動物として用いられる、上記(1)記載の非ヒト動物。
- (5) アルツハイマー病疾患モデル動物として用いられる、上記(1)記載の非ヒト動物。
- (6) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログを標的(創薬ターゲット)とした神経変性疾患治療薬のスクリーニング方法。
- (7) 上記(4)記載の非ヒト動物を用いて、その症状を改善する物質をスクリーニングすることを特徴とする、上記(6)記載の神経変性疾患治療薬のスクリーニング方法。 10
- (8) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログを標的(創薬ターゲット)としたアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法。
- (9) 上記(5)記載の非ヒト動物を用いて、その症状を改善する物質をスクリーニングすることを特徴とする、上記(8)記載のアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法。
- (10) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性の異常の有無を検査し、あるいは、その遺伝子配列の異常の有無を検査するための手段を備えたことを特徴とする神経変性疾患の診断薬。 20
- (11) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性の異常の有無を検査し、あるいは、その遺伝子配列の異常の有無を検査するための手段を備えたことを特徴とするアルツハイマー病の診断薬。
- (12) 配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログの神経細胞での発現または活性を調節し、あるいはその変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィックを制御する方法。
- (13) 上記物質が、シナプス分子である、上記(12)記載の方法。
- (14) 上記物質が、A P P L、H I G、または他の種におけるこれらのホモログである、上記(12)記載の方法。 30

#### 【発明の効果】

##### 【0009】

本発明によれば、神経変性疾患モデル動物およびアルツハイマー病疾患モデル動物として利用可能な遺伝子改変動物、またこれらの疾患治療薬のスクリーニング方法など、アルツハイマー病の診断・治療およびその開発に、さらにその他の神経変性疾患の診断・治療およびその開発に有用なリサーチツールを提供することができる。

#### 【発明を実施するための最良の形態】

##### 【0010】

以下、本発明の具体的態様について説明する。 40

#### [1] 本発明の遺伝子改変動物

本発明者は、ショウジョウバエを用いた遺伝学的な研究から、真核生物において進化的に保存された遺伝子であるy a t a遺伝子が、アルツハイマー病関連分子を含む膜・分泌タンパク質の小胞体からのトラフィックを制御する機能を有し、さらにアルツハイマー病発症機構と関わりをもつことを明らかにした。この新たな知見から、y a t a遺伝子によって制御されている小胞体からのタンパク質輸送制御に生じた異常がアルツハイマー病発症の一因になっていると考えられ、y a t a分子および小胞体からの輸送制御に関わる分子を標的とした新たなスクリーニング方法によって、アルツハイマー病の診断・治療法を開発していくことが可能であることがわかった。

##### 【0011】

上記スクリーニング方法の好適な一例として、本発明の遺伝子改変動物をモデル動物として使用し、アルツハイマー病の診断・治療法を開発することができる。本発明の遺伝子改変動物は、前述のように、配列番号2に示されるアミノ酸配列からなるy a t a分子、または他の種におけるそのホモログをコードする遺伝子の神経細胞での発現が抑制され、あるいは当該遺伝子産物が有する本来のトラフィック機能を欠失させた変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィック機能に異常を生じさせた非ヒト動物、である。ここで、物質のトラフィック機能に異常を生じさせたとは、当該動物が以下の1又は2以上の特徴を有することを意味する。

(a) 神経細胞において、A P P L ( ショウジョウバエ以外ではそのホモログ ) の細胞体からシナプスへの輸送制御に異常が生じ、A P P L ( またはそのホモログ ) の局在が異常になること。

10

(b) 神経細胞において、H I G ( ショウジョウバエ以外ではそのホモログ ) の細胞体からシナプスへの輸送制御に異常が生じ、H I G ( またはそのホモログ ) の局在が異常になること。

(c) 神経細胞において、他のシナプス分子の輸送制御に異常が生じ、その局在が異常になること。

(d) 神経細胞において、膜タンパク質または分泌タンパク質の輸送制御に異常が生じ、その局在が異常になること。

#### 【0012】

上記A P P Lは、A P P ( アミロイド前駆体蛋白 ) のショウジョウバエホモログである。上記H I Gは、A P P Lによってその局在が制御されているタンパク質であり、またA P P Lの局在もH I Gの制御下にある。A P P LおよびH I Gはともに、細胞体からシナプスへ輸送され、シナプスに局在するシナプス分子である。

