

(19) 世界知的所有権機関
国際事務局



(43) 国際公開日
2001 年 3 月 8 日 (08.03.2001)

PCT

(10) 国際公開番号
WO 01/16309 A1

(51) 国際特許分類: C12N 15/09, C07K 14/705,
16/28, C12N 1/21, 5/10, C12P 21/02, 21/08, C12Q 1/68,
A61K 45/00, A61P 43/00

靖 (SHINTANI, Yasushi) [JP/JP]; 〒305-0821 茨城県つくば市春日1丁目7番地9-703号 Ibaraki (JP).

(21) 国際出願番号: PCT/JP00/05685

(74) 代理人: 弁理士 高橋秀一, 外(TAKAHASHI, Shuichi et al.); 〒532-0024 大阪府大阪市淀川区十三本町2丁目17番85号 武田薬品工業株式会社 大阪工場内 Osaka (JP).

(22) 国際出願日: 2000 年 8 月 24 日 (24.08.2000)

(25) 国際出願の言語: 日本語

(81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CN, CR, CU, CZ, DM, DZ, EE, GD, GE, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LT, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MX, MZ, NO, NZ, PL, RO, RU, SG, SI, SK, TJ, TM, TR, TT, UA, US, UZ, VN, YU, ZA.

(26) 国際公開の言語: 日本語

(30) 優先権データ:
特願平11/241531 1999 年 8 月 27 日 (27.08.1999) JP
特願2000/217474 2000 年 7 月 18 日 (18.07.2000) JP

(84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): 武田薬品工業株式会社 (TAKEDA CHEMICAL INDUSTRIES, LTD.) [JP/JP]; 〒541-0045 大阪府大阪市中央区道修町四丁目1番1号 Osaka (JP).

(72) 発明者: および

添付公開書類:
— 国際調査報告書

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 渡辺 卓也 (WATANABE, Takuya) [JP/JP]; 〒532-0033 大阪府大阪市淀川区新高6丁目14番9-B904号 Osaka (JP). 寺尾 寧子 (TERAO, Yasuko) [JP/JP]; 〒305-0034 茨城県つくば市大字小野崎985番地-307号 Ibaraki (JP). 新谷

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: NOVEL G PROTEIN-COUPLED RECEPTOR PROTEIN AND DNA THEREOF

(54) 発明の名称: 新規G蛋白質共役型レセプター蛋白質およびそのDNA

MITI AVITGACERD LQCGKGTCCA VSLWIKSVRV CTPVGTSGED CHPASHKIPF
Human (A type) AVITGACERD VQCGAGTCCA ISLWLRGLRM CTPLGREGEE CHPGSHKIPF
Human (G type) AVITGACERD VQCGAGTCCA ISLWLRGLRM CTPLGREGEE CHPGSHKVPF

MITI SGQRMHHTCP CAPNLACVQT SPKKFKCLSK
Human (A type) FRKRKHHTCP CLPNLLCSRF PDGRYRCSMD LKNINF
Human (G type) FRKRKHHTCP CLPNLLCSRF PDGRYRCSMD LKNINF

(57) Abstract: A human-origin protein or its salt: a DNA encoding this protein; a method of determining a ligand to the above protein; a method/kit for screening compounds capable of altering the binding properties of the ligand to the protein; the compounds obtained by the screening or salts thereof; etc. The above-described human-origin protein or the DNA encoding the same can be used in: (1) determining a ligand to this protein;

(2) preventives and/or remedies for diseases in association with the dysfunction of the above protein; (3) screening compounds (agonists, antagonists, etc.) capable of altering binding properties of the ligand to the protein; etc.

[続葉有]

WO 01/16309 A1



(57) 要約:

ヒト由来の蛋白質またはその塩、該蛋白質をコードするDNA、該蛋白質に対するリガンドの決定方法、リガンドと該蛋白質との結合性を变化させる化合物のスクリーニング方法／スクリーニング用キット、該スクリーニングで得られる化合物またはその塩などに関する。

本発明のヒト由来の蛋白質またはそれをコードするDNAは、（１）本発明の蛋白質に対するリガンドの決定、（２）本発明の蛋白質の機能不全に関連する疾患の予防および／または治療剤（３）本発明の蛋白質とリガンドとの結合性を变化させる化合物（アゴニスト、アンタゴニストなど）のスクリーニングなどに用いることができる。

明細書

新規 G 蛋白質共役型レセプター蛋白質およびその DNA

5 技術分野

本発明は、ヒト脳由来の新規蛋白質（G 蛋白質共役型レセプター蛋白質）またはその塩およびそれをコードする DNA などに関する。

背景技術

- 10 多くのホルモンや神経伝達物質は、細胞膜に存在する特異的なレセプター蛋白質を通じて生体の機能を調節している。これらのレセプター蛋白質の多くは共役している guanine nucleotide-binding protein（以下、G 蛋白質と略称する場合がある）の活性化を通じて細胞内のシグナル伝達を行ない、また 7 個の膜貫通領域を有する共通した構造をもっていることから、G 蛋白質共役型レセ
- 15 プター蛋白質あるいは 7 回膜貫通型レセプター蛋白質と総称される。

G 蛋白質共役型レセプター蛋白質は生体の細胞や臓器の各機能細胞表面に存在し、それら生体の細胞や臓器の機能を調節する分子、例えばホルモン、神経伝達物質および生理活性物質等の標的として非常に重要な役割を担っている。

- 各種生体の細胞や臓器の内の複雑な機能を調節する物質と、その特異的レセ
- 20 プター蛋白質、特には G 蛋白質共役型レセプター蛋白質との関係を明らかにすることは、各種生体の細胞や臓器の機能を解明し、それら機能と密接に関連した医薬品開発に非常に重要な手段を提供することとなる。

- 例えば、脳などの中枢神経系の器官では、多くのホルモン、ホルモン様物質、神経伝達物質あるいは生理活性物質などによる調節のもとで脳の生理的な機能
- 25 の調節が行なわれている。特に、神経伝達物質は脳内の様々な部位に存在し、それぞれに対応するレセプター蛋白質を通してその生理機能の調節を行っている。脳内には未だ未知の神経伝達物質も多く、そのレセプター蛋白質をコードする cDNA の構造に関しても、これまで報告されていないものも多いと考え

られる。さらに、既知のレセプター蛋白質のサブタイプが存在するかどうかについて分かっていなかった。

脳における複雑な機能を調節する物質と、その特異的レセプター蛋白質との関係を明らかにすることは、医薬品開発に非常に重要な手段である。また、レセプター蛋白質に対するアゴニスト、アンタゴニストを効率よくスクリーニングし、医薬品を開発するためには、脳内で発現しているレセプター蛋白質の遺伝子の機能を解明し、それらを適当な発現系で発現させることが必要であった。

近年、生体内で発現している遺伝子を解析する手段として、cDNAの配列をランダムに解析する研究が活発に行なわれており、このようにして得られたcDNAの断片配列がExpressed Sequence Tag (EST) としてデータベースに登録され、公開されている。しかし、多くのESTは配列情報のみであり、その機能を推定することは困難である。

発明の開示

本発明は、ヒト脳由来の新規蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）、その部分ペプチドまたはそれらの塩、該蛋白質またはその部分ペプチドをコードするDNAを含有するDNA、該DNAを含有する組換えベクター、該組換えベクターで形質転換された形質転換体、該蛋白質またはその塩の製造法、該蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩に対する抗体、該蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）に対するリガンドの決定方法、リガンドと該蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）との結合性を变化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、該スクリーニング用キット、該スクリーニング方法もしくはスクリーニングキットを用いて得られるリガンドと該蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）との結合性を变化させる化合物またはその塩、およびリガンドと該蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）との結合性を变化させる化合物またはその塩を含有してなる医薬などを提供する。

本発明者らは、鋭意研究を重ねた結果、ヒト脳由来の新規な蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）をコードするcDNAを単離し、全塩基配列を解

析することに成功した。そして、この塩基配列をアミノ酸配列に翻訳したところ、第1～第7膜貫通領域が疎水性プロット上で確認され、これらのcDNAにコードされる蛋白質が7回膜貫通型のG蛋白質共役型レセプター蛋白質であることを確認した(図3)。本発明者らは、これらの知見に基づいて、さらに

5 研究を重ねた結果、本発明を完成するに至った。

すなわち、本発明は、

- (1) 配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とする蛋白質またはその塩、
- (2) 上記(1)記載の蛋白質の部分ペプチドまたはその塩、
- 10 (3) 上記(1)記載の蛋白質をコードするDNAを含有するDNA、
- (4) 配列番号：2または配列番号：3で表される塩基配列を有する上記(3)記載のDNA、
- (5) 上記(3)記載のDNAを含有する組換えベクター、
- (6) 上記(5)記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体、
- 15 (7) 上記(6)記載の形質転換体を培養し、上記(1)記載の蛋白質を生成・蓄積せしめることを特徴とする上記(1)記載の蛋白質またはその塩の製造法、
- (8) 上記(1)記載の蛋白質もしくは上記(2)記載の部分ペプチドまたはその塩に対する抗体、
- (9) 上記(1)記載の蛋白質もしくは上記(2)記載の部分ペプチドまたは
- 20 その塩を用いることを特徴とする上記(1)記載の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法、
- (10) 上記(1)記載の蛋白質もしくは上記(2)記載の部分ペプチドまたはその塩を用いることを特徴とするリガンドと上記(1)記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、
- 25 (11) 上記(1)記載の蛋白質もしくは上記(2)記載の部分ペプチドまたはその塩を含有することを特徴とするリガンドと上記(1)記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング用キット、

(12) 上記(10)記載のスクリーニング方法または上記(11)記載のスクリーニング用キットを用いて得られうる、リガンドと上記(1)記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩、

5 (13) 上記(10)記載のスクリーニング方法または上記(11)記載のスクリーニング用キットを用いて得られうる、リガンドと上記(1)記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩を含有してなる医薬、および

(14) 上記(3)記載のDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAなどを提供する。

10 より具体的には、

(15) 蛋白質が、①配列番号：1で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～9個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が欠失したアミノ酸配列、②配列番号：1で表わされるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、③配列番号：1で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されたアミノ酸配列、または④それらを組み合わせたア
15
20 ミノ酸配列を含有する蛋白質である上記(1)記載の蛋白質またはその塩、

(16) 上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドもしくはその塩と、試験化合物とを接触させることを特徴とする上記(10)記載のリガンドの決定方法、

(17) リガンドがアンギオテンシン、ボンベシン、カナビノイド、コレシストキニン、グルタミン、セロトニン、メラトニン、ニューロペプチドY、オピ
25 オイド、プリン、バソプレッシン、オキシトシン、PACAP、セクレチン、グルカゴン、カルシトニン、アドレノメジュリン、ソマトスタチン、GHRH、CRF、ACTH、GRP、PTH、VIP（バソアクティブ インテスティ

ナル アンド リレイテッド ポリペプチド)、ソマトスタチン、ドーパミン、モチリン、アミリン、ブラジキニン、CGRP (カルシトニンジーンリレーテッドペプチド)、ロイコトリエン、パンクレアスタチン、プロスタグランジン、トロンボキサン、アデノシン、アドレナリン、 α および β -ケモカイン (chemokine) (例えば、IL-8、GRO α 、GRO β 、GRO γ 、NAP-2、ENA-78、PF4、IP10、GCP-2、MCP-1、HC14、MCP-3、I-309、MIP1 α 、MIP-1 β 、RANTESなど)、エンドセリン、エンテログastrin、ヒスタミン、ニューロテンシン、TRH、パンクレアティックポリペプチド、ガラニン、Mamba Intestinal Toxin 1 (MIT1と略称することがある; Toxicon, 28巻、847-856頁、1990年、FEBS Letters 461, 183-188 (1999)) またはその哺乳動物のホモログである上記(9)記載のリガンドの決定方法、

(18) (i) 上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドもしくはその塩と、リガンドとを接触させた場合と、(ii) 上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドもしくはその塩と、リガンドおよび試験化合物とを接触させた場合との比較を行なうことを特徴とする上記(11)記載のスクリーニング方法、

(19) (i) 標識したリガンドを上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドもしくはその塩に接触させた場合と、(ii) 標識したリガンドおよび試験化合物を上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドまたはその塩に接触させた場合における、標識したリガンドの上記(1)記載の蛋白質もしくはその塩または上記(2)記載の部分ペプチドもしくはその塩に対する結合量を測定し、比較することを行なうことを特徴とするリガンドと上記(1)記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

(20) (i) 標識したリガンドを上記(1)記載の蛋白質を含有する細胞に接触させた場合と、(ii) 標識したリガンドおよび試験化合物を上記(1)記載の蛋白質を含有する細胞に接触させた場合における、標識したリガンドの該

細胞に対する結合量を測定し、比較することを特徴とするリガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

（２１）（ｉ）標識したリガンドを上記（１）記載の蛋白質を含有する細胞の膜画分に接触させた場合と、（ii）標識したリガンドおよび試験化合物を上記（１）記載の蛋白質を含有する細胞の膜画分に接触させた場合における、標識したリガンドの該細胞の膜画分に対する結合量を測定し、比較することを特徴とするリガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

（２２）（ｉ）標識したリガンドを上記（６）記載の形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現した蛋白質に接触させた場合と、（ii）標識したリガンドおよび試験化合物を上記（６）記載の形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現した蛋白質に接触させた場合における、標識したリガンドの該蛋白質に対する結合量を測定し、比較することを特徴とするリガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

（２３）（ｉ）上記（１）記載の蛋白質またはその塩を活性化する化合物を上記（１）記載の蛋白質を含有する細胞に接触させた場合と、（ii）上記（１）記載の蛋白質またはその塩を活性化する化合物および試験化合物を上記（１）記載の蛋白質を含有する細胞に接触させた場合における、蛋白質を介した細胞刺激活性を測定し、比較することを特徴とするリガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

（２４）上記（１）記載の蛋白質またはその塩を活性化する化合物を上記（６）記載の形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現した蛋白質に接触させた場合と、上記（１）記載の蛋白質またはその塩を活性化する化合物および試験化合物を上記（６）記載の形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現した蛋白質に接触させた場合における、該蛋白

質を介する細胞刺激活性を測定し、比較することを特徴とするリガンドと上記

(1) 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、

- (25) 上記(1) 記載の蛋白質を活性化する化合物が、アンギオテンシン、
5 ボンベシン、カナビノイド、コレシストキニン、グルタミン、セロトニン、メラトニン、ニューロペプチドY、オピオイド、プリン、バソプレッシン、オキシトシン、PACAP、セクレチン、グルカゴン、カルシトニン、アドレノメジュリン、ソマトスタチン、GHRH、CRF、ACTH、GRP、PTH、VIP (バソアクティブ インテスティナル アンド リレйтеッド ポリペ
10 プチド)、ソマトスタチン、ドーパミン、モチリン、アミリン、ブラジキニン、CGRP (カルシトニンジーンリレーティッドペプチド)、ロイコトリエン、パンクレアスタチン、プロスタグランジン、トロンボキサン、アデノシン、アドレナリン、 α および β -ケモカイン (chemokine) (例えば、IL-8、GRO α 、GRO β 、GRO γ 、NAP-2、ENA-78、PF4、IP10、
15 GCP-2、MCP-1、HC14、MCP-3、I-309、MIP1 α 、MIP-1 β 、RANTESなど)、エンドセリン、エンテロガストリン、ヒスタミン、ニューロテンシン、TRH、パンクレアティックポリペプチド、ガラニン、MITIまたはその哺乳動物のホモログである上記(23) または上記
(24) 記載のスクリーニング方法、

- 20 (26) 上記(18) ~ (25) 記載のスクリーニング方法で得られうる、リガンドと上記(1) 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩、

- (27) 上記(18) ~ (25) 項記載のスクリーニング方法で得られうる、
リガンドと上記(1) 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させるの化
25 合物またはその塩を含有することを特徴とする医薬、

(28) 上記(1) 記載の蛋白質を含有する細胞を含有することを特徴とする
上記(11) 記載のスクリーニング用キット、

(29) 上記(1) 記載の蛋白質を含有する細胞の膜画分を含有することを特

- 徴とする上記（１１）記載のスクリーニング用キット、
- （３０）上記（６）記載の形質転換体を培養することによって該形質転換体の細胞膜に発現した蛋白質を含有することを特徴とする上記（１１）記載のスクリーニング用キット、
- 5 （３１）上記（２８）～（３０）記載のスクリーニング用キットを用いて得られる、リガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩、
- （３２）上記（２８）～（３０）記載のスクリーニング用キットを用いて得られる、リガンドと上記（１）記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩を含有することを特徴とする医薬、
- 10 （３３）上記（８）記載の抗体と、上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩とを接触させることを特徴とする上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩の定量法、
- （３４）上記（８）記載の抗体と、被検液および標識化された上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩とを競合的に反応させ、該抗体に結合した標識化された上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩の割合を測定することを特徴とする被検液中の上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩の定量法、および
- 15 （３５）被検液と担体上に不溶化した上記（８）記載の抗体および標識化された上記（８）項記載の抗体とを同時あるいは連続的に反応させたのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することを特徴とする被検液中の上記（１）記載の蛋白質もしくは上記（２）記載の部分ペプチドまたはその塩の定量法などを提供する。

25

図面の簡単な説明

図１は実施例１で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列（Z A Q C）、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す（図２

に続く)。

図2は実施例1で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列(ZAQC)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図1の続き、図3に続く)。

- 5 図3は実施例1で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列(ZAQC)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図2の続き)。

- 図4は実施例1で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列(ZAQT)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図5
10 に続く)。

図5は実施例1で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列(ZAQT)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図4の続き、図6に続く)。

- 図6は実施例1で得られた本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列(ZAQT)、およびそれから推定されるアミノ酸配列を示す(図5
15 の続き)。

図7は本発明のヒト脳由来蛋白質の疎水性プロットを示す。

図8は実施例2で行われたZAQの発現分布の解析結果を示す。

- 図9はMIT1、ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド(Aタイプ)およびヒト
20 型ZAQリガンド前駆体ペプチド(Gタイプ)のアミノ酸配列を示す。

図中、「MIT1」はMIT1のアミノ酸配列を、「Human(A type)」はヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチド(Aタイプ)のアミノ酸配列を、「Human(B type)」はヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチド(Bタイプ)のアミノ酸配列を、それぞれ示す。

- 25 図10は実施例6(6-3)で行われた、精製ZAQリガンドペプチドのZAQ活性化作用の測定結果を示す。

図11は実施例5(5-1)で用いたプラスミドpCAN618の制限酵素地図を示す。

発明の実施をするための最良の形態

本発明の蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）は、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列（図1～図3または図4～図6中のアミノ酸配列）と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するレセプター蛋白質である（以下、本発明の蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）またはその塩を本発明の蛋白質と略記する場合がある）。