20

#### 【0013】

本発明の遺伝子改変動物においては、神経細胞でのトラフィック制御に関わるy a t a分子 ( ショウジョウバエ以外ではそのホモログ ) の発現またはその活性が抑制されることによって、神経細胞内での物質のトラフィック機能に異常が生じている。ここで、y a t a分子とは、遺伝子名「C G 1 9 7 3」のショウジョウバエ遺伝子 ( 以下「y a t a遺伝子」という。 ) によってコードされるプロテインキナーゼ ( セリン / スレオニンキナーゼ ) である。y a t a分子のアミノ酸配列およびy a t a遺伝子のc D N A配列は、G e n B a n kにアクセッション番号「N M \_ 1 4 3 4 6 5」として登録されている。また、配列表の配列番号1には、y a t a遺伝子のc D N A配列とそれによってコードされるy a t a分子のアミノ酸配列とが示され、配列番号2には、y a t a分子のアミノ酸配列が単独で示される。

30

#### 【0014】

上記y a t a遺伝子のヒトおよびマウスのホモログは、N T K L遺伝子 ( S C Y L 1とも呼ばれる ) である。y a t a遺伝子 ( C G 1 9 7 3遺伝子 ) には、図6に示すように、蚊、ミツバチ、線虫、イヌ、ゼブラフィッシュ、粘菌、フグ、ラット、チンパンジーを含む多くの真核生物にホモログがある。図6の表にはあわせて、H I G ( h i g ) 遺伝子の他の種におけるホモログ、およびA P P L ( A p p l ) 遺伝子の他の種におけるホモログが示される。

40

#### 【0015】

本発明の遺伝子改変動物の種類は、ヒトを除き特に限定されるものではないが、ショウジョウバエや線虫のほか、ウシ、ブタ、ヒツジ、ヤギ、ウサギ、イヌ、ネコ、モルモット、ハムスター、マウス、ラットなどの哺乳動物が例示される。なかでも齧歯目が好ましく、近交系が多数作出されており、受精卵の培養、体外受精等の技術が整っているマウス及びラットが、特に好ましい。

#### 【0016】

ショウジョウバエの場合は、たとえば後述の実施例に示す方法で、神経細胞でのトラフィック機能に異常を生じさせた本発明の遺伝子改変動物 ( y a t a変異体 ) を作出す

50

ることができる。また、マウス、ラットなどの哺乳動物の場合は、上記 y a t a 遺伝子のホモログ遺伝子（以下、「y a t a ホモログ遺伝子」という。）をノックアウトし、当該遺伝子の神経細胞での発現を抑制することによって、本発明の遺伝子改変動物を作出することができる。

【0017】

たとえば、本発明の遺伝子改変動物は、哺乳類ゲノム中の y a t a ホモログ遺伝子の DNA 配列の全部または一部を改変あるいは欠損させることにより得られ、相同染色体上の双方の y a t a ホモログ遺伝子が破壊され、y a t a 分子哺乳類ホモログの発現が抑制されることによって、神経細胞での蛋白質輸送制御に異常が生じたノックアウト哺乳動物（以下、「y a t a ノックアウト動物」という。）である。

10

【0018】

本発明の y a t a ノックアウト動物は、遺伝子ターゲティング法などの公知の方法を用いて作出することができる。以下では、遺伝子ターゲティング法を用いた y a t a ノックアウト動物の作出方法の一例について簡単に説明する。

【0019】

まず、ターゲティングベクター（ターゲティングコンストラクト）の作製のため、対象となる動物の y a t a ホモログ遺伝子の一部を単離する。例えば、ノックアウトマウスを作製する場合は、マウスのゲノム DNA ライブラリーから前記 N T K L 遺伝子をスクリーニングすればよい。スクリーニングの条件、方法は特に限定されず、スクリーニングに用いるプローブについてもゲノム DNA や c D N A から P C R 法などを用いて容易に調製することができる。

20

【0020】

上記スクリーニングにより得られたゲノム DNA クローンを用いて、相同組み換えのためのターゲティングベクターを構築する。ゲノム DNA クローンは勿論遺伝子全長である必要はなく、y a t a ホモログ遺伝子を破壊し y a t a ホモログの発現を抑制するために必要な領域のみクローニングすればよい。ターゲティングベクターは、公知の方法により作製することができ、大略、市販のプラスミドをバックボーンとして、上記ゲノム DNA クローン、ポジティブセレクション用のマーカー（P G K n e o カセット等）、およびネガティブセレクション用のマーカー（D T - A 遺伝子、H S V - t k 遺伝子等）などの各フラグメントを適切に連結することにより作製することができる。このとき、目的とする制限酵素切断部位が適切な位置に配されるようターゲティングベクターを設計するとよい。また、ターゲティングの効率は相同領域の長さに依存するので、相同領域はできるだけ長いほうが好ましい。さらに、ターゲティングベクターは環状より直鎖状のほうが好ましいので、直鎖状化のため相同領域以外の部分に一カ所適当な制限酵素切断部位を設けておくとよい。