本発明の蛋白質（G蛋白質共役型レセプター蛋白質）は、例えば、ヒトや哺乳動物（例えば、モルモット、ラット、マウス、ウサギ、ブタ、ヒツジ、ウシ、サルなど）のあらゆる細胞（例えば、脾細胞、神経細胞、グリア細胞、膵臓β細胞、骨髄細胞、メサングウム細胞、ランゲルハンス細胞、表皮細胞、上皮細胞、内皮細胞、繊維芽細胞、繊維細胞、筋細胞、脂肪細胞、免疫細胞（例、マクロファージ、T細胞、B細胞、ナチュラルキラー細胞、肥満細胞、好中球、好塩基球、好酸球、単球）、巨核球、滑膜細胞、軟骨細胞、骨細胞、骨芽細胞、破骨細胞、乳腺細胞、肝細胞もしくは間質細胞、またはこれら細胞の前駆細胞、幹細胞もしくはガン細胞など）や血球系の細胞（例えば、MEL, M1, CTLL-2, HT-2, WEHI-3, HL-60, JOSK-1, K562, ML-1, MOLT-3, MOLT-4, MOLT-10, CCRF-CEM, TAL-1, Jurkat, CCRT-HSB-2, KE-37, SKW-3, HUT-78, HUT-102, H9, U937, THP-1, HEL, JK-1, CMK, KO-812, MEG-01など）、またはそれらの細胞が存在するあらゆる組織、例えば、脳、脳の各部位（例、嗅球、扁桃核、大脳基底核、海馬、視床、視床下部、視床下核、大脳皮質、延髄、小脳、後頭葉、前頭葉、側頭葉、被殻、尾状核、脳幹、黒質）、脊髄、下垂体、胃、膵臓、腎臓、肝臓、生殖腺、甲状腺、胆のう、骨髄、副腎、皮膚、筋肉、肺、消化管（例、大腸、小腸）、血管、心臓、胸腺、脾臓、顎下腺、末梢血、末梢血球、前立腺、睪丸、精巣、卵巣、胎盤、子宮、骨、関節、骨格筋など（特に、脳や脳の各部位）に由来する蛋白質であってもよく、また合成蛋白質であってもよい。

配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、例えば、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と約90%以上、好ましくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有するアミノ酸配列などが挙げられる。

- 5 配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有する蛋白質としては、例えば、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を有し、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列を有する蛋白質と実質的に同質の性質を有する蛋白質などが好ましい。

- 10 本発明の配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有する蛋白質としては、例えば、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列と実質的に同質の活性を有する蛋白質などが好ましい。

- 15 実質的に同質の活性としては、例えば、リガンド結合活性、シグナル情報伝達作用などが挙げられる。実質的に同質とは、それらの活性が性質的に同質であることを示す。したがって、リガンド結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性が同等（例、約0.5～2倍）であることが好ましいが、これらの活性の程度や蛋白質の分子量などの量的要素は異なってもよい。

- 20 リガンド結合活性やシグナル情報伝達作用などの活性の測定は、自体公知の方法に準じて行なうことができるが、例えば、決定方法やスクリーニング方法に従って測定することができる。

- また、本発明の蛋白質としては、①配列番号：1で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が欠失したアミノ酸配列、②配列番号：1で表わされるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、③配列番号：1で表わされるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個

程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個(1または2個)のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されたアミノ酸配列、または④それらを組み合わせたアミノ酸配列を含有する蛋白質なども用いられる。

本明細書における蛋白質は、ペプチド標記の慣例に従って左端がN末端(アミノ末端)、右端がC末端(カルボキシル末端)である。配列番号:1で表わされるアミノ酸配列を含有する蛋白質をはじめとする本発明の蛋白質は、C末端が通常カルボキシル基($-\text{COOH}$)またはカルボキシレート($-\text{COO}^-$)であるが、C末端がアミド($-\text{CONH}_2$)またはエステル($-\text{COOR}$)であってもよい。

ここでエステルにおけるRとしては、例えば、メチル、エチル、n-プロピル、イソプロピルもしくはn-ブチルなどの C_{1-6} アルキル基、例えば、シクロペンチル、シクロヘキシルなどの C_{3-8} シクロアルキル基、例えば、フェニル、 α -ナフチルなどの C_{6-12} アリール基、例えば、ベンジル、フェネチルなどのフェニル- C_{1-2} アルキル基もしくは α -ナフチルメチルなどの α -ナフチル- C_{1-2} アルキル基などの C_{7-14} アラルキル基のほか、経口用エステルとして汎用されるピバロイルオキシメチル基などが用いられる。

本発明の蛋白質がC末端以外にカルボキシル基(またはカルボキシレート)を有している場合、カルボキシル基がアミド化またはエステル化されているものも本発明の蛋白質に含まれる。この場合のエステルとしては、例えば上記したC末端のエステルなどが用いられる。

さらに、本発明の蛋白質には、上記した蛋白質において、N末端のメチオニン残基のアミノ基が保護基(例えば、ホルミル基、アセチル基などの C_{2-6} アルカノイル基などの C_{1-6} アシル基など)で保護されているもの、N端側が生体内で切断され生成したグルタミル基がピログルタミン酸化したもの、分子内のアミノ酸の側鎖上の置換基(例えば、 $-\text{OH}$ 、 $-\text{SH}$ 、アミノ基、イミダゾール基、インドール基、グアニジノ基など)が適当な保護基(例えば、ホルミル基、アセチル基などの C_{2-6} アルカノイル基などの C_{1-6} アシル基など)で保護されているもの、あるいは糖鎖が結合したいわゆる糖蛋白質などの複合蛋白

質なども含まれる。

本発明の蛋白質の具体例としては、例えば、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列を含有するヒト由来（より好ましくはヒト脳由来）の蛋白質などがあげられる。

- 5 本発明の蛋白質の部分ペプチド（以下、部分ペプチドと略記する場合がある）としては、前記した本発明の蛋白質の部分ペプチドであれば何れのものであってもよいが、例えば、本発明の蛋白質分子のうち、細胞膜の外に露出している部位であって、レセプター結合活性を有するものなどが用いられる。

- 10 具体的には、配列番号：1で表わされるアミノ酸配列を有する蛋白質の部分ペプチドとしては、図7で示される疎水性プロット解析において細胞外領域（親水性（Hydrophilic）部位）であると分析された部分を含むペプチドである。また、疎水性（Hydrophobic）部位を一部に含むペプチドも同様に用いることができる。個々のドメインを個別に含むペプチドも用い得るが、複数のドメインを同時に含む部分のペプチドでも良い。

- 15 本発明の部分ペプチドのアミノ酸の数は、前記した本発明の蛋白質の構成アミノ酸配列のうち少なくとも20個以上、好ましくは50個以上、より好ましくは100個以上のアミノ酸配列を有するペプチドなどが好ましい。

- 20 実質的に同一のアミノ酸配列とは、これらアミノ酸配列と約50%以上、好ましくは約70%以上、より好ましくは約80%以上、さらに好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有するアミノ酸配列を示す。

ここで、「実質的に同質の活性」とは、前記と同意義を示す。「実質的に同質の活性」の測定は前記と同様に行なうことができる。

- 25 また、本発明の部分ペプチドは、上記アミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が欠失し、または、そのアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～20個程度、より好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数個（1または2個））のアミノ酸が付加し、または、そのアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～10個程度、より好ましくは1～5個程度、さら

に好ましくは数個（1または2個）のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されていてもよい。

また、本発明の部分ペプチドはC末端が通常カルボキシル基（ $-\text{COOH}$ ）またはカルボキシレート（ $-\text{COO}^-$ ）であるが、前記した本発明の蛋白質のごとく、C末端がアミド（ $-\text{CONH}_2$ ）またはエステル（ $-\text{COOR}$ ）であ
5 ってもよい。

さらに、本発明の部分ペプチドには、前記した本発明の蛋白質と同様に、N末端のメチオニン残基のアミノ基が保護基で保護されているもの、N端側が生体内で切断され生成したGlnがピログルタミン酸化したもの、分子内のアミノ酸
10 の側鎖上の置換基が適当な保護基で保護されているもの、あるいは糖鎖が結合したいわゆる糖ペプチドなどの複合ペプチドなども含まれる。

また、本発明の部分ペプチドはC末端が通常カルボキシル基（ $-\text{COOH}$ ）またはカルボキシレート（ $-\text{COO}^-$ ）であるが、前記した本発明の蛋白質のごとく、C末端がアミド（ $-\text{CONH}_2$ ）またはエステル（ $-\text{COOR}$ ）であ
15 ってもよい。

本発明の蛋白質またはその部分ペプチドの塩としては、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。この様な塩としては、例えば無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、
20 リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸）との塩などが用いられる。

本発明の蛋白質またはその塩は、前述したヒトや哺乳動物の細胞または組織から自体公知の蛋白質の精製方法によって製造することもできるし、後述する本発明の蛋白質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによ
25 っても製造することができる。また、後述の蛋白質合成法またはこれに準じて製造することもできる。

ヒトや哺乳動物の組織または細胞から製造する場合、ヒトや哺乳動物の組織または細胞をホモジナイズした後、酸などで抽出を行ない、該抽出液を逆相ク

ロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィーなどのクロマトグラフィーを組み合わせてることにより精製単離することができる。

本発明の蛋白質、その部分ペプチドもしくはそれらの塩またはそれらのアミド体の合成には、通常市販の蛋白質合成用樹脂を用いることができる。そのような樹脂としては、例えば、クロロメチル樹脂、ヒドロキシメチル樹脂、ベンズヒドリルアミン樹脂、アミノメチル樹脂、4-ベンジルオキシベンジルアルコール樹脂、4-メチルベンズヒドリルアミン樹脂、PAM樹脂、4-ヒドロキシメチルメチルフェニルアセトアミドメチル樹脂、ポリアクリルアミド樹脂、4-(2',4'-ジメトキシフェニル-ヒドロキシメチル)フェノキシ樹脂、4-(2',4'-ジメトキシフェニル-Fmocアミノエチル)フェノキシ樹脂などを挙げることができる。このような樹脂を用い、 α -アミノ基と側鎖官能基を適当に保護したアミノ酸を、目的とする蛋白質の配列通りに、自体公知の各種縮合方法に従い、樹脂上で縮合させる。反応の最後に樹脂から蛋白質を切り出すと同時に各種保護基を除去し、さらに高希釈溶液中で分子内ジスルフィド結合形成反応を実施し、目的の蛋白質またはそれらのアミド体を取得する。

上記した保護アミノ酸の縮合に関しては、蛋白質合成に使用できる各種活性化試薬を用いることができるが、特に、カルボジイミド類がよい。カルボジイミド類としては、DCC、N,N'-ジイソプロピルカルボジイミド、N-エチル-N'-(3-ジメチルアミノプロリル)カルボジイミドなどが用いられる。これらによる活性化にはラセミ化抑制添加剤（例えば、HOBt, HOOBt）とともに保護アミノ酸を直接樹脂に添加するかまたは、対称酸無水物またはHOBtエステルあるいはHOOBtエステルとしてあらかじめ保護アミノ酸の活性化を行なった後に樹脂に添加することができる。

保護アミノ酸の活性化や樹脂との縮合に用いられる溶媒としては、蛋白質縮合反応に使用しうることが知られている溶媒から適宜選択されうる。例えば、N,N-ジメチルホルムアミド、N,N-ジメチルアセトアミド、N-メチルピロリドンなどの酸アミド類、塩化メチレン、クロロホルムなどのハロゲン化炭化水素類、トリフルオロエタノールなどのアルコール類、ジメチルスルホキ

シドなどのスルホキシド類、ピリジン、ジオキサン、テトラヒドロフランなどのエーテル類、アセトニトリル、プロピオニトリルなどのニトリル類、酢酸メチル、酢酸エチルなどのエステル類あるいはこれらの適宜の混合物などが用いられる。反応温度は蛋白質結合形成反応に使用され得ることが知られている範囲から適宜選択され、通常約 -20°C ～ 50°C の範囲から適宜選択される。活性化されたアミノ酸誘導体は通常1.5～4倍過剰で用いられる。ニンヒドリン反応を用いたテストの結果、縮合が不十分な場合には保護基の脱離を行うことなく縮合反応を繰り返すことにより十分な縮合を行なうことができる。反応を繰り返しても十分な縮合が得られないときには、無水酢酸またはアセチルイミダゾールを用いて未反応アミノ酸をアセチル化することができる。

原料のアミノ基の保護基としては、例えば、Z、Boc、ターシャリーペンチルオキシカルボニル、イソボルニルオキシカルボニル、4-メトキシベンジルオキシカルボニル、Cl-Z、Br-Z、アダマンチルオキシカルボニル、トリフルオロアセチル、フタロイル、ホルミル、2-ニトロフェニルスルフェニル、ジフェニルホスフィノチオイル、Fmocなどが用いられる。

カルボキシ基は、例えば、アルキルエステル化（例えば、メチル、エチル、プロピル、ブチル、ターシャリーブチル、シクロペンチル、シクロヘキシル、シクロヘプチル、シクロオクチル、2-アダマンチルなどの直鎖状、分枝状もしくは環状アルキルエステル化）、アラルキルエステル化（例えば、ベンジルエステル、4-ニトロベンジルエステル、4-メトキシベンジルエステル、4-クロロベンジルエステル、ベンズヒドリルエステル化）、フェナシルエステル化、ベンジルオキシカルボニルヒドラジド化、ターシャリーブトキシカルボニルヒドラジド化、トリチルヒドラジド化などによって保護することができる。

セリンの水酸基は、例えば、エステル化またはエーテル化によって保護することができる。このエステル化に適する基としては、例えば、アセチル基などの低級アルカノイル基、ベンゾイル基などのアロイル基、ベンジルオキシカルボニル基、エトキシカルボニル基などの炭酸から誘導される基などが用いられる。また、エーテル化に適する基としては、例えば、ベンジル基、テトラヒド

ロピラニル基、*t*-ブチル基などである。

チロシンのフェノール性水酸基の保護基としては、例えば、Bzl、Cl₂-Bzl、2-ニトロベンジル、Br-Z、ターシャリーブチルなどが用いられる。

ヒスチジンのイミダゾールの保護基としては、例えば、Tos、4-メトキシ-
5 2,3,6-トリメチルベンゼンスルホニル、DNP、ベンジルオキシメチル、Bum、Boc、Trt、Fmocなどが用いられる。

原料のカルボキシル基の活性化されたものとしては、例えば、対応する酸無水物、アジド、活性エステル〔アルコール（例えば、ペンタクロロフェノール、2,4,5-トリクロロフェノール、2,4-ジニトロフェノール、シアノメチルアルコ
10 ール、パラニトロフェノール、HONB、N-ヒドロキシスクシミド、N-ヒドロキシフタルイミド、HOBt）とのエステル〕などが用いられる。原料のアミノ基の活性化されたものとしては、例えば、対応するリン酸アミドが用いられる。

保護基の除去（脱離）方法としては、例えば、Pd-黒あるいはPd-炭素などの触媒の存在下での水素気流中での接触還元や、また、無水フッ化水素、メ
15 タンスルホン酸、トリフルオロメタンスルホン酸、トリフルオロ酢酸あるいはこれらの混合液などによる酸処理や、ジイソプロピルエチルアミン、トリエチルアミン、ピペリジン、ピペラジンなどによる塩基処理、また液体アンモニア中ナトリウムによる還元なども用いられる。上記酸処理による脱離反応は、一般に約-20℃～40℃の温度で行なわれるが、酸処理においては、例えば、
20 アニソール、フェノール、チオアニソール、メタクレゾール、パラクレゾール、ジメチルスルフィド、1,4-ブタンジチオール、1,2-エタンジチオールなどのようなカチオン捕捉剤の添加が有効である。また、ヒスチジンのイミダゾール保護基として用いられる2,4-ジニトロフェニル基はチオフェノール処理により除去され、トリプトファンのインドール保護基として用いられるホルミル基は上
25 記の1,2-エタンジチオール、1,4-ブタンジチオールなどの存在下の酸処理による脱保護以外に、希水酸化ナトリウム溶液、希アンモニアなどによるアルカリ処理によっても除去される。

原料の反応に関与すべきでない官能基の保護ならびに保護基、およびその保

護基の脱離、反応に関与する官能基の活性化などは公知の基または公知の手段から適宜選択しうる。

蛋白質のアミド体を得る別の方法としては、例えば、まず、カルボキシ末端アミノ酸の α -カルボキシル基をアミド化して保護した後、アミノ基側にペプチド鎖を所望の鎖長まで延ばした後、該ペプチド鎖のN末端の α -アミノ基の保護基のみを除いた蛋白質とC末端のカルボキシル基の保護基のみを除去した蛋白質とを製造し、この両蛋白質を上記したような混合溶媒中で縮合させる。縮合反応の詳細については上記と同様である。縮合により得られた保護蛋白質を精製した後、上記方法によりすべての保護基を除去し、所望の粗蛋白質を得ることができる。この粗蛋白質は既知の各種精製手段を駆使して精製し、主要画分を凍結乾燥することで所望の蛋白質のアミド体を得ることができる。

蛋白質のエステル体を得るには、例えば、カルボキシ末端アミノ酸の α -カルボキシル基を所望のアルコール類と縮合しアミノ酸エステルとした後、蛋白質のアミド体と同様にして、所望の蛋白質のエステル体を得ることができる。

15 本発明の蛋白質の部分ペプチドまたはその塩は、自体公知のペプチドの合成法に従って、あるいは本発明の蛋白質を適当なペプチダーゼで切断することによって製造することができる。ペプチドの合成法としては、例えば、固相合成法、液相合成法のいずれによっても良い。すなわち、本発明の蛋白質を構成し得る部分ペプチドもしくはアミノ酸と残余部分とを縮合させ、生成物が保護基を有する場合は保護基を脱離することにより目的のペプチドを製造することができる。公知の縮合方法や保護基の脱離としては、例えば、以下の①～⑤に記載された方法が挙げられる。

- ①M. Bodanszky および M. A. Ondetti、ペプチド シンセシス (Peptide Synthesis), Interscience Publishers, New York (1966年)
- 25 ②SchroederおよびLuebke、ザ ペプチド (The Peptide), Academic Press, New York (1965年)
- ③泉屋信夫他、ペプチド合成の基礎と実験、丸善(株) (1975年)
- ④矢島治明 および榊原俊平、生化学実験講座 1、蛋白質の化学IV、205、(1977)

年)

⑤矢島治明監修、続医薬品の開発 第14巻 ペプチド合成 広川書店

また、反応後は通常の前製法、たとえば、溶媒抽出・蒸留・カラムクロマト
グラフィー・液体クロマトグラフィー・再結晶などを組み合わせて本発明の部
5 分ペプチドを精製単離することができる。上記方法で得られる部分ペプチドが
遊離体である場合は、公知の方法によって適当な塩に変換することができるし、
逆に塩で得られた場合は、公知の方法によって遊離体に変換することができる。

本発明の蛋白質をコードするDNAとしては、前述した本発明の蛋白質をコ
ードする塩基配列を含有するものであればいかなるものであってもよい。また、
10 ゲノムDNA、ゲノムDNAライブラリー、前記した細胞・組織由来のcDNA
A、前記した細胞・組織由来のcDNAライブラリー、合成DNAのいずれで
もよい。ライブラリーに使用するベクターは、バクテリオファージ、プラスミ
ド、コスミド、ファージミドなどいずれであってもよい。また、前記した細胞・
組織よりtotal RNAまたはmRNA画分を調製したものをを用いて直接Reverse
15 Transcriptase Polymerase Chain Reaction (以下、RT-PCR法と略称する)
によって増幅することもできる。

具体的には、本発明の蛋白質をコードするDNAとしては、例えば、配列番
号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を含有するDNA、または配
列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を有するDNAとハイス
20 トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、本発明の蛋白質
と実質的に同質の活性（例、リガンド結合活性、シグナル情報伝達作用など）
を有する蛋白質をコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を有するDNAとハ
イス トリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、
25 配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列と約90%以上、好ま
しくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列
を含有するDNAなどが用いられる。

ハイブリダイゼーションは、自体公知の方法あるいはそれに準じる方法、例

- 例えば、モレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor Lab. Press, 1989) に記載の方法などに従って行なうことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行なうことができる。より好ましくは、ハイストリン
- 5 ジェントな条件に従って行なうことができる。