30

【0021】

上記方法により作製したターゲティングベクターを、受精卵、初期胚、又は胚性幹細胞（E S 細胞）などの個体形成能（分化全能性）をもつ細胞にエレクトロポレーション法等により導入し、その後、目的とする相同組み換えが起こった細胞を選別する。選別は、ポジティブ・ネガティブ選択法により薬剤を用いて効率よくスクリーニングできる。選別後、目的とする相同組み換えが起こった細胞を、サザンブロットや P C R 法などによって確認する。最終的に所望の相同組み換えが確認された細胞を、妊娠中の輸卵管または子宮から採取された 8 細胞期胚または胚盤胞（プラストシスト）に導入する。8 細胞期胚または胚盤胞への細胞の導入は、マイクロインジェクション法等により行うことができるが、これに限定されるものではない。

40

【0022】

上記 8 細胞期胚または胚盤胞を常法に従い仮親に移植する。仮親から生まれた生殖系列キメラ動物（好ましくは雄）と、野生型の y a t a ホモログ遺伝子をホモで持つ野生型動物（好ましくは雌）とを交配させることにより、第 1 世代（F 1）として、相同染色体上の一方の y a t a ホモログ遺伝子が相同組み換えにより破壊されたヘテロ接合体を得るこ

50

とができる。さらに、これらヘテロ接合体同士を交配させることにより、第2世代(F2)として、相同染色体上の双方のy a t aホモログ遺伝子が破壊されたホモ接合体、即ち本発明のy a t aノックアウト動物を得ることができる。ホモ接合体の同定は、体の一部(例えば尻尾)を切断し、DNAを抽出してサザンブロットやPCR法などによって遺伝子型を調べればよい。また、第2世代(F2)として、y a t aノックアウト動物と同腹の野生型動物(野生型遺伝子をホモで持つ)を得ることができるが、この野生型動物は対照実験に好適に用いることができる。

#### 【0023】

本発明の遺伝子改変動物は、上記y a t aノックアウト動物に制限されるものではなく、たとえばノックイン法などで、本来のトラフィッキング機能を欠失させたy a t a分子(またはそのホモログ)の変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞でのトラフィッキング機能に異常を生じさせたものであってもよい。変異タンパク質としては、たとえば、野生型のキナーゼドメインに変異が導入され、本来のキナーゼ活性を失ったものが挙げられる。

10

#### 【0024】

前述のように、y a t a遺伝子によって制御されている小胞体からのタンパク質輸送制御に生じた異常がアルツハイマー病発症の一因になっていると考えられ、また、この異常が他の神経変性疾患の発症の一因になっている可能性が考えられる。したがって、本発明の遺伝子改変動物は、アルツハイマー病疾患モデル動物および神経変性疾患モデル動物として用いることができ、アルツハイマー病および関連神経疾患の診断・治療法の開発に有用性が高い。

20

#### 【0025】

##### [2] 本発明のスクリーニング方法

上記のように、y a t a分子の機能異常が、アルツハイマー病さらには他の神経変性疾患の発症の一因になっている可能性が、今回の解析の結果明らかになった。そこで本発明は、y a t a分子(またはそのホモログ)を標的(創薬ターゲット)としたアルツハイマー病治療薬のスクリーニング方法、および他の神経変性疾患治療薬のスクリーニング方法を提供するものである。

#### 【0026】

具体的には、本発明の遺伝子改変動物に対して被検物質を投与し、その症状を改善する物質をスクリーニングする方法が挙げられる。症状の改善は、たとえば、生存率の変化、あるいは組織観察によるトラフィッキング異常の改善の有無、細胞形態の変化、神経細胞死などを指標に判断することができる。

30

#### 【0027】

また、y a t a分子(またはそのホモログ)の発現または活性を高める物質は、症状の改善効果が期待できることから、このような物質を探索するスクリーニング方法を具体例として挙げることができる。

#### 【0028】

1つの好適な例として、被検物質の存在下でy a t a分子(またはそのホモログ)のキナーゼ活性(リン酸化活性)を測定し、被検物質がy a t a分子(またはそのホモログ)の活性を向上させるか否かを検定する方法、つまり、被検物質のy a t a分子(またはそのホモログ)に対する活性化効果を調べる方法を挙げることができる。たとえば、精製したy a t a分子(またはそのホモログ)とその基質を用いてキナーゼ活性の変化を測定する試験管内活性測定系(cell-free system)でのスクリーニング方法である。この方法の場合、多数の有機化合物のマススクリーニングのため、基質のリン酸化の有無を蛍光等で検出する測定系を用いることが好ましい。

40

#### 【0029】

精製酵素ではなく、細胞のcrude fractin(粗精製画分)を用いて、y a t a分子(またはそのホモログ)の活性測定を行ってもよい。この場合、他の蛋白質リン酸化酵素も存在するので、y a t a分子(またはそのホモログ)に特異的な基質のリン酸化の有無を検