ハイストリンジェントな条件とは、例えば、ナトリウム濃度が約 19 ~ 40 mM、好ましくは約 19 ~ 20 mM で、温度が約 50 ~ 70 °C、好ましくは約 60 ~ 65 °C の条件を示す。特に、ナトリウム濃度が約 19 mM で温度が約 65 °C の場合が最も好ましい。

- 10 より具体的には、配列番号：1 で表わされるアミノ酸配列を有する蛋白質をコードする DNA としては、配列番号：2 または配列番号：3 で表わされる塩基配列を有する DNA があげられる。

- 本発明の蛋白質をコードする塩基配列を含有する、または該塩基配列と相補的な塩基配列の一部を含有してなるヌクレオチド (オリゴヌクレオチド) とは、
- 15 本発明の蛋白質またはその部分ペプチドをコードする DNA を包含するだけではなく、RNA をも包含する意味で用いられる。

- 本発明に従えば、本発明の蛋白質遺伝子の複製又は発現を阻害することのできるアンチセンス・(オリゴ)ヌクレオチド (核酸) を、クローン化したあるいは決定された蛋白質をコードする塩基配列の塩基配列情報に基づき設計し、
- 20 合成しうる。そうした (オリゴ)ヌクレオチド (核酸) は、G 蛋白質共役型蛋白質遺伝子の RNA とハイブリダイズすることができ、該 RNA の合成又は機能を阻害することができるか、あるいは G 蛋白質共役型蛋白質関連 RNA との相互作用を介して G 蛋白質共役型蛋白質遺伝子の発現を調節・制御することができる。G 蛋白質共役型蛋白質関連 RNA の選択された配列に相補的な (オリ
- 25 ゴ)ヌクレオチド、及び G 蛋白質共役型蛋白質関連 RNA と特異的にハイブリダイズすることができる (オリゴ)ヌクレオチドは、生体内及び生体外で G 蛋白質共役型蛋白質遺伝子の発現を調節・制御するのに有用であり、また病気などの治療又は診断に有用である。

用語「対応する」とは、遺伝子を含めたヌクレオチド、塩基配列又は核酸の特定の配列に相同性を有するあるいは相補的であることを意味する。ヌクレオチド、塩基配列又は核酸とペプチド（蛋白質）との間で「対応する」とは、ヌクレオチド（核酸）の配列又はその相補体から誘導される指令にあるペプチド（蛋白質）のアミノ酸を通常指している。G蛋白質共役型蛋白質遺伝子の5'端ヘアピンループ、5'端6-ベースペア・リピート、5'端非翻訳領域、ポリペプチド翻訳開始コドン、蛋白質コード領域、ORF翻訳開始コドン、3'端非翻訳領域、3'端バリンドローム領域、及び3'端ヘアピンループは好ましい対象領域として選択しうるが、G蛋白質共役型蛋白質遺伝子内の如何なる領域も対象として選択しうる。

目的核酸と、対象領域の少なくとも一部に相補的な（オリゴ）ヌクレオチドとの関係は、対象物とハイブリダイズすることができる（オリゴ）ヌクレオチドとの関係は、「アンチセンス」であるということができる。アンチセンス・（オリゴ）ヌクレオチドは、2-デオキシ-D-リボースを含有しているポリデオキシヌクレオチド、D-リボースを含有しているポリデオキシヌクレオチド、プリン又はピリミジン塩基のN-グリコシドであるその他のタイプのポリヌクレオチド、あるいは非ヌクレオチド骨格を有するその他のポリマー（例えば、市販の蛋白質核酸及び合成配列特異的な核酸ポリマー）又は特殊な結合を含有するその他のポリマー（但し、該ポリマーはDNAやRNA中に見出されるような塩基のペアリナグや塩基の付着を許容する配置をもつヌクレオチドを含有する）などが挙げられる。それらは、2本鎖DNA、1本鎖DNA、2本鎖RNA、1本鎖RNA、さらにDNA:RNAハイブリッドであることができ、さらに非修飾ポリヌクレオチド又は非修飾オリゴヌクレオチド、さらには公知の修飾の付加されたもの、例えば当該分野で知られた標識のあるもの、キヤップの付いたもの、メチル化されたもの、1個以上の天然のヌクレオチドを類縁物で置換したもの、分子内ヌクレオチド修飾のされたもの、例えば非荷電結合（例えば、メチルホスホネート、ホスホトリエステル、ホスホルアミデート、カルバメートなど）を持つもの、電荷を有する結合又は硫黄含有結合（例

例えば、ホスホロチオエート、ホスホロジチオエートなど）を持つもの、例えば蛋白質（ヌクレアーゼ、ヌクレアーゼ・インヒビター、トキシン、抗体、シグナルペプチド、ポリ-L-リジンなど）や糖（例えば、モノサッカライドなど）などの側鎖基を有しているもの、インターカレント化合物（例えば、アクリジン、
5 プソラレンなど）を持つもの、キレート化合物（例えば、金属、放射活性をもつ金属、ホウ素、酸化性の金属など）を含有するもの、アルキル化剤を含有するもの、修飾された結合を持つもの（例えば、 α アノマー型の核酸など）であってもよい。ここで「ヌクレオシド」、「ヌクレオチド」及び「核酸」とは、プリン及びピリミジン塩基を含有するのみでなく、修飾されたその他の複
10 素環型塩基をもつようなものを含んでいて良い。こうした修飾物は、メチル化されたプリン及びピリミジン、アシル化されたプリン及びピリミジン、あるいはその他の複素環を含むものであってよい。修飾されたヌクレオチド及び修飾されたヌクレオチドはまた糖部分が修飾されていてよく、例えば1個以上の水酸基がハロゲンとか、脂肪族基などで置換されていたり、あるいはエーテル、
15 アミンなどの官能基に変換されていてよい。

本発明のアンチセンス核酸は、RNA、DNA、あるいは修飾された核酸である。修飾された核酸の具体例としては核酸の硫黄誘導体やチオホスフェート誘導体、そしてポリヌクレオシドアミドやオリゴヌクレオシドアミドの分解に抵抗性のものが挙げられるが、それに限定されるものではない。本発明のアン
20 チセンス核酸は次のような方針で好ましく設計されうる。すなわち、細胞内でのアンチセンス核酸をより安定なものにする、アンチセンス核酸の細胞透過性をより高める、目標とするセンス鎖に対する親和性をより大きなものにする、そしてもし毒性があるならアンチセンス核酸の毒性をより小さなものにする。

こうして修飾は当該分野で数多く知られており、例えば J. Kawakami et al.,
25 Pharm Tech Japan, Vol. 8, pp. 247, 1992; Vol. 8, pp. 395, 1992; S. T. Crooke et al. ed., Antisense Research and Applications, CRC Press, 1993 などに開示がある。

本発明のアンチセンス核酸は、変化せしめられたり、修飾された糖、塩基、

結合を含有していて良く、リポゾーム、ミクロスフェアのような特殊な形態で供与されたり、遺伝子治療により適用されたり、付加された形態で与えられることができる。こうして付加形態で用いられるものとしては、リン酸基骨格の電荷を中和するように働くポリリジンのようなポリカチオン体、細胞膜との相互作用を高めたり、核酸の取込みを増大せしめるような脂質（例えば、ホスホリピッド、コレステロールなど）といった粗水性のものが挙げられる。付加するに好ましい脂質としては、コレステロールやその誘導体（例えば、コレステリルクロロホルメート、コール酸など）が挙げられる。こうしたものは、核酸の3'端あるいは5'端に付着させることができ、塩基、糖、分子内ヌクレオシド結合を介して付着させることができる。その他の基としては、核酸の3'端あるいは5'端に特異的に配置されたキャップ用の基で、エキソヌクレアーゼ、RNaseなどのヌクレアーゼによる分解を阻止するためのものが挙げられる。こうしたキャップ用の基としては、ポリエチレングリコール、テトラエチレングリコールなどのグリコールをはじめとした当該分野で知られた水酸基の保護基が挙げられるが、それに限定されるものではない。

アンチセンス核酸の阻害活性は、本発明の形質転換体、本発明の生体内や生体外の遺伝子発現系、あるいは蛋白質の生体内や生体外の翻訳系を用いて調べることができる。該核酸其れ自体公知の各種の方法で細胞に適用できる。

本発明の部分ペプチドをコードするDNAとしては、前述した本発明の部分ペプチドをコードする塩基配列を含有するものであればいかなるものであってもよい。また、ゲノムDNA、ゲノムDNAライブラリー、前記した細胞・組織由来のcDNA、前記した細胞・組織由来のcDNAライブラリー、合成DNAのいずれでもよい。ライブラリーに使用するベクターは、バクテリオファージ、プラスミド、コスミド、ファージミドなどいずれであってもよい。また、前記した細胞・組織よりmRNA画分を調製したものをを用いて直接Reverse Transcriptase Polymerase Chain Reaction（以下、RT-PCR法と略称する）によって増幅することもできる。

具体的には、本発明の部分ペプチドをコードするDNAとしては、例えば、

配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を有するDNAの部分塩基配列を有するDNA、または②配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAを有し、本発明の蛋白質ペプチドと実質的に同質の活性（例、リ
5 ガンド結合活性、シグナル情報伝達作用など）を有する蛋白質をコードするDNAの部分塩基配列を有するDNAなどが用いられる。

配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列を有するDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNAとしては、例えば、配列番号：2または配列番号：3で表わされる塩基配列と約90%以上、好ま
10 しくは約95%以上、より好ましくは約98%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNAなどが用いられる。

本発明の蛋白質またはその部分ペプチド（以下、本発明の蛋白質と略記する）を完全にコードするDNAのクローニングの手段としては、本発明の蛋白質をコードするDNAの塩基配列の部分塩基配列を有する合成DNAプライマーを用いてPCR法によって増幅するか、または適当なベクターに組み込んだDNA
15 Aを本発明の蛋白質の一部あるいは全領域をコードするDNA断片もしくは合成DNAを用いて標識したものとのハイブリダイゼーションによって選別することができる。ハイブリダイゼーションの方法は、例えば、モレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor
20 Lab. Press, 1989) に記載の方法などに従って行なうことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行なうことができる。

DNAの塩基配列の変換は、PCRや公知のキット、例えば、MutanTM-super Express Km（宝酒造（株））、MutanTM-K（宝酒造（株））等を用いて、ODA-LA
25 PCR法やGapped duplex法やKunkel法等の自体公知の方法あるいはそれらに準じる方法に従って行なうことができる。

クローン化された蛋白質をコードするDNAは目的によりそのまま、または所望により制限酵素で消化したり、リンカーを付加したりして使用することが

できる。該DNAはその5'末端側に翻訳開始コドンとしてのATGを有し、また3'末端側には翻訳終止コドンとしてのTAA、TGAまたはTAGを有していてもよい。これらの翻訳開始コドンや翻訳終止コドンは、適当な合成DNAアダプターを用いて付加することもできる。

- 5 本発明の蛋白質の発現ベクターは、例えば、(イ) 本発明の蛋白質をコードするDNAから目的とするDNA断片を切り出し、(ロ) 該DNA断片を適当な発現ベクター中のプロモーターの下流に連結することにより製造することができる。

ベクターとしては、大腸菌由来のプラスミド（例、pBR322、pBR3
10 25、pUC12、pUC13）、枯草菌由来のプラスミド（例、pUB110、pTP5、pC194）、酵母由来プラスミド（例、pSH19、pSH15）、 λ ファージなどのバクテリオファージ、レトロウイルス、ワクシニアウイルス、バキュロウイルスなどの動物ウイルスなどの他、pA1-11、pXT1、pRc/CMV、pRc/RSV、pcDNA1/Neo、pcDNA3.1、pRc/CMV2、pRc/RSV（Invitrogen社）などが用いられる。

本発明で用いられるプロモーターとしては、遺伝子の発現に用いる宿主に対応して適切なプロモーターであればいかなるものでもよい。例えば、動物細胞を宿主として用いる場合は、SR α プロモーター、SV40プロモーター、H
20 IV-LTRプロモーター、CMVプロモーター、HSV-TKプロモーターなどが挙げられる。

これらのうち、CMVプロモーター、SR α プロモーターなどを用いるのが好ましい。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、trpプロモーター、lacプロモーター、recAプロモーター、 λ P_Lプロモーター、lppプロモ
25 ーターなどが、宿主がバチルス属菌である場合は、SPO1プロモーター、SPO2プロモーター、penPプロモーターなど、宿主が酵母である場合は、PHO5プロモーター、PGKプロモーター、GAPプロモーター、ADHプロモーターなどが好ましい。宿主が昆虫細胞である場合は、ポリヘドリンプロ

モーター、P 1 0 プロモーターなどが好ましい。

発現ベクターには、以上の他に、所望によりエンハンサー、スプライシング
シグナル、ポリA付加シグナル、選択マーカー、SV 4 0 複製オリジン（以下、
SV 4 0 o r i と略称する場合がある）などを含有しているものを用いること
5 ができる。選択マーカーとしては、例えば、ジヒドロ葉酸還元酵素（以下、d
h f r と略称する場合がある）遺伝子〔メソトレキセート（MTX）耐性〕、
アンピシリン耐性遺伝子（以下、Amp^rと略称する場合がある）、ネオマイ
シン耐性遺伝子（以下、Ne o^rと略称する場合がある、G 4 1 8 耐性）等が
挙げられる。特に、CHO（d h f r⁻）細胞を用いてd h f r 遺伝子を選択
10 マーカーとして使用する場合、目的遺伝子をチミジンを含まない培地によっ
ても選択できる。

また、必要に応じて、宿主に合ったシグナル配列を、本発明の蛋白質のN端
末側に付加する。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、PhoA・シグナル配列、
OmpA・シグナル配列などが、宿主がバチルス属菌である場合は、 α -アミラー
15 ゼ・シグナル配列、サブチリシン・シグナル配列などが、宿主が酵母である場
合は、MF α ・シグナル配列、SUC 2・シグナル配列など、宿主が動物細胞
である場合には、インシュリン・シグナル配列、 α -インターフェロン・シグ
ナル配列、抗体分子・シグナル配列などがそれぞれ利用できる。

このようにして構築された本発明の蛋白質をコードするDNAを含有するベ
20 クターを用いて、形質転換体を製造することができる。

宿主としては、例えば、エシェリヒア属菌、バチルス属菌、酵母、昆虫細胞、
昆虫、動物細胞などが用いられる。

エシェリヒア属菌の具体例としては、エシェリヒア・コリ (Escherichia coli)
K 1 2・DH1〔プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オ
ブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. US
25 A), 60巻, 160(1968)], JM103〔ヌクイレック・アシズ・
リサーチ, (Nucleic Acids Research), 9巻, 309(1981)], JA2
21〔ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー (Journal of Molecular

Biology)], 120巻, 517(1978)], HB101 [ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー, 41巻, 459(1969)], C600 [ジェネティックス (Genetics), 39巻, 440(1954)] などが用いられる。

バチルス属菌としては、例えば、バチルス・サチルス (*Bacillus subtilis*)
 5 MI114 [ジーン, 24巻, 255(1983)], 207-21 [ジャーナル・オブ・バイオケミストリー (*Journal of Biochemistry*), 95巻, 87(1984)] などが用いられる。

酵母としては、例えば、サッカロマイセス セレビシエ (*Saccharomyces cerevisiae*) AH22, AH22R⁻, NA87-11A, DKD-5D, 2
 10 0B-12, シゾサッカロマイセス ポンベ (*Schizosaccharomyces pombe*) NCYC1913, NCYC2036, ピキア パストリス (*Pichia pastoris*) などが用いられる。

昆虫細胞としては、例えば、ウイルスがAcNPVの場合は、夜盗蛾の幼虫由来株化細胞 (*Spodoptera frugiperda* cell; Sf細胞)、*Trichoplusia ni*
 15 の中腸由来のMG1細胞、*Trichoplusia ni*の卵由来のHigh FiveTM細胞、*Mamestra brassicae*由来の細胞または*Estigmena acrea*由来の細胞などが用いられる。ウイルスがBmNPVの場合は、蚕由来株化細胞 (*Bombyx mori* N; BmN細胞) などが用いられる。該Sf細胞としては、例えば、Sf9細胞 (ATCC CRL1711)、Sf21細胞 (以上、Vaughn, J. L. ら、イン・ヴィボ (*In Vivo*), 13,
 20 213-217, (1977)) などが用いられる。

昆虫としては、例えば、カイコの幼虫などが用いられる [前田ら、ネイチャー (*Nature*), 315巻, 592(1985)]。

動物細胞としては、例えば、サル細胞COS-7, Vero, チャイニーズハムスター細胞CHO (以下、CHO細胞と略記), dhfr遺伝子欠損チャイニーズハムスター細胞CHO (以下、CHO (dhfr⁻) 細胞と略記), マウスL細胞, マウスAtT-20, マウスミエローマ細胞, ラットGH3, ヒトFL細胞などが用いられる。

エシェリヒア属菌を形質転換するには、例えば、プロシーディングズ・オブ・

ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシイズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA), 69巻, 2110(1972)やジーン (Gene), 17巻, 107(1982)などに記載の方法に従って行なうことができる。バチルス属菌を形質転換するには、例えば、モレキュラー・アンド・ジェネラル・ジェネティックス (Molecular & General Genetics), 168巻, 111(1979)などに記載の方法に従って行なうことができる。

酵母を形質転換するには、例えば、メソズ・イン・エンザイモロジー (Methods in Enzymology), 194巻, 182-187(1991)、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシイズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA), 75巻, 1929(1978)などに記載の方法に従って行なうことができる。

昆虫細胞または昆虫を形質転換するには、例えば、バイオ／テクノロジー (Bio/Technology), 6, 47-55(1988)などに記載の方法に従って行なうことができる。

動物細胞を形質転換するには、例えば、細胞工学別冊8 新 細胞工学実験プロトコル, 263-267(1995) (秀潤社発行)、ヴィロロジー (Virology), 52巻, 456(1973)に記載の方法に従って行なうことができる。

このようにして、G蛋白質共役型蛋白質をコードするDNAを含有する発現ベクターで形質転換された形質転換体を得られる。

宿主がエシェリヒア属菌、バチルス属菌である形質転換体を培養する際、培養に使用される培地としては液体培地が適当であり、その中には該形質転換体の生育に必要な炭素源、窒素源、無機物その他が含有せしめられる。炭素源としては、例えば、グルコース、デキストリン、可溶性澱粉、ショ糖など、窒素源としては、例えば、アンモニウム塩類、硝酸塩類、コーンスチープ・リカー、ペプトン、カゼイン、肉エキス、大豆粕、バレイショ抽出液などの無機または有機物質、無機物としては、例えば、塩化カルシウム、リン酸二水素ナトリウム、塩化マグネシウムなどが挙げられる。また、酵母エキス、ビタミン類、生

長促進因子などを添加してもよい。培地のpHは約5～8が望ましい。

エシェリヒア属菌を培養する際の培地としては、例えば、グルコース、カザミノ酸を含むM9培地〔ミラー (Miller) , ジャーナル・オブ・エクスペリメンツ・イン・モレキュラー・ジェネティックス (Journal of Experiments in Molecular Genetics) , 431-433, Cold Spring Harbor Laboratory, New York 1972〕が好ましい。ここに必要によりプロモーターを効率よく働かせるために、例えば、3 β -インドリル アクリル酸のような薬剤を加えることができる。宿主がエシェリヒア属菌の場合、培養は通常約15～43℃で約3～24時間行ない、必要により、通気や攪拌を加えることもできる。

10 宿主がバチルス属菌の場合、培養は通常約30～40℃で約6～24時間行ない、必要により通気や攪拌を加えることもできる。

宿主が酵母である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、バークホルダー (Burkholder) 最小培地〔Bostian, K. L. ら、「プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 77巻, 4505 (1980)〕や0.5%カザミノ酸を含有するSD培地〔Bitter, G. A. ら、「プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 81巻, 5330 (1984)〕が挙げられる。培地のpHは約5～8に調整するのが好ましい。培養は通常約20℃～35℃で約24～72時間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

宿主が昆虫細胞または昆虫である形質転換体を培養する際、培地としては、Grace's Insect Medium (Grace, T. C. C., ネイチャー (Nature) , 195, 788 (1962)) に非動化した10%ウシ血清等の添加物を適宜加えたものなどが用いられる。

25 培地のpHは約6.2～6.4に調整するのが好ましい。培養は通常約27℃で約3～5日間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

宿主が動物細胞である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、約5～20%の胎児牛血清を含むMEM培地〔サイエンス (Science) , 122巻,

5 0 1 (1 9 5 2)] , D M E M 培地 [ヴィロロジ (Virology) , 8 巻 , 3 9
6 (1 9 5 9)] , R P M I 1 6 4 0 培地 [ジャーナル・オブ・ザ・アメリカン・
メディカル・アソシエーション (The Journal of the American Medical
Association) 1 9 9 巻 , 5 1 9 (1 9 6 7)] , 1 9 9 培地 [プロシーディング・
5 オブ・ザ・ソサイエティ・フォー・ザ・バイオロジカル・メディシン (Proceeding
of the Society for the Biological Medicine) , 7 3 巻 , 1 (1 9 5 0)] な
どが用いられる。pHは約6～8であるのが好ましい。培養は通常約30℃～
40℃で約15～60時間行ない、必要に応じて通気や攪拌を加える。

以上のようにして、形質転換体の細胞内、細胞膜または細胞外に本発明のG
10 蛋白質共役型蛋白質を生成せしめることができる。

上記培養物から本発明の蛋白質を分離精製するには、例えば、下記の方法に
より行なうことができる。

本発明の蛋白質を培養菌体あるいは細胞から抽出するに際しては、培養後、
公知の方法で菌体あるいは細胞を集め、これを適当な緩衝液に懸濁し、超音波、
15 リゾチームおよび／または凍結融解などによって菌体あるいは細胞を破壊した
のち、遠心分離やろ過により蛋白質の粗抽出液を得る方法などが適宜用いられ
る。緩衝液の中に尿素や塩酸グアニジンなどの蛋白質変性剤や、トリトンX-
100TMなどの界面活性剤が含まれていてもよい。培養液中に蛋白質が分泌さ
れる場合には、培養終了後、それ自体公知の方法で菌体あるいは細胞と上清と
20 を分離し、上清を集める。

このようにして得られた培養上清、あるいは抽出液中に含まれる蛋白質の精
製は、自体公知の分離・精製法を適切に組み合わせて行なうことができる。こ
れらの公知の分離、精製法としては、塩析や溶媒沈澱法などの溶解度を利用す
る方法、透析法、限外ろ過法、ゲルろ過法、およびSDS-ポリアクリルアミ
ドゲル電気泳動法などの主として分子量の差を利用する方法、イオン交換クロ
マトグラフィーなどの荷電の差を利用する方法、アフィニティークロマトグラ
25 フィーなどの特異的親和性を利用する方法、逆相高速液体クロマトグラフィー
などの疎水性の差を利用する方法、等電点電気泳動法などの等電点の差を利用

する方法などが用いられる。

かくして得られる蛋白質が遊離体で得られた場合には、自体公知の方法あるいはそれに準じる方法によって塩に変換することができ、逆に塩で得られた場合には自体公知の方法あるいはそれに準じる方法により、遊離体または他の塩
5 に変換することができる。

なお、組換え体が産生する蛋白質を、精製前または精製後に適当な蛋白修飾酵素を作用させることにより、任意に修飾を加えたり、ポリペプチドを部分的に除去することもできる。蛋白修飾酵素としては、例えば、トリプシン、キモトリプシン、アルギニルエンドペプチダーゼ、プロテインキナーゼ、グリコシ
10 ダーゼなどが用いられる。

かくして生成する本発明の蛋白質またはその塩の活性は、標識したりガンドとの結合実験および特異抗体を用いたエンザイムイムノアッセイなどにより測定することができる。

本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩に対する抗体は、本発
15 明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩を認識し得る抗体であれば、ポリクローナル抗体、モノクローナル抗体の何れであってもよい。

本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩（以下、本発明の蛋白質等と略記する）に対する抗体は、本発明の蛋白質等を抗原として用い、自体公知の抗体または抗血清の製造法に従って製造することができる。

20 [モノクローナル抗体の作製]

(a) モノクローナル抗体産生細胞の作製

本発明の蛋白質等は、哺乳動物に対して投与により抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバント
25 を投与してもよい。投与は通常2～6週毎に1回ずつ、計2～10回程度行なわれる。用いられる哺乳動物としては、例えば、サル、ウサギ、イヌ、モルモット、マウス、ラット、ヒツジ、ヤギが挙げられるが、マウスおよびラットが好ましく用いられる。

モノクローナル抗体産生細胞の作製に際しては、抗原を免疫された温血動物、例えば、マウスから抗体価の認められた個体を選択し最終免疫の2～5日後に脾臓またはリンパ節を採取し、それらに含まれる抗体産生細胞を骨髓腫細胞と融合させることにより、モノクローナル抗体産生ハイブリドーマを調製することができる。抗血清中の抗体価の測定は、例えば、後記の標識化した本発明の蛋白質等と抗血清とを反応させたのち、抗体に結合した標識剤の活性を測定することにより行なうことができる。融合操作は既知の方法、例えば、ケーラーとミルスタインの方法〔ネイチャー (Nature)、256巻、495頁(1975年)〕に従い実施することができる。融合促進剤としては、例えば、ポリエチレングリコール (PEG) やセンダイウィルスなどが挙げられるが、好ましくはPEGが用いられる。

骨髓腫細胞としては、例えば、NS-1、P3U1、SP2/0などが挙げられるが、P3U1が好ましく用いられる。用いられる抗体産生細胞（脾臓細胞）数と骨髓腫細胞数との好ましい比率は1：1～20：1程度であり、PEG（好ましくは、PEG1000～PEG6000）が10～80%程度の濃度で添加され、約20～40℃、好ましくは約30～37℃で約1～10分間インキュベートすることにより効率よく細胞融合を実施できる。

モノクローナル抗体産生ハイブリドーマのスクリーニングには種々の方法が使用できるが、例えば、本発明の蛋白質等抗原を直接あるいは担体とともに吸着させた固相（例、マイクロプレート）にハイブリドーマ培養上清を添加し、次に放射性物質や酵素などで標識した抗免疫グロブリン抗体（細胞融合に用いられる細胞がマウスの場合、抗マウス免疫グロブリン抗体が用いられる）またはプロテインAを加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法、抗免疫グロブリン抗体またはプロテインAを吸着させた固相にハイブリドーマ培養上清を添加し、放射性物質や酵素などで標識した本発明の蛋白質等を加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法などが挙げられる。

モノクローナル抗体の選別は、自体公知あるいはそれに準じる方法に従って行なうことができるが、通常はHAT（ヒポキサンチン、アミノプテリン、チ

ミジン)を添加した動物細胞用培地などで行なうことができる。選別および育種用培地としては、ハイブリドーマが生育できるものならばどのような培地を用いても良い。例えば、1～20%、好ましくは10～20%の牛胎児血清を含むRPMI 1640培地、1～10%の牛胎児血清を含むGIT培地(和光
5 純薬工業(株))またはハイブリドーマ培養用無血清培地(SFM-101、
日水製薬(株))などを用いることができる。培養温度は、通常20～40℃、
好ましくは約37℃である。培養時間は、通常5日～3週間、好ましくは1週
間～2週間である。培養は、通常5%炭酸ガス下で行なうことができる。ハイ
ブリドーマ培養上清の抗体価は、上記の抗血清中の抗体価の測定と同様にして
10 測定できる。

(b) モノクローナル抗体の精製

モノクローナル抗体の分離精製は、通常のポリクローナル抗体の分離精製と同様に免疫グロブリンの分離精製法〔例、塩析法、アルコール沈殿法、等電点
15 沈殿法、電気泳動法、イオン交換体(例、DEAE)による吸脱着法、超遠心
法、ゲルろ過法、抗原結合固相またはプロテインAあるいはプロテインGなどの
活性吸着剤により抗体のみを採取し、結合を解離させて抗体を得る特異的精
製法〕に従って行なうことができる。

〔ポリクローナル抗体の作製〕

本発明のポリクローナル抗体は、それ自体公知あるいはそれに準じる方法に
20 したがって製造することができる。例えば、免疫抗原(本発明の蛋白質等の抗
原)とキャリアー蛋白質との複合体をつくり、上記のモノクローナル抗体の製
造法と同様に哺乳動物に免疫を行ない、該免疫動物から本発明の蛋白質等に対
する抗体含有物を採取して、抗体の分離精製を行なうことにより製造できる。

哺乳動物を免疫するために用いられる免疫抗原とキャリアー蛋白質との複合
25 体に関し、キャリアー蛋白質の種類およびキャリアーとハプテンとの混合比は、
キャリアーに架橋させて免疫したハプテンに対して抗体が効率良くできれば、
どのようなものをどのような比率で架橋させてもよいが、例えば、ウシ血清アルブ
ミン、ウシサイログロブリン、キーホール・リンペット・ヘモシアニン等を重

量比でハプテン 1 に対し、約 0.1 ~ 20、好ましくは約 1 ~ 5 の割合でカプルさせる方法が用いられる。

また、ハプテンとキャリアーのカプリングには、種々の縮合剤を用いることができるが、グルタルアルデヒドやカルボジイミド、マレイミド活性エステル、
5 チオール基、ジチオビリジル基を含有する活性エステル試薬等が用いられる。

縮合生成物は、温血動物に対して、抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバントを投与してもよい。投与は、通常約 2 ~ 6 週毎に 1 回ずつ、計約 3 ~ 10 回程度行なうことができる。
10

ポリクローナル抗体は、上記の方法で免疫された哺乳動物の血液、腹水など、好ましくは血液から採取することができる。

抗血清中のポリクローナル抗体価の測定は、上記の血清中の抗体価の測定と同様にして測定できる。ポリクローナル抗体の分離精製は、上記のモノクローナル抗体の分離精製と同様の免疫グロブリンの分離精製法に従って行なうことができる。
15

本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩、およびそれらをコードする DNA は、①本発明の蛋白質に対するリガンドの決定方法、②抗体および抗血清の入手、③組換え型蛋白質の発現系の構築、④同発現系を用いたレセプター結合アッセイ系の開発と医薬品候補化合物のスクリーニング、⑤構造的に類似したリガンド・レセプターとの比較にもとづいたドラッグデザインの実施、⑥遺伝子診断におけるプローブや PCR プライマーを作成するための試薬、⑦トランスジェニック動物の作製または⑧遺伝子予防・治療剤等の医薬などとして用いることができる。
20
25

特に、本発明の組換え型蛋白質の発現系を用いたレセプター結合アッセイ系を用いることによって、ヒトや哺乳動物に特異的な G 蛋白質共役型レセプターに対するリガンドの結合性を変化させる化合物（例、アゴニスト、アンタゴニ

ストなど) をスクリーニングすることができ、該アゴニストまたはアンタゴニストを各種疾病の予防・治療剤などとして使用することができる。

本発明の蛋白質、部分ペプチドまたはそれらの塩（以下、本発明の蛋白質等と略記する場合がある）、本発明の蛋白質またはその部分ペプチドをコードするDNA（以下、本発明のDNAと略記する場合がある）および本発明の蛋白質等に対する抗体（以下、本発明の抗体と略記する場合がある）の用途について、以下に具体的に記載する。

(1) 本発明の蛋白質に対するリガンド（アゴニスト）の決定方法

本発明の蛋白質もしくはその塩または本発明の部分ペプチドもしくはその塩は、本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンド（アゴニスト）を探索し、または決定するための試薬として有用である。

すなわち、本発明は、本発明の蛋白質もしくはその塩または本発明の部分ペプチドもしくはその塩と、試験化合物とを接触させることを特徴とする本発明の蛋白質に対するリガンドの決定方法を提供する。

試験化合物としては、公知のリガンド（例えば、アンギオテンシン、ボンベシン、カナビノイド、コレシストキニン、グルタミン、セロトニン、メラトニン、ニューロペプチドY、オピオイド、プリン、バソプレッシン、オキシトシン、PACAP、セクレチン、グルカゴン、カルシトニン、アドレノメジュリン、ソマトスタチン、GHRH、CRF、ACTH、GRP、PTH、VIP（バソアクティブ インテスティナル アンド リレイテッド ポリペプチド）、ソマトスタチン、ドーパミン、モチリン、アミリン、ブラジキニン、CGRP（カルシトニンジーンリレーティッドペプチド）、ロイコトリエン、パンクレアスタチン、プロスタグランジン、トロンボキサン、アデノシン、アドレナリン、 α および β -ケモカイン（chemokine）（例えば、IL-8、GRO α 、GRO β 、GRO γ 、NAP-2、ENA-78、PF4、IP10、GCP-2、MCP-1、HC14、MCP-3、I-309、MIP1 α 、MIP-1 β 、RANTESなど）、エンドセリン、エンテログストリン、ヒスタミン、ニューロテンシン、TRH、パンクレアティックポリペプチド、ガ

ラニン、MIT1またはその哺乳動物のホモログなどがあげられ、またその他に、例えば、ヒトまたは哺乳動物（例えば、マウス、ラット、ブタ、ウシ、ヒツジ、サルなど）の組織抽出物、細胞培養上清などが用いられる。例えば、該組織抽出物、細胞培養上清などを本発明の蛋白質に添加し、細胞刺激活性などを測定しながら分画し、最終的に単一のリガンドを得ることができる。

リガンドがペプチド性リガンドである場合、該リガンドをリガンドペプチドと称することがある。また、リガンドペプチドが前駆体として発現し、シグナルペプチドが除去されて成熟体となる場合、それぞれをリガンド前駆体ペプチドおよびリガンド成熟体ペプチドと称することがあるが、両者を総称して単にリガンドペプチドと称することもある。

具体的には、本発明のリガンド決定方法は、本発明の蛋白質、その部分ペプチドもしくはそれらの塩を用いるか、または組換え型蛋白質の発現系を構築し、該発現系を用いたレセプター結合アッセイ系を用いることによって、本発明の蛋白質に結合して細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内 cAMP 生成、細胞内 cGMP 生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fos 活性化、pH の低下などを促進する活性または抑制する活性）を有する化合物（例えば、ペプチド、蛋白質、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物など）またはその塩を決定する方法である。

本発明のリガンド決定方法においては、本発明の蛋白質またはその部分ペプチドと試験化合物とを接触させた場合の、例えば、該蛋白質または該部分ペプチドに対する試験化合物の結合量や、細胞刺激活性などを測定することを特徴とする。

より具体的には、本発明は、①標識した試験化合物を、本発明の蛋白質もしくはその塩または本発明の部分ペプチドもしくはその塩に接触させた場合における、標識した試験化合物の該蛋白質もしくはその塩、または該部分ペプチドもしくはその塩に対する結合量を測定することを特徴とする本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法、

②標識した試験化合物を、本発明の蛋白質を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合における、標識した試験化合物の該細胞または該膜画分に対する結合量を測定することを特徴とする本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法、

- 5 ③標識した試験化合物を、本発明の蛋白質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した蛋白質に接触させた場合における、標識した試験化合物の該蛋白質またはその塩に対する結合量を測定することを特徴とする本発明の蛋白質に対するリガンドの決定方法、

- ④試験化合物を、本発明の蛋白質を含有する細胞に接触させた場合における、
10 蛋白質を介した細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活性または抑制する活性など）を測定することを特徴とする本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法、および

- ⑤試験化合物を、本発明の蛋白質をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した蛋白質に接触させた場合における、
15 蛋白質を介する細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活性または抑制する活性など）を測定することを特徴とする本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法を提供する。

- 特に、上記①～③の試験を行ない、試験化合物が本発明の蛋白質に結合することを確認した後に、上記④～⑤の試験を行なうことが好ましい。
25

まず、リガンド決定方法に用いる蛋白質としては、前記した本発明の蛋白質または本発明の部分ペプチドを含有するものであれば何れのものであってもよいが、動物細胞を用いて大量発現させた蛋白質が適している。

本発明の蛋白質を製造するには、前述の発現方法が用いられるが、該蛋白質をコードするDNAを哺乳動物細胞や昆虫細胞で発現することにより行なうことが好ましい。目的とする蛋白質部分をコードするDNA断片には、通常、相補DNAが用いられるが、必ずしもこれに制約されるものではない。例えば、
5 遺伝子断片や合成DNAを用いてもよい。本発明の蛋白質をコードするDNA断片を宿主動物細胞に導入し、それらを効率よく発現させるためには、該DNA断片を昆虫を宿主とするバキュロウイルスに属する核多角体病ウイルス（nuclear polyhedrosis virus ; NPV）のポリヘドリンプロモーター、SV40由来のプロモーター、レトロウイルスのプロモーター、メタロチオネイン
10 プロモーター、ヒトヒートショックプロモーター、サイトメガロウイルスプロモーター、SR α プロモーターなどの下流に組み込むのが好ましい。発現したレセプターの量と質の検査はそれ自体公知の方法で行うことができる。例えば、文献〔Nambi, P. ら、ザ・ジャーナル・オブ・バイオロジカル・ケミストリー（J. Biol. Chem.）, 267巻, 19555～19559頁, 1992年〕に記載の方法に従って行
15 うことができる。

したがって、本発明のリガンド決定方法において、本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩を含有するものとしては、それ自体公知の方法に従って精製した蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩であってもよいし、該蛋白質を含有する細胞またはその細胞膜画分を用いてもよい。

20 本発明のリガンド決定方法において、本発明の蛋白質を含有する細胞を用いる場合、該細胞をグルタルアルデヒド、ホルマリンなどで固定化してもよい。固定化方法はそれ自体公知の方法に従って行なうことができる。

本発明の蛋白質を含有する細胞としては、本発明の蛋白質を発現した宿主細胞をいうが、該宿主細胞としては、大腸菌、枯草菌、酵母、昆虫細胞、動物細胞
25 胞などが用いられる。

細胞膜画分としては、細胞を破碎した後、それ自体公知の方法で得られる細胞膜が多く含まれる画分のことをいう。細胞の破碎方法としては、Potter-Elvehjem型ホモジナイザーで細胞を押し潰す方法、ワーリングブレンダーやポ

リトロン (Kinematica社製) による破碎、超音波による破碎、フレンチプレスなどで加圧しながら細胞を細いノズルから噴出させることによる破碎などが挙げられる。細胞膜の分画には、分画遠心分離法や密度勾配遠心分離法などの遠心力による分画法が主として用いられる。例えば、細胞破碎液を低速 (500
5 rpm~3000 rpm) で短時間 (通常、約1分~10分) 遠心し、上清をさらに高速 (15000 rpm~30000 rpm) で通常30分~2時間遠心し、得られる沈澱を膜画分とする。該膜画分中には、発現した蛋白質と細胞由来のリン脂質や膜蛋白質などの膜成分が多く含まれる。

該蛋白質を含有する細胞やその膜画分中の蛋白質の量は、1細胞当たり
10³~10⁸分子であるのが好ましく、10⁵~10⁷分子であるのが好適である。なお、発現量が多いほど膜画分当たりのリガンド結合活性 (比活性) が高くなり、高感度なスクリーニング系の構築が可能になるばかりでなく、同一ロットで大量の試料を測定できるようになる。

本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドを決定する前記の①~③の方法を実施するためには、適当な蛋白質画分と、標識した試験化合物が必要である。
15