50

出する系を構築するなどの工夫が必要である。

【0030】

また、上記の方法は、試験管内反応系 (cell-free system) でのスクリーニング方法であったが、培養細胞等を用いて細胞内でキナーゼ活性を測定することによりスクリーニングを行ってもよい。あるいは、培養神経細胞を用いたスクリーニング系で、組織観察によるトラフィッキング異常の改善の有無、細胞形態の変化、神経細胞死などを指標に、被検物質の y a t a 分子 (またはそのホモログ) に対する活性化効果を調べる方法を採用してもよい。

【0031】

本発明のスクリーニング方法の他の例として、細胞内での y a t a 分子 (またはそのホモログ) の発現に影響を与え、その発現量を変化させる物質の探索には、常法に従って y a t a 分子 (またはそのホモログ) の mRNA 量を定量する方法、あるいは y a t a 分子 (またはそのホモログ) の蛋白質の発現量を定量する方法などを採用することができる。

10

【0032】

また、ショウジョウバエおよびマウス等の遺伝子改変動物・変異体個体を用いた遺伝学的スクリーニングが可能である。たとえば、ショウジョウバエの y a t a 変異体は後述のように早期に死亡するが、これに対し、他の遺伝子変異を導入したり、あるいは公知の方法で mutagenesis を行い、早期死亡の表現型が緩和または増悪するものをスクリーニングすることによって、関連する遺伝子をスクリーニングすることができる。また、同様に、エサの中に化学物質を混入させ、早期死亡の表現型が緩和または増悪するものをスクリー

20

【0033】

その他、本発明のスクリーニング方法としては、遺伝子・蛋白質の発現量、蛋白質の活性変化等を調べる従来公知の種々の方法を適用することができ、特に限定されるものではない。また、本発明以降に新たに開発されたスクリーニング方法を使用するものであってもよい。in vitro 及び in vivo スクリーニング系のいずれであってもよいし、cell-free system でスクリーニングを行ってもよい。また、y a t a 遺伝子・y a t a 分子のほか、そのヒトホモログ、マウスホモログあるいは他の動物ホモログを使用してもよい。勿論、y a t a 分子 (またはそのホモログ) の高次構造の情報を利用してスクリーニングを行ってもよい。

30

【0034】

[3] 本発明の診断薬

前述のように、y a t a 遺伝子によって制御されている小胞体からのタンパク質輸送制御に生じた異常が、アルツハイマー病および他の神経変性疾患の発症の一因になっている可能性が今回の解析の結果明らかになった。したがって、y a t a 遺伝子 (またはそのホモログ) の神経細胞での発現または活性の異常の有無を検査し、あるいは、その遺伝子配列の異常の有無を検査することによって、アルツハイマー病その他の神経変性疾患の診断もしくは発症危険性の予測をすることが可能である。

【0035】

好適な一例として、y a t a 遺伝子 (またはそのホモログ) の発現または活性に異常を来す遺伝子型をもとに、これら疾患の診断もしくは発症危険性の予測を行う方法が挙げられる。たとえば、被験者の血液試料などをもとに遺伝子検査し、異常を来す遺伝子型に特有の遺伝子配列を有しているかどうかを検査する。異常を来す遺伝子型は、y a t a 遺伝子 (またはそのホモログ) に関連する SNP (一塩基多型) などの遺伝子多型とこれら疾患との関連性を調べることによって抽出することができる。

40

【0036】

[4] 本発明のトラフィッキング制御法

本発明のトラフィッキング制御法は、y a t a 遺伝子 (またはそのホモログ) の神経細胞での発現または活性を調節し、あるいはその変異タンパク質を発現させることによって、神経細胞内での物質のトラフィッキングを制御する方法である。ここでの「物質」も前

50



述と同様、A P P L、H I G（またはこれらのホモログ）、その他のシナプス分子、膜タンパク質または分泌タンパク質である。

【0037】

たとえば、y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現または活性を抑制し、あるいはその変異タンパク質を発現させることによって、物質のトラフィックを負に制御する方法、逆に、y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現または活性を高めることによって、物質のトラフィックを正に制御する方法、が例示される。神経細胞での物質のトラフィックを負に制御する方法は、このようなトラフィック異常を改善（レスキュー）する分子の探索に利用でき、有用である。また、トラフィックを正に制御する方法も、y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現または活性を高める機構の解明に利用できるなど、有用である。

10

【0038】

トラフィックを負に制御する方法としては、y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の変異体（本来のトラフィック機能を欠く不活性型の変異タンパク質）を神経細胞内に発現させる方法、R N A i 法を用いて神経細胞での y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現を抑制する方法、ゲノムのプロモーター配列などを改変して発現を抑制する方法、などが例示される。発現を抑制する方法は、野生型と比べて y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現量を実質的に低下させる方法であればよく、その発現を完全に抑制するものでなくてもよい。