蛋白質画分としては、天然型のレセプター蛋白質画分か、またはそれと同等の活性を有する組換え型レセプター画分などが望ましい。ここで、同等の活性とは、同等のリガンド結合活性、シグナル情報伝達作用などを示す。

20 標識した試験化合物としては、 [³H]、 [¹²⁵I]、 [¹⁴C]、 [³⁵S] などで標識したアンギオテンシン、ボンベシン、カナビノイド、コレスistキニン、グルタミン、セロトニン、メラトニン、ニューロペプチドY、オピオイド、プリン、バソプレッシン、オキシトシン、PACAP、セクレチン、グルカゴン、カルシトニン、アドレノメジュリン、ソマトスタチン、GHRH、C
25 RF、ACTH、GRP、PTH、VIP (バソアクティブ インテスティナル アンド リイテッド ポリペプチド)、ソマトスタチン、ドーパミン、モチリン、アミリン、ブラジキニン、CGRP (カルシトニンジーンリレーティッドペプチド)、ロイコトリエン、パンクレアスタチン、プロスタグランジン、

トロンボキサン、アデノシン、アドレナリン、 α および β -ケモカイン (chemokine) (例えば、IL-8、GRO α 、GRO β 、GRO γ 、NAP-2、ENA-78、PF4、IP10、GCP-2、MCP-1、HC14、MCP-3、I-309、MIP1 α 、MIP-1 β 、RANTESなど)、
5 エンドセリン、エンテロガストリン、ヒスタミン、ニューロテンシン、TRH、
パンクレアティックポリペプチド、ガラニン、MIT1またはその哺乳動物のホモログなどが好適である。

具体的には、本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法を行なうには、まず本発明の蛋白質を含有する細胞または細胞の膜画分を、決定方法
10 法に適したバッファーに懸濁することによりレセプター標品を調製する。バッファーには、pH4~10 (望ましくはpH6~8) のリン酸バッファー、トリス-塩酸バッファーなどのリガンドと本発明の蛋白質との結合を阻害しない
バッファーであればいずれでもよい。また、非特異的結合を低減させる目的で、CHAPS、Tween-80TM (花王-アトラス社)、ジギトニン、デオキシコレートなどの界面活性剤やウシ血清アルブミンやゼラチンなどの各種蛋白質
15 をバッファーに加えることもできる。さらに、プロテアーゼによるレセプターやリガンドの分解を抑える目的でPMSF、ロイペプチン、E-64 (ペプチド研究所製)、ペプスタチンなどのプロテアーゼ阻害剤を添加することもできる。
0.01ml~10mlの該レセプター溶液に、一定量 (5000cpm~500000cpm) の [³H]、 [¹²⁵I]、 [¹⁴C]、 [³⁵S] など
20 で標識した試験化合物を共存させる。非特異的結合量 (NSB) を知るために大過剰の未標識の試験化合物を加えた反応チューブも用意する。反応は約0℃から50℃、望ましくは約4℃から37℃で、約20分から24時間、望ましくは約30分から3時間行なう。反応後、ガラス繊維濾紙等で濾過し、適量の同
25 バッファーで洗浄した後、ガラス繊維濾紙に残存する放射活性を液体シンチレーションカウンターあるいは γ -カウンターで計測する。全結合量 (B) から非特異的結合量 (NSB) を引いたカウント (B-NSB) が0cpmを越える試験化合物を本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンド (アゴニスト)

として選択することができる。

本発明の蛋白質またはその塩に対するリガンドを決定する前記の④～⑤の方法を実施するためには、該蛋白質を介する細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内 cAMP 生成、細胞内 cGMP 生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fos の活性化、pH の低下などを促進する活性または抑制する活性など）を公知の方法または市販の測定用キットを用いて測定することができる。具体的には、まず、本発明の蛋白質を含有する細胞をマルチウェルプレート等に培養する。リガンド決定を行なうにあたっては前もって新鮮な培地あるいは細胞に毒性を示さない適当なバッファーに交換し、試験化合物などを添加して一定時間インキュベートした後、細胞を抽出あるいは上清液を回収して、生成した産物をそれぞれの方法に従って定量する。細胞刺激活性の指標とする物質（例えば、アラキドン酸など）の生成が、細胞が含有する分解酵素によって検定困難な場合は、該分解酵素に対する阻害剤を添加してアッセイを行なってもよい。また、cAMP 産生抑制などの活性については、フォルスコリンなどで細胞の基礎的産生量を増大させておいた細胞に対する産生抑制作用として検出することができる。

本発明の蛋白質またはその塩に結合するリガンド決定用キットは、本発明の蛋白質もしくはその塩、本発明の部分ペプチドもしくはその塩、本発明の蛋白質を含有する細胞、または本発明の蛋白質を含有する細胞の膜画分などを含有するものである。

本発明のリガンド決定用キットの例としては、次のものが挙げられる。

1. リガンド決定用試薬

①測定用緩衝液および洗浄用緩衝液

Hanks' Balanced Salt Solution（ギブコ社製）に、0.05%のウシ血清アルブミン（シグマ社製）を加えたもの。

孔径 $0.45\ \mu\text{m}$ のフィルターで濾過滅菌し、 4°C で保存するか、あるいは用時調製しても良い。

②G蛋白質共役型レセプター蛋白質標品

本発明の蛋白質を発現させたCHO細胞を、12穴プレートに 5×10^5 個／穴で継代し、37℃、5%CO₂、95%airで2日間培養したもの。

③標識試験化合物

- 5 市販の [³H]、[¹²⁵I]、[¹⁴C]、[³⁵S]などで標識した化合物、または適当な方法で標識化したもの

水溶液の状態のものを4℃あるいは-20℃にて保存し、用時に測定用緩衝液にて1μMに希釈する。水に難溶性を示す試験化合物については、ジメチルホルムアミド、DMSO、メタノール等に溶解する。

10 ④非標識試験化合物

標識化合物と同じものを100～1000倍濃い濃度に調製する。

2. 測定法

- ①12穴組織培養用プレートにて培養した本発明の蛋白質発現CHO細胞を、測定用緩衝液1mlで2回洗浄した後、490μlの測定用緩衝液を各穴に加える。

②標識試験化合物を5μl加え、室温にて1時間反応させる。非特異的結合量を知るためには非標識試験化合物を5μl加えておく。

- ③反応液を除去し、1mlの洗浄用緩衝液で3回洗浄する。細胞に結合した標識試験化合物を0.2N NaOH-1%SDSで溶解し、4mlの液体シンチレーターA（和光純薬製）と混合する。

④液体シンチレーションカウンター（ベックマン社製）を用いて放射活性を測定する。

- 本発明の蛋白質またはその塩に結合することができるリガンドとしては、例えば、脳、下垂体、脾臓などに特異的に存在する物質などが挙げられ、具体的には、アンギオテンシン、ボンベシン、カナビノイド、コレシストキニン、グルタミン、セロトニン、メラトニン、ニューロペプチドY、オピオイド、プリン、バソプレッシン、オキシトシン、PACAP、セクレチン、グルカゴン、カルシトニン、アドレノメジュリン、ソマトスタチン、GHRH、CRF、A

CTH、GRP、PTH、VIP（バソアクティブ インテスティナル アン
ド リレイテッド ポリペプチド）、ソマトスタチン、ドーパミン、モチリン、
アミリン、ブラジキニン、CGRP（カルシトニンジーンリレーティッドペプ
チド）、ロイコトリエン、パンクレアスタチン、プロスタグランジン、トロン
5 ボキサン、アデノシン、アドレナリン、 α および β -ケモカイン（chemokine）
（例えば、IL-8、GRO α 、GRO β 、GRO γ 、NAP-2、ENA-
78、PF4、IP10、GCP-2、MCP-1、HC14、MCP-3、
I-309、MIP1 α 、MIP-1 β 、RANTESなど）、エンドセリン、
エンテログاستリン、ヒスタミン、ニューロテンシン、TRH、パンクレアテ
10 イックポリペプチド、ガラニン、MIT1またはその哺乳動物のホモログなどが
用いられる。

（2）本発明の蛋白質欠乏症の予防・治療剤

上記（1）の方法において、本発明の蛋白質に対するリガンドが明らかにな
れば、該リガンドが有する作用に応じて、①本発明の蛋白質または②該蛋白質
15 をコードするDNAを、本発明の蛋白質の機能不全に関連する疾患の予防およ
び／または治療剤などの医薬として使用することができる。

例えば、生体内において本発明の蛋白質が減少しているためにリガンドの生
理作用が期待できない（該蛋白質の欠乏症）患者がいる場合に、①本発明の蛋
白質を該患者に投与し該蛋白質の量を補充したり、②（イ）本発明の蛋白質を
20 コードするDNAを該患者に投与し発現させることによって、あるいは（ロ）
対象となる細胞に本発明の蛋白質をコードするDNAを挿入し発現させた後に、
該細胞を該患者に移植することなどによって、患者の体内における蛋白質の量
を増加させ、リガンドの作用を十分に発揮させることができる。したがって、
本発明の蛋白質をコードするDNAは、安全で低毒性な本発明のレセプター蛋
25 白質の機能不全に関連する疾患の予防および／または治療剤などの医薬として
有用である。

本発明の蛋白質または該蛋白質をコードするDNAは中枢疾患（例えばアル
ツハイマー病・痴呆・摂食障害（拒食症）・てんかんなど）、ホルモン系の疾患（例

例えば、微弱陣痛、弛緩出血、胎盤娩出前後、子宮復古不全、帝王切開術、人工妊娠中絶、乳汁うっ滞など）、肝/胆/膵/内分泌疾患（例えば糖尿病・摂食障害など）、炎症性疾患（アレルギー・喘息・リュウマチなど）、循環器疾患（例えば高血圧症・心肥大・狭心症・動脈硬化等）、呼吸器系疾患（例えば、肺炎、喘息、気管支炎、呼吸器感染症、慢性閉塞性肺疾患等）、感染症（例えば、敗血症、MRSA、呼吸器感染症、尿路感染症、胆道感染症、感染性腸炎、中耳炎、前立腺炎等）の予防および／または治療に有用である。

また、本発明の蛋白質または該蛋白質をコードするDNAは消化器疾患（例えば腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など）の予防および／または治療に特に有用である。

本発明の蛋白質を上記予防・治療剤として使用する場合は、常套手段に従って製剤化することができる。

一方、本発明の蛋白質をコードするDNA（以下、本発明のDNAと略記する場合がある）を上記予防・治療剤として使用する場合は、本発明のDNAを単独あるいはレトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノウイルスアソシエーテッドウイルスベクターなどの適当なベクターに挿入した後、常套手段に従って実施することができる。本発明のDNAは、そのまま、あるいは摂取促進のための補助剤とともに、遺伝子銃やハイドロゲルカテーテルのようなカテーテルによって投与できる。

例えば、①本発明の蛋白質または②該蛋白質をコードするDNAは、必要に応じて糖衣を施した錠剤、カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤などとして経口的に、あるいは水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る液との無菌性溶液、または懸濁液剤などの注射剤の形で非経口的に使用できる。例えば、①本発明の蛋白質または②該蛋白質をコードするDNAを生理学的に認められる公知の担体、香味剤、賦形剤、ベヒクル、防腐剤、安定剤、結合剤などとともに一般に認められた製剤実施に要求される単位用量形態で混和することによって製造することができる。これら製剤における有効成分量は指示された範囲の適当な用量が得られるようにするものである。

錠剤、カプセル剤などに混和することができる添加剤としては、例えばゼラチン、コーンスターチ、トラガント、アラビアゴムのような結合剤、結晶性セルロースのような賦形剤、コーンスターチ、ゼラチン、アルギン酸などのような膨化剤、ステアリン酸マグネシウムのような潤滑剤、ショ糖、乳糖またはサッカリンのような甘味剤、ペパーミント、アカモノ油またはチェリーのような香味剤などが用いられる。調剤単位形態がカプセルである場合には、前記タイプの材料にさらに油脂のような液状担体を含有することができる。注射のための無菌組成物は注射用水のようなベヒクル中の活性物質、胡麻油、椰子油などのような天然産出植物油などを溶解または懸濁させるなどの通常の製剤実施に従って処方することができる。注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液（例えば、D-ソルビトール、D-マニトール、塩化ナトリウムなど）などが用いられ、適当な溶解補助剤、例えば、アルコール（例、エタノール）、ポリアルコール（例、プロピレングリコール、ポリエチレングリコール）、非イオン性界面活性剤（例、ポリソルベート 80TM、HCO-50）などと併用してもよい。油性液としては、例えば、ゴマ油、大豆油などが用いられ、溶解補助剤である安息香酸ベンジル、ベンジルアルコールなどと併用してもよい。

また、上記予防・治療剤は、例えば、緩衝剤（例えば、リン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液）、無痛化剤（例えば、塩化ベンザルコニウム、塩酸プロカインなど）、安定剤（例えば、ヒト血清アルブミン、ポリエチレングリコールなど）、保存剤（例えば、ベンジルアルコール、フェノールなど）、酸化防止剤などと配合してもよい。調製された注射液は通常、適当なアンプルに充填される。

このようにして得られる製剤は安全で低毒性であるので、例えば、ヒトや哺乳動物（例えば、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サルなど）に対して投与することができる。

本発明の蛋白質またはDNAの投与量は、投与対象、対象臓器、症状、投与方法などにより差異はあるが、経口投与の場合、一般的に成人（60 kg とし

て)の消化器疾患患者においては、一日につき約0.1mg～100mg、好ましくは約1.0～50mg、より好ましくは約1.0～20mgである。非経口的に投与する場合は、その1回投与量は投与対象、対象臓器、症状、投与方法などによっても異なるが、例えば、注射剤の形では通常成人(60kgとして)の消化器疾患患者においては、一日につき約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kg当りに換算した量を投与することができる。

(3) 遺伝子診断剤

10 本発明のDNAは、プローブとして使用することにより、ヒトまたは哺乳動物(例えば、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サルなど)における本発明の蛋白質またはその部分ペプチドをコードするDNAまたはmRNAの異常(遺伝子異常)を検出することができるので、例えば、該DNAまたはmRNAの損傷、突然変異あるいは発現低下や、該DNAまたはmRNAの増加あるいは発現過多などの遺伝子診断剤として有用である。

本発明のDNAを用いる上記の遺伝子診断は、例えば、自体公知のノーザンハイブリダイゼーションやPCR-SSCP法(ゲノミックス(Genomics), 第5巻, 874～879頁(1989年)、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ユーエスエー(Proceedings of the Natinal Academy of Sciences of the United States of America), 20 第86巻, 2766～2770頁(1989年))などにより実施することができる。

(4) 本発明の蛋白質に対するリガンドの定量法

本発明の蛋白質等は、リガンドに対して結合性を有しているので、生体内におけるリガンド濃度を感度良く定量することができる。

本発明の定量法は、例えば、競合法と組み合わせることによって用いることができる。すなわち、被検体を本発明の蛋白質等と接触させることによって被検体中のリガンド濃度を測定することができる。具体的には、例えば、以下の

①または②などに記載の方法あるいはそれに準じる方法に従って用いることができる。

①入江寛編「ラジオイムノアッセイ」（講談社、昭和49年発行）

②入江寛編「続ラジオイムノアッセイ」（講談社、昭和54年発行）

5 (5) 本発明の蛋白質とリガンドとの結合性を変化させる化合物のスクリーニング方法

本発明の蛋白質等を用いるか、または組換え型蛋白質等の発現系を構築し、該発現系を用いたレセプター結合アッセイ系を用いることによって、リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物（例えば、ペプチド、蛋白質、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物など）またはその塩を効率よくスクリーニングすることができる。

このような化合物には、（イ）G蛋白質共役型レセプターを介して細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活性または抑制する活性など）を有する化合物（いわゆる、本発明の蛋白質に対するアゴニスト）、（ロ）該細胞刺激活性を有しない化合物（いわゆる、本発明の蛋白質に対するアンタゴニスト）、（ハ）リガンドと本発明の蛋白質との結合力を増強する化合物、あるいは（ニ）リガンドと本発明の蛋白質との結合力を減少させる化合物などが含まれる（なお、上記（イ）の化合物は、前記したリガンド決定方法によってスクリーニングすることが好ましい）。

すなわち、本発明は、（i）本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩と、リガンドとを接触させた場合と（ii）本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩と、リガンドおよび試験化合物とを接触させた場合との比較を行なうことを特徴とするリガンドと本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

本発明のスクリーニング方法においては、（i）と（ii）の場合における、

例えば、該蛋白質等に対するリガンドの結合量、細胞刺激活性などを測定して、比較することを特徴とする。

より具体的には、本発明は、

- ①標識したリガンドを、本発明の蛋白質等に接触させた場合と、標識したリガ
5 ンドおよび試験化合物を本発明の蛋白質等に接触させた場合における、標識し
たリガンドの該蛋白質等に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする
リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはその塩のス
クリーニング方法、
- ②標識したリガンドを、本発明の蛋白質等を含有する細胞または該細胞の膜画
10 分に接触させた場合と、標識したリガンドおよび試験化合物を本発明の蛋白質
等を含有する細胞または該細胞の膜画分に接触させた場合における、標識した
リガンドの該細胞または該膜画分に対する結合量を測定し、比較することを特
徴とするリガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはそ
の塩のスクリーニング方法、
- ③標識したリガンドを、本発明のDNAを含有する形質転換体を培養すること
15 によって細胞膜上に発現した蛋白質等に接触させた場合と、標識したリガ
ンドおよび試験化合物を本発明のDNAを含有する形質転換体を培養することによ
って細胞膜上に発現した本発明の蛋白質等に接触させた場合における、標識し
たリガンドの該蛋白質等に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする
20 リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはその塩のス
クリーニング方法、
- ④本発明の蛋白質等を活性化する化合物（例えば、本発明の蛋白質等に対する
リガンドなど）を本発明の蛋白質等を含有する細胞に接触させた場合と、本発
明の蛋白質等を活性化する化合物および試験化合物を本発明の蛋白質等を含有
25 する細胞に接触させた場合における、レセプターを介した細胞刺激活性（例え
ば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、
細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活

性または抑制する活性など)を測定し、比較することを特徴とするリガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法、および

- ⑤本発明の蛋白質等を活性化する化合物(例えば、本発明の蛋白質等に対する
- 5 リガンドなど)を本発明のDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明の蛋白質等に接触させた場合と、本発明の蛋白質等を活性化する化合物および試験化合物を本発明のDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明の蛋白質等に接触させた場合における、レセプターを介する細胞刺激活性(例えば、アラキドン酸遊離、
- 10 アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活性または抑制する活性など)を測定し、比較することを特徴とするリガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。
- 15 本発明の蛋白質等が得られる以前は、G蛋白質共役型レセプターアゴニストまたはアンタゴニストをスクリーニングする場合、まずラットなどのG蛋白質共役型レセプター蛋白質を含む細胞、組織またはその細胞膜画分を用いて候補化合物を得て(一次スクリーニング)、その後に該候補化合物が実際にヒトのG蛋白質共役型レセプター蛋白質とリガンドとの結合を阻害するか否かを確認
- 20 する試験(二次スクリーニング)が必要であった。細胞、組織または細胞膜画分をそのまま用いれば他のレセプター蛋白質も混在するために、目的とするレセプター蛋白質に対するアゴニストまたはアンタゴニストを実際にスクリーニングすることは困難であった。

- しかしながら、例えば、本発明のヒト由来蛋白質を用いることによって、一
- 25 次スクリーニングの必要がなくなり、リガンドとG蛋白質共役型レセプター蛋白質との結合を阻害する化合物を効率良くスクリーニングすることができる。さらに、スクリーニングされた化合物がアゴニストかアンタゴニストかを簡便に評価することができる。

本発明のスクリーニング方法の具体的な説明を以下にする。

まず、本発明のスクリーニング方法に用いる本発明の蛋白質等としては、前記した本発明の蛋白質等を含有するものであれば何れのものであってもよいが、本発明の蛋白質等を含有する哺乳動物の臓器の細胞膜画分が好適である。しかし、特にヒト由来の臓器は入手が極めて困難なことから、スクリーニングに用いられるものとしては、組換え体を用いて大量発現させたヒト由来のレセプター蛋白質等などが適している。

本発明の蛋白質等を製造するには、前述の方法が用いられるが、本発明のDNAを哺乳細胞や昆虫細胞で発現することにより行なうことが好ましい。目的とする蛋白質部分をコードするDNA断片には相補DNAが用いられるが、必ずしもこれに制約されるものではない。例えば、遺伝子断片や合成DNAを用いてもよい。本発明の蛋白質をコードするDNA断片を宿主動物細胞に導入し、それらを効率よく発現させるためには、該DNA断片を昆虫を宿主とするバキュロウイルスに属する核多角体病ウイルス (nuclear polyhedrosis virus ; NPV) のポリヘドリンプロモーター、SV40由来のプロモーター、レトロウイルスのプロモーター、メタロチオネインプロモーター、ヒトヒートショックプロモーター、サイトメガロウイルスプロモーター、SR α プロモーターなどの下流に組み込むのが好ましい。発現したレセプターの量と質の検査はそれ自体公知の方法で行うことができる。例えば、文献 [Nambi, P. ら、ザ・ジャーナル・オブ・バイオロジカル・ケミストリー (J. Biol. Chem.), 267巻, 19555 ~ 19559頁, 1992年] に記載の方法に従って行なうことができる。

したがって、本発明のスクリーニング方法において、本発明の蛋白質等を含有するものとしては、それ自体公知の方法に従って精製した蛋白質等であってもよいし、該蛋白質等を含有する細胞を用いてもよく、また該蛋白質等を含有する細胞の膜画分を用いてもよい。

本発明のスクリーニング方法において、本発明の蛋白質等を含有する細胞を用いる場合、該細胞をグルタルアルデヒド、ホルマリンなどで固定化してもよい。固定化方法はそれ自体公知の方法に従って行なうことができる。

本発明の蛋白質等を含有する細胞としては、該蛋白質等を発現した宿主細胞をいうが、該宿主細胞としては、大腸菌、枯草菌、酵母、昆虫細胞、動物細胞などが好ましい。

細胞膜画分としては、細胞を破碎した後、それ自体公知の方法で得られる細胞膜が多く含まれる画分のことをいう。細胞の破碎方法としては、Potter-Elvehjem型ホモジナイザーで細胞を押し潰す方法、ワーリングブレンダーやポリトロン（Kinematica社製）のよる破碎、超音波による破碎、フレンチプレスなどで加圧しながら細胞を細いノズルから噴出させることによる破碎などが挙げられる。細胞膜の分画には、分画遠心分離法や密度勾配遠心分離法などの遠心力による分画法が主として用いられる。例えば、細胞破碎液を低速（500 rpm～3000 rpm）で短時間（通常、約1分～10分）遠心し、上清をさらに高速（15000 rpm～30000 rpm）で通常30分～2時間遠心し、得られる沈澱を膜画分とする。該膜画分中には、発現した蛋白質等と細胞由来のリン脂質や膜蛋白質などの膜成分が多く含まれる。

該蛋白質等を含有する細胞や膜画分中の該蛋白質の量は、1細胞当たり $10^3 \sim 10^8$ 分子であるのが好ましく、 $10^5 \sim 10^7$ 分子であるのが好適である。なお、発現量が多いほど膜画分当たりのリガンド結合活性（比活性）が高くなり、高感度なスクリーニング系の構築が可能になるばかりでなく、同一ロットで大量の試料を測定できるようになる。

リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物をスクリーニングする前記の①～③を実施するためには、例えば、適当な蛋白質画分と、標識したリガンドが必要である。

蛋白質画分としては、天然型のレセプター蛋白質画分か、またはそれと同等の活性を有する組換え型レセプター蛋白質画分などが望ましい。ここで、同等の活性とは、同等のリガンド結合活性、シグナル情報伝達作用などを示す。

標識したリガンドとしては、標識したリガンド、標識したリガンドアナログ化合物などが用いられる。例えば $[^3\text{H}]$ 、 $[^{125}\text{I}]$ 、 $[^{14}\text{C}]$ 、 $[^{35}\text{S}]$ などで標識されたリガンドなどが用いられる。

具体的には、リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物のスクリーニングを行なうには、まず本発明の蛋白質等を含有する細胞または細胞の膜画分を、スクリーニングに適したバッファーに懸濁することにより蛋白質標品を調製する。バッファーには、pH 4～10（望ましくはpH 6～8）

5 のリン酸バッファー、トリス-塩酸バッファーなどのリガンドと蛋白質との結合を阻害しないバッファーであればいずれでもよい。また、非特異的結合を低減させる目的で、CHAPS、Tween-80TM（花王-アトラス社）、ジギトニン、デオキシコレートなどの界面活性剤をバッファーに加えることもできる。さらに、プロテアーゼによるレセプターやリガンドの分解を抑える目的

10 でPMSF、ロイペプチン、E-64（ペプチド研究所製）、ペプスタチンなどのプロテアーゼ阻害剤を添加することもできる。0.01ml～10mlの該レセプター溶液に、一定量（5000cpm～500000cpm）の標識したリガンドを添加し、同時に 10^{-4} M～ 10^{-10} Mの試験化合物を共存させる。非特異的結合量（NSB）を知るために大過剰の未標識のリガンドを加えた反

15 応チューブも用意する。反応は約0℃から50℃、望ましくは約4℃から37℃で、約20分から24時間、望ましくは約30分から3時間行う。反応後、ガラス繊維濾紙等で濾過し、適量の同バッファーで洗浄した後、ガラス繊維濾紙に残存する放射活性を液体シンチレーションカウンターまたはγ-カウンターで計測する。拮抗する物質がない場合のカウント（ B_0 ）から非特異的結合量（NSB）を引いたカウント（ $B_0 - NSB$ ）を100%とした時、特異的結合量（ $B - NSB$ ）が、例えば、50%以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物スクリーニングする前記の④～⑤の方法を実施するためには、例えば、蛋白質を介する細胞刺

25 激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、pHの低下などを促進する活性または抑制する活性など）を公知の方法または市販の測定用キッ

トを用いて測定することができる。

具体的には、まず、本発明の蛋白質等を含有する細胞をマルチウェルプレート等に培養する。スクリーニングを行なうにあたっては前もって新鮮な培地あるいは細胞に毒性を示さない適当なバッファーに交換し、試験化合物などを添加して一定時間インキュベートした後、細胞を抽出あるいは上清液を回収して、生成した産物をそれぞれの方法に従って定量する。細胞刺激活性の指標とする物質（例えば、アラキドン酸など）の生成が、細胞が含有する分解酵素によって検定困難な場合は、該分解酵素に対する阻害剤を添加してアッセイを行なってもよい。また、cAMP産生抑制などの活性については、フォルスコリンなどで細胞の基礎的産生量を増大させておいた細胞に対する産生抑制作用として検出することができる。

細胞刺激活性を測定してスクリーニングを行なうには、適当な蛋白質を発現した細胞が必要である。本発明の蛋白質等を発現した細胞としては、天然型の本発明の蛋白質等を有する細胞株、前述の組換え型蛋白質等を発現した細胞株などが望ましい。

試験化合物としては、例えば、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液などが用いられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング用キットは、本発明の蛋白質等、本発明の蛋白質等を含有する細胞、または本発明の蛋白質等を含有する細胞の膜画分を含有するものなどである。

本発明のスクリーニング用キットの例としては、次のものが挙げられる。

1. スクリーニング用試薬

①測定用緩衝液および洗浄用緩衝液

Hanks' Balanced Salt Solution（ギブコ社製）に、0.05%のウシ血清アルブミン（シグマ社製）を加えたもの。

孔径 $0.45 \mu\text{m}$ のフィルターで濾過滅菌し、 4°C で保存するか、あるいは用時調製しても良い。

② G 蛋白質共役型レセプター標品

本発明の蛋白質を発現させた CHO 細胞を、12 穴プレートに 5×10^5 個
5 / 穴で継代し、 37°C 、 $5\% \text{CO}_2$ 、 $95\% \text{air}$ で 2 日間培養したもの。

③ 標識リガンド

市販の $[^3\text{H}]$ 、 $[^{125}\text{I}]$ 、 $[^{14}\text{C}]$ 、 $[^{35}\text{S}]$ など標識したリガンド
水溶液の状態のものを 4°C あるいは -20°C にて保存し、用時に測定用緩衝
液にて $1 \mu\text{M}$ に希釈する。

10 ④ リガンド標準液

リガンドを 0.1% ウシ血清アルブミン (シグマ社製) を含む PBS で 1mM
となるように溶解し、 -20°C で保存する。

2. 測定法

① 12 穴組織培養用プレートにて培養した本発明の蛋白質発現 CHO 細胞を、
15 測定用緩衝液 1ml で 2 回洗浄した後、 $490 \mu\text{l}$ の測定用緩衝液を各穴に加
える。

② $10^{-3} \sim 10^{-10} \text{M}$ の試験化合物溶液を $5 \mu\text{l}$ 加えた後、標識リガンドを $5 \mu\text{l}$
 μl 加え、室温にて 1 時間反応させる。非特異的結合量を知るためには試験化
合物の代わりに 10^{-3}M のリガンドを $5 \mu\text{l}$ 加えておく。

20 ③ 反応液を除去し、 1ml の洗浄用緩衝液で 3 回洗浄する。細胞に結合した標
識リガンドを $0.2 \text{N NaOH} - 1\% \text{SDS}$ で溶解し、 4ml の液体シンチレ
ーター A (和光純薬製) と混合する。

④ 液体シンチレーションカウンター (ベックマン社製) を用いて放射活性を測
定し、Percent Maximum Binding (PMB) を次の式で求める。

25

$$\text{PMB} = [(B - \text{NSB}) / (B_0 - \text{NSB})] \times 100$$

PMB : Percent Maximum Binding

B : 検体を加えた時の値

NSB : Non-specific Binding (非特異的結合量)

B_0 : 最大結合量

本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩は、リガンドと本発明の蛋白質等との結合性を変化させる作用を有する化合物であり、具体的には、(イ) G蛋白質共役型レセプターを介して細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} 遊離、細胞内 cAMP 生成、細胞内 cGMP 生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fos の活性化、pH の低下などを促進する活性または抑制する活性など）を有する化合物（いわゆる、本発明の蛋白質に対するアゴニスト）、(ロ) 該細胞刺激活性を有しない化合物（いわゆる、本発明の蛋白質に対するアンタゴニスト）、(ハ) リガンドと本発明の G 蛋白質共役型蛋白質との結合力を増強する化合物、あるいは (ニ) リガンドと本発明の G 蛋白質共役型蛋白質との結合力を減少させる化合物である。

該化合物としては、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物などが挙げられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

本発明の蛋白質等に対するアゴニストは、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性と同様の作用を有しているので、該リガンド活性に応じて安全で低毒性な医薬 [例えば、中枢疾患 (例えばアルツハイマー病・痴呆・摂食障害 (拒食症) ・てんかんなど)、ホルモン系の疾患 (例えば、微弱陣痛、弛緩出血、胎盤娩出前後、子宮復古不全、帝王切開術、人工妊娠中絶、乳汁うっ滞など)、肝/胆/膵/内分泌疾患 (例えば糖尿病・摂食障害など)、炎症性疾患 (アレルギー・喘息・リュウマチなど)、循環器疾患 (例えば高血圧症・心肥大・狭心症・動脈硬化等)、呼吸器系疾患 (例えば、肺炎、喘息、気管支炎、呼吸器感染症、慢性閉塞性肺疾患等)、感染症 (例えば、敗血症、MRSA、呼吸器感染症、尿路感染症、胆道感染症、感染性腸炎、中耳炎、前立腺炎等) の予防および／

または治療剤など]として有用である。

また、本発明の蛋白質等に対するアゴニストは、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性と同様の作用を有しているので、該リガンド活性に応じて安全で低毒性な消化器疾患(例えば腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群
5 などの)の予防および／または治療剤として特に有用である。

本発明の蛋白質等に対するアンタゴニストは、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性を抑制することができるので、該リガンド活性を抑制する安全で低毒性な医薬[例えば、ホルモン分泌調節薬、本発明の蛋白質等に対するリガンドの過剰な産生によって惹起される中枢疾患、ホルモン系の疾患、
10 肝／胆／膵／内分泌疾患(例えば抗肥満薬・摂食過剰など)、炎症性疾患、循環器疾患、呼吸器系疾患)、感染症の予防および／または治療薬など]として有用である。

本発明の蛋白質等に対するアンタゴニストは、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性を抑制することができるので、該リガンド活性を抑制する安全で低毒性な消化器疾患(例えば腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群な
15 どの)の予防および／または治療剤として特に有用である。

リガンドと本発明の蛋白質との結合力を減少させる化合物は、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性を減少させるための安全で低毒性な医薬[例えば、ホルモン分泌調節薬、本発明の蛋白質等に対するリガンドの過剰な
20 産生によって惹起される中枢疾患、ホルモン系の疾患、肝／胆／膵／内分泌疾患(例えば抗肥満薬・摂食過剰など)、炎症性疾患、循環器疾患、呼吸器系疾患、感染症の予防および／または治療薬など]として有用である。

リガンドと本発明の蛋白質との結合力を減少させる化合物は、本発明の蛋白質等に対するリガンドが有する生理活性を減少させることができるので、安全
25 で低毒性な消化器疾患(例えば腸炎、下痢、便秘、吸収不良性症候群など)の予防および／または治療剤として特に有用である。

本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩を上述の医薬組成物として使用する場合、常套手段に従

って実施することができる。例えば、前記した本発明の蛋白質を含有する医薬と同様にして、錠剤、カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤、無菌性溶液、懸濁液剤などとすることができる。

このようにして得られる製剤は安全で低毒性であるので、例えば、ヒトまたは哺乳動物（例えば、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サルなど）に対して投与することができる。

該化合物またはその塩の投与量は、投与対象、対象臓器、症状、投与方法などにより差異はあるが、経口投与の場合、一般的に成人（60 kgとして）においては、一日につき約0.1～100 mg、好ましくは約1.0～50 mg、より好ましくは約1.0～20 mgである。非経口的に投与する場合は、その1回投与量は投与対象、対象臓器、症状、投与方法などによっても異なるが、例えば、注射剤の形では通常成人（60 kgとして）の消化器疾患患者においては、一日につき約0.01～30 mg程度、好ましくは約0.1～20 mg程度、より好ましくは約0.1～10 mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60 kg当りに換算した量を投与することができる。

（6）本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩の定量

本発明の抗体は、本発明の蛋白質等を特異的に認識することができるので、被検液中の本発明の蛋白質等の定量、特にサンドイッチ免疫測定法による定量などに使用することができる。すなわち、本発明は、例えば、（i）本発明の抗体と、被検液および標識化蛋白質等とを競合的に反応させ、該抗体に結合した標識化蛋白質等の割合を測定することを特徴とする被検液中の本発明の蛋白質等の定量法、

（ii）被検液と担体上に不溶化した本発明の抗体および標識化された本発明の抗体とを同時あるいは連続的に反応させたのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することを特徴とする被検液中の本発明の蛋白質等の定量法を提供する。

上記（ii）においては、一方の抗体が本発明の蛋白質等のN端部を認識する抗体で、他方の抗体が本発明の蛋白質等のC端部に反応する抗体であることが

好ましい。

本発明の蛋白質等に対するモノクローナル抗体（以下、本発明のモノクローナル抗体と称する場合がある）を用いて本発明の蛋白質等の測定を行なえるほか、組織染色等による検出を行なうこともできる。これらの目的には、抗体分子そのものを用いてもよく、また、抗体分子の $F(a b')_2$ 、 $F a b'$ 、あるいは $F a b$ 画分を用いてもよい。本発明の蛋白質等に対する抗体を用いる測定法は、特に制限されるべきものではなく、被測定液中の抗原量（例えば、蛋白質量）に対応した抗体、抗原もしくは抗体-抗原複合体の量を化学的または物理的手段により検出し、これを既知量の抗原を含む標準液を用いて作製した標準曲線より算出する測定法であれば、いずれの測定法を用いてもよい。例えば、ネフロメトリー、競合法、イムノメトリック法およびサンドイッチ法が好適に用いられるが、感度、特異性の点で、後述するサンドイッチ法を用いるのが特に好ましい。

標識物質を用いる測定法に用いられる標識剤としては、例えば、放射性同位元素、酵素、蛍光物質、発光物質などが用いられる。放射性同位元素としては、例えば、 $[^{125}I]$ 、 $[^{131}I]$ 、 $[^3H]$ 、 $[^{14}C]$ などが用いられる。上記酵素としては、安定で比活性の大きなものが好ましく、例えば、 β -ガラクトシダーゼ、 β -グルコシダーゼ、アルカリフォスファターゼ、パーオキシダーゼ、リンゴ酸脱水素酵素などが用いられる。蛍光物質としては、例えば、フルオレスカミン、フルオレッセンイソチオシアネートなどが用いられる。発光物質としては、例えば、ルミノール、ルミノール誘導体、ルシフェリン、ルシゲニンなどが用いられる。さらに、抗体あるいは抗原と標識剤との結合にビオチン-アビジン系を用いることもできる。

抗原あるいは抗体の不溶化に当っては、物理吸着を用いてもよく、また通常、蛋白質あるいは酵素等を不溶化、固定化するのに用いられる化学結合を用いる方法でもよい。担体としては、例えば、アガロース、デキストラン、セルロースなどの不溶性多糖類、ポリスチレン、ポリアクリルアミド、シリコン等の合成樹脂、あるいはガラス等が用いられる。

サンドイッチ法においては不溶化した本発明のモノクローナル抗体に被検液を反応させ（１次反応）、さらに標識化した本発明のモノクローナル抗体を反応させ（２次反応）たのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することにより被検液中の本発明の蛋白質量を定量することができる。１次反応と２次反応は逆の順序に行なっても、また、同時に行なってもよいし時間をずらして行なってもよい。標識化剤および不溶化の方法は前記のそれらに準じることができる。

また、サンドイッチ法による免疫測定法において、固相用抗体あるいは標識用抗体に用いられる抗体は必ずしも１種類である必要はなく、測定感度を向上させる等の目的で２種類以上の抗体の混合物を用いてもよい。

本発明のサンドイッチ法による本発明の蛋白質等の測定法においては、１次反応と２次反応に用いられる本発明のモノクローナル抗体は本発明の蛋白質等の結合する部位が相異なる抗体が好ましく用いられる。即ち、１次反応および２次反応に用いられる抗体は、例えば、２次反応で用いられる抗体が、本発明の蛋白質のＣ端部を認識する場合、１次反応で用いられる抗体は、好ましくはＣ端部以外、例えばＮ端部を認識する抗体が用いられる。

本発明のモノクローナル抗体をサンドイッチ法以外の測定システム、例えば、競合法、イムノメトリック法あるいはネフロメトリーなどに用いることができる。競合法では、被検液中の抗原と標識抗原とを抗体に対して競合的に反応させたのち、未反応の標識抗原と（Ｆ）と抗体と結合した標識抗原（Ｂ）とを分離し（Ｂ／Ｆ分離）、Ｂ、Ｆいずれかの標識量を測定し、被検液中の抗原量を定量する。本反応法には、抗体として可溶性抗体を用い、Ｂ／Ｆ分離をポリエチレングリコール、前記抗体に対する第２抗体などを用いる液相法、および、第１抗体として固相化抗体を用いるか、あるいは、第１抗体は可溶性のものを用い第２抗体として固相化抗体を用いる固相化法とが用いられる。