20

【0039】

一方、トラフィックを正に制御する方法としては、外来性に y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）を過剰発現させる方法、プロモーター活性を高めるなどして内在性の y a t a 遺伝子（またはそのホモログ）の発現を促進させる方法、活性型の変異タンパク質を発現させる方法、などが例示される。

【実施例】

【0040】

以下、図面を参照して本発明の実施例について説明するが、本発明はこれら実施例によって何ら限定されるものではない。

【0041】

[ 実施例 1 : y a t a 変異体は羽化後早期に死亡する ]

30

遺伝子組み換えショウジョウバエを作出するための定法である P 因子形質転換法に従い、H I G 遺伝子を組み込んだトランスポゾン P 因子をショウジョウバエゲノム上に挿入させたところ、P 因子が y a t a 遺伝子の第一エクソンに挿入し、y a t a 遺伝子の発現量が著しく低下した変異体 (yata<sup>25A</sup>) が得られた。さらに、この P 因子を遺伝学的方法によって再転移させることによって、元の P 因子挿入部位に局所的に D N A の欠失を生じさせ、これにより y a t a 遺伝子が完全に破壊されたヌル変異体 (yata<sup>KE2.1</sup>) を作出した。さらにこの y a t a 変異体の寿命を調べた。

【0042】

結果を図 1 に示す。同図の生存曲線は、いずれもメスのデータである。野生型ショウジョウバエは 60 - 70 日間生存するが、y a t a 変異体は、羽化後早期に死亡し、およそ 2 週間で半数が死亡した。さらにこの早期死亡の表現型は、A p p l 遺伝子 (アルツハイマー病に関わる A P P 遺伝子のショウジョウバエホモログ) の変異を二重変異として導入することによって、dose-dependent に増悪した。図中、( ) は野生型 (yata<sup>KE1.1</sup>)、( ) は y a t a 変異体 (yata<sup>KE2.1</sup>)、( ) は Appl<sup>d/+</sup>; yata<sup>KE2.1</sup>、( ) は Appl<sup>d</sup>/Appl<sup>D38</sup>; yata<sup>KE2.1</sup>、をそれぞれ示す。yata<sup>KE1.1</sup> は、yata<sup>25A</sup> 変異体から遺伝学的方法によって P 因子を正確に切除したものであり、yata<sup>KE2.1</sup> と類似の遺伝学的バックグラウンドを有する野生型コントロールである。Appl<sup>d</sup> と Appl<sup>D38</sup> は、由来の異なる A p p l 遺伝子のヌル変異体であり、由来の異なる 2 種類のヌル変異体のヘテロ接合体を用いることによって、観察している表現型が確かに A p p l 遺伝子の異常によるものであることを確かめている。

40

50

## 【 0 0 4 3 】

[ 実施例 2 : y a t a 遺伝子とタウ遺伝子の遺伝学的相互作用 ]

タウ ( t a u ) 遺伝子のヌル変異体 ( tau<sup>EP5207</sup> ) をストックセンターより入手し、 y a t a 変異との二重変異体をかけ合わせによって作出してその生存率等を検討した。

## 【 0 0 4 4 】

結果を図 2 に示す。 y a t a 変異体の生存は、タウ ( t a u ) 遺伝子の変異をヘテロで二重変異として導入することによって増悪した。なお、タウ遺伝子の変異をホモで二重変異として導入した場合は、致死性であった。図中、 ( ) は y a t a 変異体 ( yata<sup>KE2.1</sup> / yata<sup>KE2.1</sup> )、 ( ) は yata<sup>KE2.1</sup> tau<sup>EP5207</sup> / yata<sup>KE2.1</sup>、をそれぞれ示す。

## 【 0 0 4 5 】

[ 実施例 3 : 外来性に発現させた y a t a 遺伝子産物の細胞内局在 ]

H A タグのついた y a t a 遺伝子産物を蛹脳の神経細胞で発現させ、その局在を抗 H A 抗体を用いた免疫染色によって調べた。その結果、図 3 に示すように、 y a t a 遺伝子産物は、小胞体の辺縁部にドット状に局在し、小胞体出口部位 ( ER exit site ) のマーカーである dSec23p ( COPII ) と部分的に共局在した。

## 【 0 0 4 6 】

図中、上段右は、小胞体に局在する K D E L 配列をもつタンパク質に対する抗体を用いた免疫染色の結果、中央は、抗 H A 抗体を用いた免疫染色の結果、左は、両者を重ね合わせたもの ( merge ) である。下段右は、抗 H A 抗体を用いた免疫染色の結果、中央は、 dSec23p ( COPII ) に対する抗体を用いた免疫染色の結果、左は、両者を重ね合わせたもの ( merge ) である。 elav-Gal4 配列と UAS-yata-HA 配列とを導入することによって、 H A タグ付きの y a t a 遺伝子産物を神経細胞で発現させた。小胞体出口部位 ( ER exit site ) は、ゴルジ体へ向けての輸送小胞が形成される出口であり、その局在から y a t a 分子は小胞体からのタンパク質輸送に参与することが示された。

## 【 0 0 4 7 】

[ 実施例 4 : y a t a 変異体ではトラフィック異常が起きる ]

蛹中期脳においてヒートショック後一過性に発現させた H I G 蛋白質 ( A P P L の局在調節分子 ) の局在を経時的に調べた。遺伝子組み換えショウジョウバエを用いて、 H I G 蛋白質を H A エピトプタグとの融合蛋白質としてヒートショックプロモーターの制御下で発現させ、蛹脳を解剖・固定・切片作成後に抗 H A 抗体によって免疫染色を行った。ショウジョウバエ脳においては、神経細胞の細胞体とシナプスが解剖学的に異なった位置に存在するため、免疫染色像を観察することによって、発現誘導した H I G 蛋白質の細胞内局在を知ることができる。特に、細胞体とシナプスが層状になっている lamina を観察した。

## 【 0 0 4 8 】

その結果、図 4 に示すように、野生型においては、ヒートショック後 2 時間と 3 . 5 時間においては、細胞体 ( 上の矢頭 ) とシナプス ( 下の矢頭 ) が同程度に染まったが、 5 時間後にはシナプスが主に染まったため、効率的にシナプスに輸送されていることがわかる。これに対して、 y a t a 変異体においては、 2 時間後および 3 . 5 時間後には、シナプスよりも細胞体に強い染色が認められたため、輸送が遅延していることがわかった。 5 時間後にはシナプスにも染色が認められたが、細胞体にも染色が認められた。さらに、 A P P L 蛋白質の輸送も、 y a t a 分子の制御下にあることを明らかにした。

## 【 0 0 4 9 】

[ 実施例 5 : y a t a 遺伝子は家族性アルツハイマー病型変異プレセニリンと遺伝学的に相互作用する ]

y a t a 変異体に、家族性アルツハイマー病型変異プレセニリンを発現させてその生存率の変化等を検討した。実験では、変異型プレセニリン ( または野生型プレセニリン ) を、神経細胞特異的な elav プロモーターの支配下で、 Gal4-UAS システムを用いて、「野生型バックグラウンド ( yata<sup>KE1.1</sup> ) のショウジョウバエ」および「 yata 変異 ( yata<sup>KE2.1</sup> ) のヘテロ接合体ショウジョウバエ」に強制発現させた。

10

20

30

40

50

## 【0050】

結果を図5に示す。同図の生存曲線は、いずれもオスのデータである。y a t a 変異体のヘテロは正常な生存曲線を示した( )が、y a t a 変異体ヘテロに家族性アルツハイマー病型変異プレセニリンを発現させたところ、寿命の短縮が見られた( )。y a t a 変異体ヘテロに野生型プレセニリンを発現させても、そのような効果は見られなかった( )。図中、( )は、y a t a 変異体ヘテロに野生型プレセニリンを発現させたもの、( )は野生型(yata<sup>KE1.1</sup>)に変異型プレセニリンを発現させたもの、( )は野生型(yata<sup>KE1.1</sup>)に野生型プレセニリンを発現させたもの、( )はy a t a 変異体ヘテロ(yata<sup>KE2.1</sup> / +)、( )はy a t a 変異体ヘテロに変異型プレセニリンを発現させたもの(elav-Gal4 / UAS-mutPsn; yata<sup>KE2.1</sup> / +)、をそれぞれ示す。

10

## 【産業上の利用可能性】

## 【0051】

以上のように、本発明は、アルツハイマー病発症機構に関わる遺伝子に関するものであり、前述したとおり、アルツハイマー病の診断・治療およびその開発に、さらにその他の神経変性疾患の診断・治療およびその開発などに利用することができる。

## 【図面の簡単な説明】

## 【0052】

【図1】y a t a 変異体が羽化後早期に死亡すること、および、y a t a 遺伝子がアルツハイマー病関連分子A P P Lの遺伝子変異と遺伝学的に相互作用することを示す図である。

20

【図2】y a t a 遺伝子が、アルツハイマー病関連分子であるタウ蛋白の遺伝子変異と遺伝学的に相互作用することを示す図である。

【図3】y a t a 遺伝子産物を蛹脳の神経細胞で発現させ、その細胞内局在を調べた結果を示す図である。

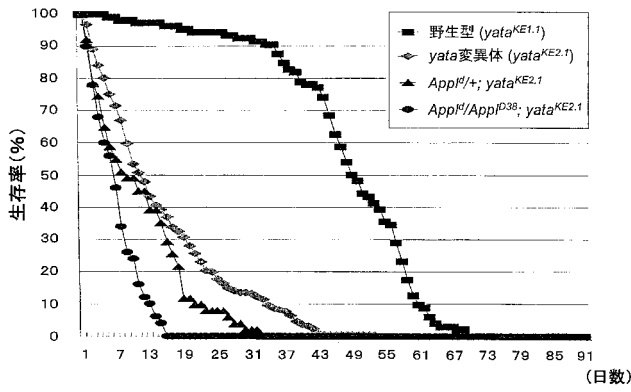
【図4】y a t a 変異体の神経細胞において、物質のトラフィック異常が起きることを示す図である。