イムノメトリック法では、被検液中の抗原と固相化抗原とを一定量の標識化抗体に対して競合反応させた後固相と液相を分離するか、あるいは、被検液中の抗原と過剰量の標識化抗体とを反応させ、次に固相化抗原を加え未反応の標

識化抗体を固相に結合させたのち、固相と液相を分離する。次に、いずれかの相の標識量を測定し被検液中の抗原量を定量する。

また、ネフロメトリーでは、ゲル内あるいは溶液中で抗原抗体反応の結果、生じた不溶性の沈降物の量を測定する。被検液中の抗原量が僅かであり、少量
5 の沈降物しか得られない場合にもレーザーの散乱を利用するレーザーネフロメトリーなどが好適に用いられる。

これら個々の免疫学的測定法を本発明の測定方法に適用するにあたっては、特別の条件、操作等の設定は必要とされない。それぞれの方法における通常の条件、操作法に当業者の通常の技術的配慮を加えて本発明の蛋白質またはその
10 塩の測定系を構築すればよい。これらの一般的な技術手段の詳細については、総説、成書などを参照することができる〔例えば、入江 寛編「ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和49年発行)、入江 寛編「続ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和54年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(医学書院、昭和53年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第2版)(医学書院、昭和57年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第3版)(医学書院、昭和62年発行)、「メソッズ・イン・エンジモロジー (Methods in ENZYMOLOGY)」Vol. 70(Immunochemical Techniques(Part A))、同書 Vol. 73(Immunochemical Techniques(Part B))、同書 Vol. 74(Immunochemical Techniques(Part C))、同書 Vol. 84(Immunochemical Techniques(Part
15 D:Selected Immunoassays))、同書 Vol. 92(Immunochemical Techniques(Part E:Monoclonal Antibodies and General Immunoassay Methods))、同書 Vol. 121(Immunochemical Techniques(Part I:Hybridoma Technology and Monoclonal Antibodies)) (以上、アカデミックプレス社発行)など参照〕。

以上のように、本発明の抗体を用いることによって、本発明の蛋白質または
25 その塩を感度良く定量することができる。さらに、本発明の抗体を用いて本発明の蛋白質またはその塩を定量することによって、各種疾病の診断をすることができる。

また、本発明の抗体は、体液や組織などの被検体中に存在する本発明の蛋白

質等を検出するために使用することができる。また、本発明の蛋白質等を精製するために使用する抗体カラムの作製、精製時の各分画中の本発明の蛋白質等の検出、被検細胞内における本発明の蛋白質の挙動の分析などのために使用することができる。

- 5 (7) 本発明のG蛋白質共役型蛋白質をコードするDNAを有する非ヒト動物の作製

本発明のDNAを用いて、本発明の蛋白質等を発現するトランスジェニック非ヒト動物を作製することができる。非ヒト動物としては、哺乳動物（例えば、ラット、マウス、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サルなど）など

- 10 (以下、動物と略記する) が挙げれるが、特に、マウス、ウサギなどが好適である。

- 本発明のDNAを対象動物に転移させるにあたっては、該DNAを動物細胞で発現させうるプロモーターの下流に結合した遺伝子コンストラクトとして用いるのが一般に有利である。例えば、ウサギ由来の本発明のDNAを転移させる場合、これと相同性が高い動物由来の本発明のDNAを動物細胞で発現させうる各種プロモーターの下流に結合した遺伝子コンストラクトを、例えば、ウサギ受精卵へマイクロインジェクションすることによって本発明の蛋白質等を高産生するDNA転移動物を作出できる。このプロモーターとしては、例えば、ウイルス由来プロモーター、メタロチオネイン等のユビキアスな発現プロモーターも使用しうるが、好ましくは脳で特異的に発現するNGF遺伝子プロモーターやエノラーゼ遺伝子プロモーターなどが用いられる。
- 15 20

- 受精卵細胞段階における本発明のDNAの転移は、対象動物の胚芽細胞および体細胞の全てに存在するように確保される。DNA転移後の作出動物の胚芽細胞において本発明の蛋白質等が存在することは、作出動物の子孫が全てその胚芽細胞及び体細胞の全てに本発明の蛋白質等を有することを意味する。遺伝子を受け継いだこの種の動物の子孫はその胚芽細胞および体細胞の全てに本発明の蛋白質等を有する。
- 25

本発明のDNA転移動物は、交配により遺伝子を安定に保持することを確認

して、該DNA保有動物として通常の飼育環境で飼育継代を行うことができる。
さらに、目的DNAを保有する雌雄の動物を交配することにより、導入遺伝子
を相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得し、この雌雄の動物を交
配することによりすべての子孫が該DNAを有するように繁殖継代することが
5 できる。

本発明のDNAが転移された動物は、本発明の蛋白質等が高発現させられて
いるので、本発明の蛋白質等に対するアゴニストまたはアンタゴニストのスク
リーニング用の動物などとして有用である。

本発明のDNA転移動物を、組織培養のための細胞源として使用することも
10 できる。例えば、本発明のDNA転移マウスの組織中のDNAもしくはRNA
を直接分析するか、あるいは遺伝子により発現された本発明の蛋白質が存在す
る組織を分析することにより、本発明の蛋白質等について分析することができ
る。本発明の蛋白質等を有する組織の細胞を標準組織培養技術により培養し、
これらを使用して、例えば、脳や末梢組織由来のような一般に培養困難な組織
15 からの細胞の機能を研究することができる。また、その細胞を用いることによ
り、例えば、各種組織の機能を高めるような医薬の選択も可能である。また、
高発現細胞株があれば、そこから、本発明の蛋白質等を単離精製することも可
能である。

本明細書および図面において、塩基やアミノ酸などを略号で表示する場合、
20 IUPAC-IUB Commision on Biochemical Nomenclature による略号あ
るいは当該分野における慣用略号に基づくものであり、その例を下記する。ま
たアミノ酸に関し光学異性体があり得る場合は、特に明示しなければL体を示
すものとする。

DNA	: デオキシリボ核酸
25 cDNA	: 相補的デオキシリボ核酸
A	: アデニン
T	: チミン
G	: グアニン

	C	: シトシン
	RNA	: リボ核酸
	mRNA	: メッセンジャーリボ核酸
	dATP	: デオキシアデノシン三リン酸
5	dTTP	: デオキシチミジン三リン酸
	dGTP	: デオキシグアノシン三リン酸
	dCTP	: デオキシシチジン三リン酸
	GlyまたはG	: グリシン
	AlaまたはA	: アラニン
10	ValまたはV	: バリン
	LeuまたはL	: ロイシン
	IleまたはI	: イソロイシン
	SerまたはS	: セリン
	ThrまたはT	: スレオニン
15	CysまたはC	: システイン
	MetまたはM	: メチオニン
	GluまたはE	: グルタミン酸
	AspまたはD	: アスパラギン酸
	LysまたはK	: リジン
20	ArgまたはR	: アルギニン
	HisまたはH	: ヒスチジン
	PheまたはF	: フェニルアラニン
	TyrまたはY	: チロシン
	TrpまたはW	: トリプトファン
25	ProまたはP	: プロリン
	AsnまたはN	: アスパラギン
	GlnまたはQ	: グルタミン
	pGlu	: ピログルタミン酸

	X a a	: 未同定アミノ酸残基
	T o s	: p-トルエンスルフォニル
	B z l	: ベンジル
	Cl ₂ Bzl	: 2, 6-ジクロロベンジル
5	B o m	: ベンジルオキシメチル
	Z	: ベンジルオキシカルボニル
	C l - Z	: 2-クロロベンジルオキシカルボニル
	B r - Z	: 2-ブロモベンジルオキシカルボニル
	B o c	: t-ブトキシカルボニル
10	D N P	: ジニトロフェノール
	T r t	: トリチル
	B u m	: t-ブトキシメチル
	F m o c	: N-9-フルオレニルメトキシカルボニル
	H O B t	: 1-ヒドロキシベンズトリアゾール
15	H O O B t	: 3, 4-ジヒドロ-3-ヒドロキシ-4-オキソ- 1, 2, 3-ベンゾトリアジン
	H O N B	: 1-ヒドロキシ-5-ノルボルネン-2, 3-ジカルボキシイミド
	D C C	: N, N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド
	A T P	: アデノシン三リン酸
20	E D T A	: エチレンジアミン四酢酸
	S D S	: ドデシル硫酸ナトリウム

本明細書の配列表の配列番号は、以下の配列を示す。

〔配列番号：1〕

本発明のヒト脳由来蛋白質のアミノ酸配列を示す。

25 〔配列番号：2〕

配列番号：1で表わされるアミノ酸配列を有する本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列を示す（Z A Q C）。

〔配列番号：3〕

配列番号：1で表わされるアミノ酸配列を有する本発明のヒト脳由来蛋白質をコードするDNAの塩基配列を示す（Z A Q T）。

〔配列番号：4〕

後述の実施例1で用いられたプライマー1の塩基配列を示す。

5 〔配列番号：5〕

後述の実施例1で用いられたプライマー2の塩基配列を示す。

〔配列番号：6〕

後述の実施例2で用いられたプライマー3の塩基配列を示す。

〔配列番号：7〕

10 後述の実施例2で用いられたプライマー4の塩基配列を示す。

〔配列番号：8〕

後述の実施例2で用いられた ZAQprobe の塩基配列を示す。

〔配列番号：9〕

後述の実施例2で用いられたプライマーZAQC Salの塩基配列を示す。

15 〔配列番号：10〕

後述の実施例2で用いられたプライマーZAQC Speの塩基配列を示す。

〔配列番号：11〕

後述の実施例3（3－8）で精製されたZAQ活性化ペプチドのN末端のアミノ酸配列を示す。

20 〔配列番号：12〕

後述の実施例4で用いられたプライマー ZF1の塩基配列を示す。

〔配列番号：13〕

後述の実施例4で用いられたプライマー ZF2の塩基配列を示す。

〔配列番号：14〕

25 後述の実施例4で用いられたプライマー ZF3の塩基配列を示す。

〔配列番号：15〕

後述の実施例4で得られたヒト型ZAQリガンドペプチドをコードするDNAの3'端塩基配列を示す。

〔配列番号：16〕

後述の実施例4で用いられたプライマー ZAQL-CFの塩基配列を示す。

〔配列番号：17〕

後述の実施例4で用いられたプライマー ZAQL-XR1の塩基配列を示す。

5 〔配列番号：18〕

後述の実施例4で得られたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：19〕

後述の実施例4で得られたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：20〕

10 ヒト型Z A Qリガンド成熟体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：21〕

ヒト型Z A Qリガンド成熟体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：22〕

ヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

15 〔配列番号：23〕

ヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドのアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：24〕

配列番号：28で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAを含有するDNAの塩基配列を示す。

20 〔配列番号：25〕

配列番号：29で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAを含有するDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：26〕

25 配列番号：20で表わされるヒト型Z A Qリガンド成熟体ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：27〕

配列番号：21で表わされるヒト型Z A Qリガンド成熟ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：28〕

配列番号：22で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：29〕

- 5 配列番号：23で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：30〕

後述の実施例5（5－1）で用いられたDNA断片の塩基配列を示す。

〔配列番号：31〕

- 10 後述の実施例6（6－2）で分析された、ヒト型Z A QリガンドペプチドのN末端アミノ酸配列を示す。

後述の実施例1で得られた形質転換体エシェリヒア コリ（*Escherichia coli*）DH5 α /pCR2.1-Z A Q Cは、平成11年8月23日から、日本国茨城県つくば市東1－1－3 通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所（N I B H）に寄託番号F E R M B P－6 8 5 5として、平成11年8月4日から、日本国大阪府大阪市淀川区十三本町2－17－85 財団法人・発酵研究所（I F O）に寄託番号I F O 1 6 3 0 1として寄託されている。

- 20 後述の実施例1で得られた形質転換体エシェリヒア コリ（*Escherichia coli*）DH5 α /pCR2.1-Z A Q Tは、平成11年8月23日から通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所（N I B H）に寄託番号F E R M B P－6 8 5 6として、平成11年8月4日から財団法人・発酵研究所（I F O）に寄託番号I F O 1 6 3 0 2として寄託されている。

- 25 後述の実施例4で得られた形質転換体エシェリヒア コリ（*Escherichia coli*）TOP10/pHMITAは、平成12年7月13日から通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所（N I B H）に寄託番号F E R M B P－7 2 1 9として、平成12年5月26日から財団法人・発酵研究所（I F O）に寄託番号I F O 1 6 4 4 0として寄託されている。

後述の実施例4で得られた形質転換体エシェリヒア コリ（*Escherichia*

coli) TOP10/pHMITGは、平成12年7月13日から通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所(NIBH)に寄託番号FERM BP-7220として、平成12年5月26日から財団法人・発酵研究所(IFO)に寄託番号IFO 16441として寄託されている。

- 5 以下に実施例を示して、本発明をより詳細に説明するが、これらは本発明の範囲を限定するものではない。なお、大腸菌を用いての遺伝子操作法は、モレキュラー・クローニング(Molecular cloning)に記載されている方法に従った。

実施例1 G蛋白質共役型レセプター蛋白質Z A Qをコードするc DNAの
10 クローニングと塩基配列の決定

- ヒト脳下垂体c DNA (CLONTECH社)を鋳型とし、2個のプライマー、プライマー1(5'- GTC GAC ATG GAG ACC ACC ATG GGG TTC ATG G -3'; 配列番号: 4)及びプライマー2(5'- ACT AGT TTA TTT TAG TCT GAT GCA GTC CAC CTC TTC -3'; 配列番号: 5)を用いてPCR反応を行った。該反応における反応液の組成は上記c DNAの10分の1量を鋳型として使用し、Advantage2 Polymerase Mix (CLONTECH社) 1/50量、プライマー1及びプライマー2を各0.2 μ M, dNTPs 200 μ M、及び酵素に添付のバッファーを加え、25 μ lの液量とした。PCR反応は、94℃・2分の後、94℃・20秒、72℃・100秒のサイクルを3回、94℃・20秒、68℃・100秒のサイクルを3回、94℃・20秒、64℃・20秒、68℃・100秒のサイクルを38回繰り返し、最後に68℃・7分の伸長反応を行った。該PCR反応後の反応産物をTAクローニングキット(Invitrogen社)の処方に従いプラスミドベクターpCR2.1(Invitrogen社)へサブクローニングした。これを大腸菌DH5 α に導入し、c DNAをもつクローンをアンピシリンを含むLB寒天培地中で選択した後、個々のクローンの配列を解析した結果、新規G蛋白質共役型レセプター蛋白質をコードする2種類のc DNA配列Z A Q C (配列番号: 2)及びZ A Q T (配列番号: 3)を得た。このc DNAより導き出されるアミノ酸配列を有する蛋白質はいずれも同一配列(配列番号: 1)
- 25

を有したため Z A Q と命名し、配列番号：2 で表される DNA を含有する形質転換体が大腸菌 (*Escherichia coli*) DH5 α /pCR2.1-ZAQC ならびに配列番号：3 で表される DNA を含有する形質転換体が大腸菌 DH5 α /pCR2.1-ZAQT と命名した。

5

実施例 2 Taqman PCR による ZAQ の発現分布の解析

Taqman PCR に用いるプライマー及びプローブは、Primer Express ver. 1.0 (PE バイオシステムスジャパン) を用いて検索し、プライマー 3 (5'-TCATGTTGCTCCACTGGAAGG - 3' (配列番号：6))、プライマー 4 (5'-CCAATTGTCTTGAGGTCCAGG-3' (配列番号：7))、ZAQprobe (5'-TTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAG - 3' (配列番号：8)) を選択した。プローブの
10 リポーター色素として、FAM (6-carboxyfluorescein) を付加した。

スタンダード DNA として、pAK-ZAQC を鋳型に、プライマー-ZAQC Sal (5'-GTCGACATGGAGACCACCATGGGGTTCATGG- 3' (配列番号：9)) および ZAQ Spe (5'-
15 ACTAGTTTATTTTAGTCTGATGCAGTCCACCTCTTC - 3' (配列番号：10)) を用いて増幅した PCR 断片を、CHROMA SPIN200 (CLONTECH Laboratories, Inc. (CA, USA)) を用いて精製し、 10^0 - 10^6 コピー/ μ l に調整して使用した。各組織の cDNA ソースとして、Human Multiple Tissue cDNA Panel I および Panel II (CLONTECH Laboratories, Inc.) を使用した。プライマー、プローブ、
20 鋳型に、Taqman Universal PCR Master Mix (PE バイオシステムスジャパン) を添付書類記載の規定量加え、ABI PRISM 7700 Sequence Detection System (PE バイオシステムズジャパン) で PCR 反応および解析をおこなった。

結果を図 8 および表 1 に示した。主に精巣、ついで肺、脳等の部位で ZAQ の発現がみられた。

表 1

tissue	ZAQ (copies/ μ l)
Brain	6.1
Heart	2.9
Kidney	2.8
Liver	2.6
Lung	7.0
Pancreas	2.1
Placenta	3.2
Skeletal Muscle	2.6
Colon	1.8
Ovary	3.4
Leukocyte	0.0
Prostate	0.7
Small Intestine	2.2
Spleen	2.1
Testis	28.0
Thymus	1.1

実施例 3 ZAQを活性化するペプチドの単離

(3-1) 牛乳抽出液の調製

- 5 市販の低温殺菌牛乳を用いて、以下の操作を行い抽出液を調製した。牛乳2 literを高速遠心機 (CR26H, R10A型ローター：日立株式会社) を用いて、10,000 rpm、15分間、4℃で遠心し、得られた上清をガーゼでろ過し、脂質片を取り除いた。上清に最終濃度1 Mになるように酢酸を加え、4℃にて30分間攪拌し、次いで高速遠心機 (CR26H, R10A型ローター：日立株式会社) を用いて10,000 rpm、15分間遠心し上清をガーゼでろ過し不溶物を除去した。上清に攪拌しながら2倍容のアセトンを加え4℃にて3時間攪拌した。次いで高速遠心機 (CR26H, R10A型ローター：日立株式会社) を用いて10,000 rpm、15分間遠心後、得られた上清をガーゼでろ過し不溶物を除去した。得られた上清をロータリーエバポレーターにかけ、アセトンを除去し、最終的に1350 mlまで濃縮した。得られた濃縮液を、675 mlごとに338 mlのジエチルエーテルと混合し、分液ロート中にて激しく混和し、2相分離後、水相を得た。得られた水相について同じ操作をさらに1回繰り返し、清澄な水相を得た。得られた水相を、ロータリーエバポレーターを用いて800 mlまで濃縮し、最終的な抽出液を得た。

(3-2) 牛乳抽出液のC18逆相クロマトグラフィーによる粗分画

オクタデシル基を固定したシリカゲルを充填したカラムSep-Pak C18 (Waters 社) 10 gをメタノールで膨潤後、1 M 酢酸で平衡化した。このカラムに、(3-1) で調製した抽出液 (牛乳2 liter分) を添着した。続いて、このカラムに、
5 100 mlの1 M 酢酸を流しゲルを洗浄した。次に、このカラムに200 mlの60% アセトニトリル/0.1% トリフルオロ酢酸を流し、目的とする粗ペプチド成分を溶出した。得られた溶出液を、エバポレーターを用いて濃縮した後、凍結乾燥機 (12EL ; VirTis社) にて凍結乾燥した。