【図5】y a t a 遺伝子が、家族性アルツハイマー病型変異プレセニリンと遺伝学的に相互作用することを示すグラフである。

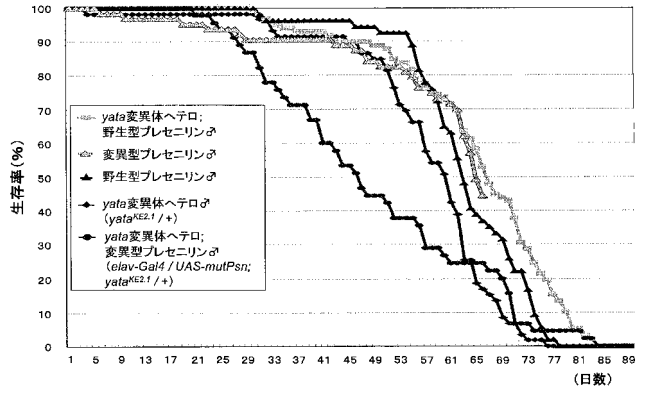
【図6】y a t a 遺伝子(C G 1 9 7 3 遺伝子)の他の種におけるホモログ、H I G ( h i g ) 遺伝子の他の種におけるホモログ、およびA P P L ( A p p l ) 遺伝子の他の種におけるホモログを示す表である。

30

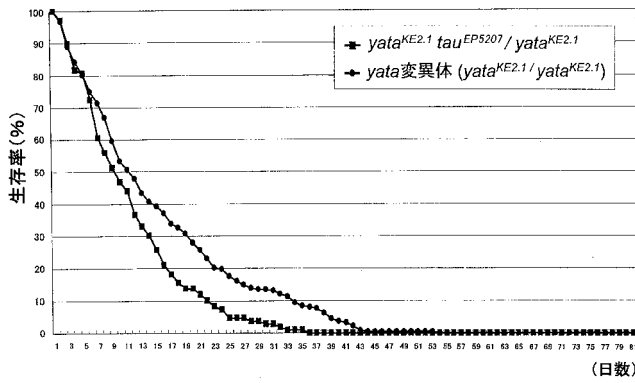
【 図 1 】



【 図 5 】



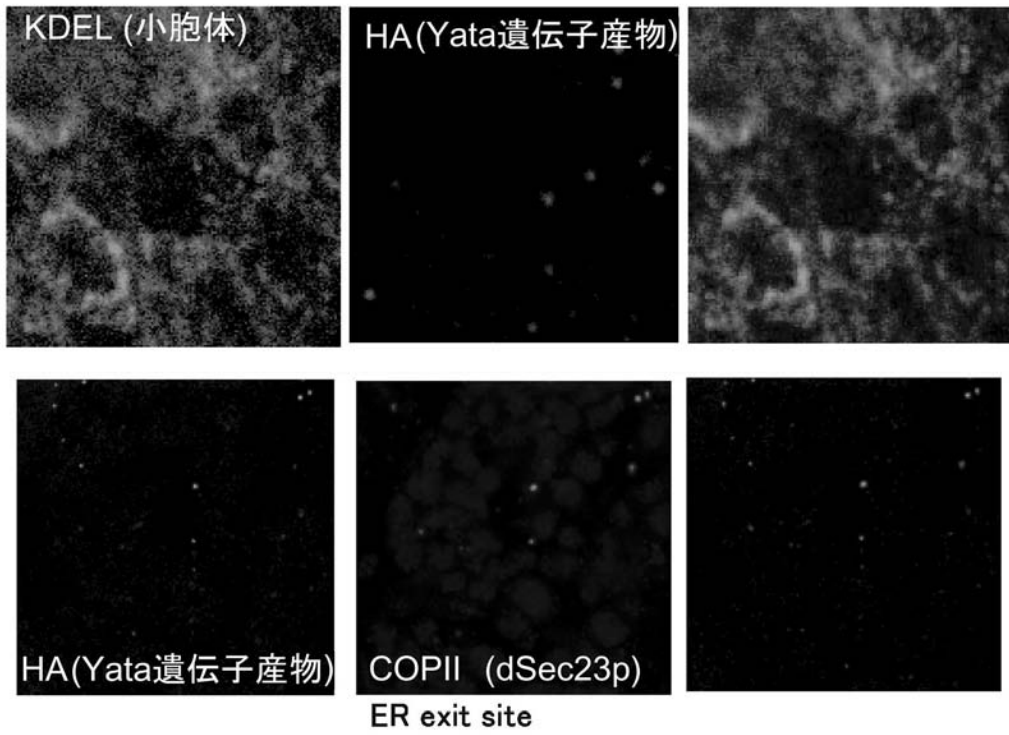
【 図 2 】



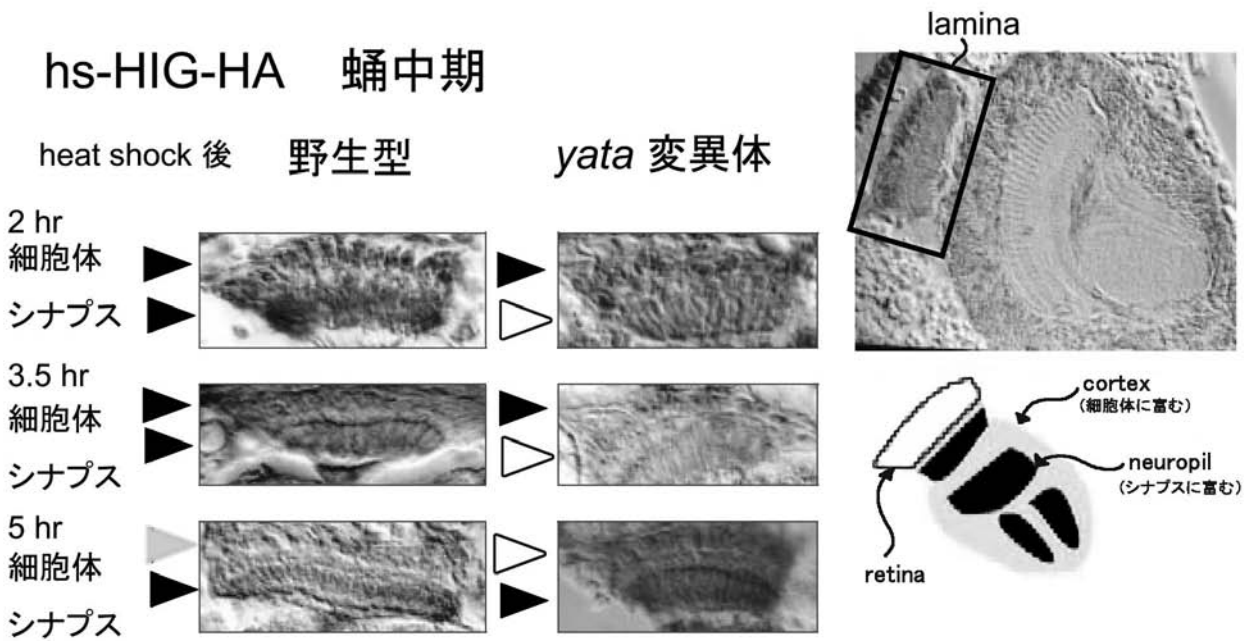
【 図 6 】

Species	Gene Name	Gene ID	EMBL Acc No	Ref
Anopheles gambiae		ENSANGG0000001431		
Cnephia		WEGene0001029		
Cnephia		WEGene0001237		
Cnephia		ENSACAF0000001352		
Danio rerio		ENSARG0000000907		
Drosophila melanogaster	Scy1	DD8022602		
Fugu rubripes		SINFRUG0000012629		
Homo sapiens	SCY1L	ENSG00000142186	AB151428	Genomics;75/760/2002
Mus musculus	Scy1l	ENSMUSG0000024941	AF27651.4	Biochem. Biophys. Acta;151/1/148/2000
Pan troglodytes	SCY1L	ENSPTRG0000003879		
Rattus norvegicus	Scy1l	ENSRNOG0000002868	BC087141	
Tetraodon lineolus		GSTENG0003173001		
Saccharomyces cerevisiae	YOR12W		CAA49510	
Arabidopsis thaliana			AC007660	
Anopheles gambiae		ENSANGG00000018302		
Cnephia		WEGene00020331		
Anopheles gambiae	T07H6.4			
Anopheles gambiae		ENSANGG00000019588		
Cnephia		WEGene00030509		
Cnephia		WEGene00000149		
Cnephia		ENSACAF00000010132		
Danio rerio	apb	ENSARG00000004148		
Callus gallus	APP	ENSGALG0000015770		
Homo sapiens	APP	ENSNG00000142192	NP_000475.1	
Mus musculus	App	ENSMUSG0000022892	NP_031497	
Pan troglodytes	App	ENSPTRG0000013811		
Rattus norvegicus	App	ENSRNOG0000006997	AF513015	
Tetraodon lineolus		GSTENG00027170001		

【 図 3 】



【 図 4 】



【 配列表 】

[2008054578000001.app](#)