10 (3-3) 牛乳抽出液のスルホプロピルイオン交換クロマトグラフィーによる粗分画

ポリプロピレン製のカラムに100 mM塩酸中で膨潤させたSP Sephadex C-25 (Amersham Pharmacia Biotech 社) を、容量が2 mlになるよう充填し、蒸留水及び2 M ギ酸アンモニウム (pH 4.0) で洗浄した後、I 液 (2 M ギ酸アンモニウム : アセトニトリル : 水 = 1:25:74) で平衡化した。上記 (3-2) で得られた凍結乾燥物を I 液20 mlに溶解し、SP Sephadex C-25 2 mlにロードした。I 液10 mlで洗浄後、II液 (2 M ギ酸アンモニウム : アセトニトリル : 水 = 1:2.5:6.5)、III液 (2 M ギ酸アンモニウム : アセトニトリル : 水 = 1:1:2)、IV液 (2 M ギ酸アンモニウム : アセトニトリル : 水 = 1:0.5:0.5) 各10 mlで順次溶出した。
15 得られた I 液からIV液を、それぞれ凍結乾燥機 (12EL ; VirTis社) にて凍結乾燥した。
20

(3-4) 牛乳抽出液のTSKgel ODS80Ts逆相高速液体クロマトグラフィーによる分画

25 TSKgel ODS-80Ts逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム (東ソー株式会社、4.6 mm x 25 cm) を、40℃にて、流速1 ml/minで A液 (0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水) 容量81.7%/B液 (0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル) 容量8.3%を流し、平衡化した。上記 (3-3) で得られた I 液からIV液の凍結乾

乾燥物を、それぞれ1 M 酢酸4 mlに溶解しクロマトグラフィー操作に処した。即ち、凍結乾燥物の溶液4 mlを該カラムに添着した後、流速1 ml/minで、1分間かけてA液容量67% / B液容量33% まで上昇させ、次いで40分間かけてA液容量67% / B液容量33%からA液容量0% / B液容量100% まで、B液濃度を直線的グラジエントで上昇させた。

溶出液を、1 mlずつフラクション番号をつけて分取し、各フラクション2 μ l を150 μ l の0.2% Bovine Serum Albumin (BSA) / 蒸留水と混合し凍結乾燥した。この乾燥物を後述の(3-5)に記した細胞内Caイオン濃度上昇活性測定用のアッセイ用サンプルとした。

10

(3-5) FLIPRを用いた細胞内Caイオン濃度上昇活性の測定

ZAQ 安定発現細胞株は以下のようにして調製した。すなわち、実施例1で得たDH5 α / pCR2.1-ZAQC の1クローンを、アンピシリンを含むLB培地で振とう培養し、プラスミドpCR2.1-ZAQCを得た。これを制限酵素Sal IおよびSpe Iで処理し、ZAQCをコードするインサート部分を切り出した。同様に制限酵素Sal IおよびSpe Iで処理したpAKK0-1.11Hと、該インサート部分をLigation Express Kit (CLONTECH Laboratories, Inc. (CA, USA))を用いて連結し、大腸菌DH10Bにエレクトロポレーション法にて導入した。得られたクローンの有するプラスミドの構造を、制限酵素処理ならびに配列解析で確認し、正しい構築のものをCHO細胞発現用プラスミドpAK-ZAQCとして使用した。

このプラスミドpAK-ZAQCをCHO/dhfr⁻細胞 (American Type Culture Collection) にCellPect Transfection kit (Amersham Pharmacia Biotech社)を用いて形質導入することにより取得した。まず、蒸留水120 μ lに溶解したプラスミドDNA 4 μ gに対してBuffer A (CellPect Transfection Kitに添付) 120 μ lを添加し、25 μ lを添加し、攪拌し、10分間静置後、Buffer B (CellPect Transfection Kitに添付) 240 μ lを添加し、激しく攪拌し該DNAを含有するDNA-リン酸カルシウム複合体を形成させた。5 x 10⁵個のCHO/dhfr⁻細胞を60 mmシャーレに播き、10%のウシ胎児血清 (BIO WHITTAKER 社) を含む Ham's F-12培地 (日水

製薬株式会社) 中で37℃、5%炭酸ガス中で1日間培養した後、該DNAーリン酸カルシウム複合体の懸濁液480 μ l をシャーレの該細胞上に滴下させた。これを、37℃、5%炭酸ガス中にて6時間培養した後、血清を含まない Ham's F-12培地で2回細胞を洗浄し、シャーレの該細胞上に15%グリセロールを含む緩衝液(140 mM NaCl, 25 mM HEPES, 1.4 mM Na₂HP0₄, pH7.1) 1.2mlを添加し2分間処理した。これを、再度、血清を含まないHam's F-12培地で2回洗浄した後、10%のウシ胎児血清を含む Ham's F-12培地中で37℃、5%炭酸ガス中で一晚培養した。該細胞をトリプシン処理により分散させてシャーレから回収し、2 x 10⁴ 個ずつ6-well plateに植え込み、透析済み10%ウシ胎児血清 (JRH BIOSCIENCES 社)、1 mM MEM非必須アミノ酸溶液 (大日本製薬株式会社)、100 units/ml Penicillin、100 μ g/ml Streptomycinを含む Dulbecco's modified Eagle medium (DMEM) 培地 (日水製薬株式会社) 中にて37℃、5%炭酸ガス中にて培養を開始した。プラスミドの導入された形質転換CHO細胞は該培地中で生育するが、非導入細胞は次第に死滅していくので、培養開始1日目、および2日目に培地を交換して死滅細胞を除去した。培養開始8-10日後に生育してきた形質転換CHO細胞のコロニーを約21個選んだ。それぞれ選択された細胞からRNAを市販のRNA単離用キットを用いて回収し、以降公知のRT-PCR法によりZAQを高発現するZAQ発現CHO細胞B-1番クローン(以後ZAQC-B1細胞と略称する)を選別した。

また、対照としてETA (エンドセリンAレセプター) 発現CHO細胞24番クローン (以後ETA24細胞と略称する。Journal of Pharmacology and Experimental Therapeutics, 279巻、675-685頁、1996年参照) を用いた。

上記(3-4)で得られたアッセイ用サンプルについて、ZAQC-B1細胞及びETA24細胞における細胞内Caイオン濃度上昇活性の測定をFLIPR (Molecular Devices社)を用いて行った。ZAQC-B1細胞、ETA24細胞共に10%透析処理済ウシ胎児血清(以後d FBSとする)を加えたDMEMで継代培養しているものを用いた。ZAQC-B1細胞、ETA24細胞をそれぞれ15×10⁴cells/mlとなるように培地(10% d FBS-DMEM)に懸濁し、FLIPR用96穴プレート(Black plate clear bottom、Coster社)に分注器を用いて各ウェルに200 μ lずつ植え込み(3.0×10⁴cells/200 μ l/

ウェル)、5% CO₂インキュベーター中にて37℃で一晩培養した後用いた(以後細胞プレートとする)。H/HBSS (ニッスイハックス 2 (日水製薬株式会社) 9.8g、炭酸水素ナトリウム 0.35g、HEPES 4.77 g、水酸化ナトリウム溶液で pH7.4 に合わせた後、フィルター滅菌処理) 20 ml、250 mM Probenecid 200 μ l、ウシ胎児血清(FBS) 200 μ lを混合した。また、Fluo 3-AM (同仁化学研究所) 2 バイアル(50 μ g)をジメチルスルフォキシド 40 μ l、20% Pluronic acid (Molecular Probes社) 40 μ lに溶解し、これを上記H/HBSS-Probenecid-FBS に加え、混和後、8連ピペットを用いて培養液を除いた細胞プレートに各ウェル 100 μ lずつ分注し、5% CO₂インキュベーター中にて37℃で1時間インキュベートした(色素ローディング)。上記(3-4)で得られたアッセイ用サンプルについて、各フラクションに、2.5 mM Probenecid、0.2% BSAを含むH/HBSS 150 μ lを加えて希釈し、FLIPR用96穴プレート(V-Bottomプレート、Coster社)へ移した(以後、サンプルプレートとする)。細胞プレートの色素ローディング終了後、H/HBSSに2.5 mM Probenecidを加えた洗浄バッファーでプレートウォッシャー(Molecular Devices社)を用いて細胞プレートを4回洗浄し、洗浄後100 μ lの洗浄バッファーを残した。この細胞プレートとサンプルプレートをFLIPRにセットしアッセイを行った(FLIPRにより、サンプルプレートから50 μ lのサンプルが細胞プレートへと移される)。

その結果、上記(3-3) IV液を上記(3-4) 逆相高速液体クロマトグラフィー分離して得られたフラクションNo. 53にZAQC-B1細胞に特異的な細胞内Caイオン濃度上昇活性が見られた。

(3-6) TSKgel Super-Phenyl逆相高速液体クロマトグラフィーによる精製(1)

25 TSKgel Super-Phenyl逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム(東ソー株式会社、0.46 cm x 10 cm)を、40℃にて、流速1 ml/minでA液(0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水)容量81.7%/B液(0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル)容量8.3%を流し平衡化した。上記(3-4)で得られたフラクションNo. 53

についてクロマトグラフィー操作を行った。即ち、フラクションNo. 53の溶液1 mlを該カラムに添着した後、流速1 ml/minで、1分間かけてA液容量75% / B液容量25% まで上昇させ、次いで75分間かけてA液容量67% / B液容量33%まで、B液濃度を直線的グラジエントで上昇させた。

- 5 溶出液を、500 μ lずつフラクションNo. をつけて分取した。分取フラクションより各25 μ lづつ0.2% BSA 150 μ lと混合し凍結乾燥機 (12EL; VirTis社) で凍結乾燥させた。この乾燥物に、2.5 mM Probenecid、0.2% BSAを含むH/HBSS 150 μ l を加えて溶解し、この溶液50 μ lを用いて上記(3-5)の試験法により、細胞内Caイオン濃度上昇活性を測定することにより、ZAQC-B1細胞に對するレセプター活性化作用を測定した。その結果、目的とするZAQC-B1細胞に對するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ活性化成分は、主としてフラクションNo. 103-105に溶出されていることが判明した。

- 15 (3-7) μ RPC C2/C18 ST 4.6/100逆相高速液体クロマトグラフィーによる精製

μ RPC C2/C18 ST 4.6/100逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム (Amersham Pharmacia Biotech社、0.46 cm x 10 cm) を、40℃にて、流速1 ml/minでA液(ヘプタフルオロ酪酸/蒸留水) 容量95% / B液(0.1%ヘプタフルオロ酪酸/100% アセトニトリル) 容量5%を流し平衡化した。

- 20 上記(3-6)で得られたTSKgel Super-Phenyl逆相高速液体クロマトグラフィー分取フラクションのうちフラクションNo. 103-105をそのまま μ RPC C2/C18 ST 4.6/100逆相カラムに添着した後、流速 1 ml/minで 1分間で A液(0.1%ヘプタフルオロ酪酸/蒸留水) 容量95% / B液(0.1%ヘプタフルオロ酪酸/100% アセトニトリル) 容量5%からA液容量65% / B液容量35%まで急速に上昇させ、これを次に、流速1 ml/minで、60分間かけてA液容量50% / B液容量50% まで直線的グラジエントで上昇させ溶出液を回収した。溶出液は、210 nmの紫外吸収では単一なピークとして検出された。

溶出液を、500 μ lずつフラクション番号をつけて分取し、分取フラクション

より各10 μ lづつを0.2% BSA 150 μ lと混合し凍結乾燥機 (12EL ; VirTis社) で凍結乾燥させた。この乾燥物に、2.5 mM Probenecid、0.2% BSAを含むH/HBSS 150 μ lを加えて溶解し、この溶液50 μ lを用いて上記(3-5)の試験法により、ZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を測定した。その結果、目的とするZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ
5 活性化成分は、フラクションNo. 82-84に溶出されていることが判明した。この活性ピークは、210 nmの紫外吸収ピークに完全に一致し、単一ペプチドにまで精製されたものと判断した。

10 (3-8) 精製されたZAQ活性化ペプチドの構造解析

上記(3-7)で得られたZAQ活性化成分について以下の方法で構造決定を実施した。ZAQ活性化成分精製標品中の溶媒を真空濃縮機(サーバント)を用いて除去し、得られた乾固物を溶媒DMSO(ジメチルサルフォキシド)に溶解した。この溶液の一部をプロテインシークエンサー(パーキンエルマー社、PE
15 Biosystems Procise 491cLC)を用いたN末端からのアミノ酸配列解析に供した。その結果、N末端のアミノ酸残基から16番目のアミノ酸残基のうち、14残基を同定することができた(Ala Val Ile Thr Gly Ala Xaa Glu Arg Asp Val Gln Xaa Arg Ala Gly (配列番号: 11; Xaaは未同定残基))。

20 実施例4 ヒト型ZAQリガンドペプチドのcDNAのクローニング

実施例3で得られた牛乳から精製されたZAQを活性化するペプチドのN末端アミノ酸配列(配列番号: 11)をクエリーとしてデータベースをBlast検索したところ、配列番号: 11で表わされるアミノ酸配列を有するペプチドをコードするDNAの塩基配列と同等な配列を含むヒトEST(X40467)を見出した。本配
25 列は完全長のオープンリーディング・フレームを有していなかったもので、以下にRACE法により未確定部分の配列を明らかにし、引き続いて完全長のオープンリーディング・フレームを有すcDNAクローンを取得した。

EST(X40467)の情報よりプライマー ZF1(配列番号: 12)、ZF2(配列番号:

1 3)とZF3(配列番号: 1 4)を作成し、ヒト精巢Marathon-Ready cDNA (CLONTECH社)を鋳型として以下に記した3' RACE実験を実施した。

ZF1: 5'-GGTGCCACGCGAGTCTCAATCATGCTCC-3' (配列番号: 1 2)

ZF2: 5'-GGGGCCTGTGAGCGGGATGTCCAGTGTG-3' (配列番号: 1 3)

5 ZF3: 5'-CTTCTTCAGGAAACGCAAGCACACACC-3' (配列番号: 1 4)

3' RACEのPCR反応液は50 x Advantage 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を1 μ l、添付の10 x Advantage 2 PCR buffer (400 mM Tricine-KOH, 150 mM KOAc, 35 mM Mg(OAc)₂, 37.5 μ g/ml BSA, 0.05% Tween-20, 0.05% Nonidet-P40)を5 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を4 μ l、10 μ MプライマーZF1を1 μ l、
10 μ MプライマーAP1 (プライマーAP1はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を1 μ l、鋳型cDNA (CLONTECH社、ヒト精巢Marathon-Ready cDNA)を5 μ l、及び蒸留水を33 μ lを混合して作製した。反応条件は94℃・60秒の初期変性後、94℃・30秒-72℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-70℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-68℃・44分のサイクル反応を25回行った。

15 続いて、該PCR反応の反応液を鋳型としてnested PCRを実施した。反応液は50 x Advantage 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を1 μ l、添付の10 x Advantage 2 PCR buffer (400 mM Tricine-KOH, 150 mM KOAc, 35 mM Mg(OAc)₂, 37.5 μ g/ml BSA, 0.05% Tween-20, 0.05% Nonidet-P40)を5 μ l、dNTP mixture (2.5 mM each, 宝酒造)を4 μ l、10 μ MプライマーZF2を1 μ l、10 μ MプライマーAP2 (プライマーAP2はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のもの)を1 μ l、鋳型DNA (該PCR反応液50倍希釈液)を5 μ l、及び蒸留水を33 μ lを混合して作製した。反応条件は94℃・60秒の初期変性後、94℃・30秒-72℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-70℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-68℃・44分のサイクル反応を25回行った。

25 さらに続いて、該PCR反応の反応液を鋳型として2回目のnested PCRを実施した。反応液は50 x Advantage 2 Polymerase Mix (CLONTECH社)を1 μ l、添付の10 x Advantage 2 PCR buffer (400 mM Tricine-KOH, 150 mM KOAc, 35 mM Mg(OAc)₂, 37.5 μ g/ml BSA, 0.05% Tween-20, 0.05% Nonidet-P40)を5 μ l、dNTP mixture

(2.5 mM each, 宝酒造)を4 μ l、10 μ MプライマーZF3を1 μ l、10 μ MプライマーAP2 (プライマーAP2はCLONTECH社のMarathon-Ready cDNA Kitに添付のものを
用いた。)を1 μ l、鋳型DNA (該PCR反応液50倍希釈液)を5 μ l、及び蒸留水を33 μ lを混合して作製した。反応条件は94℃・60秒の初期変性後、94℃・30
5 秒-72℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-70℃・4分のサイクル反応を5回、94℃・30秒-68℃・44分のサイクル反応を25回行った。得られたDNA断片をTOPO TA Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNAの塩基配列をABI377DNA sequencerを用いて解読し、3' 端配列 (配列番号: 15) を得た。

10 配列番号: 15 で表わされる塩基配列及びEST (X40467) の情報によりプライマーZAQL-CF (配列番号: 16) 及びZAQL-XR1 (配列番号: 17) を作成した。ヒト精巢Marathon-Ready cDNA (CLONTECH社)を鋳型としてプライマーZAQL-CF とZAQL-XR1を用いてPCRを実施した。

ZAQL-CF: 5'-CCACCATGAGAGGTGCCACG-3' (配列番号: 16)

15 ZAQL-XR1: 5'-CTCGAGCTCAGGAAAAGGATGGTG-3' (配列番号: 17)

PCR反応液はPfuTurbo DNA polymerase (Stratagene社)を1 μ l、添付の10 x PCR bufferを5 μ l、2.5 mM dNTP mixtureを4 μ l、10 μ MプライマーZAQL-CF及びZAQL-XR1を各2.5 μ l、鋳型DNAを5 μ l、及び蒸留水を30 μ lを混合して作製した。反応条件は95℃・1分の初期変性後、95℃・1分-60℃・1分-72℃・1分のサイ
20 クル反応を40回、および72℃・10分の最終伸長反応とした。得られたDNA断片をTOPO TA Cloning Kit (Invitrogen社)を用いて添付のマニュアルに記載された方法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA断片の塩基配列をABI377DNA sequencerを用いて解読した結果、371bpの、それぞれ配列番号: 18 および配列番号: 19 で表わされる塩基配列を有していることが明らかとなった。配
25 番号: 18 で表わされる塩基配列を有するDNA断片を有するプラスミドをpHMITAと、配列番号: 19 で表わされる塩基配列を有するDNA断片を有するプラスミドをpHMITGと命名した。

プラスミドpHMITA及びpHMITGにより大腸菌 (*Escherichia coli*) をトランス

フォームさせ、それぞれエシェリヒア コリ (*Escherichia coli*) TOP10/pHMITA およびエシェリヒア コリ (*Escherichia coli*) TOP10/pHMITGと命名した。

これらのDNA断片の塩基配列を解析した結果、配列番号：18で表わされるDNA断片は、配列番号：22で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチド(A
5 タイプ、105アミノ酸残基)をコードするDNA (配列番号：28)を含んでおり、配列番号：19で表わされるDNA断片は、配列番号：23で表わされるヒト型Z A Qリガンド前駆体ペプチド(Gタイプ、105アミノ酸残基)をコードするDNA (配列番号：29)を含んでいることが明らかとなった。

また、配列番号：28および配列番号：29で表わされる塩基配列は典型的
10 なシグナル配列を有しており、配列番号：28で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号：20で表わされるヒト型Z A Qリガンド成熟体ペプチド(Aタイプ、86アミノ酸残基)をコードする258塩基対からなるDNA (配列番号：26)を含んでおり、配列番号：29で表わされる塩基配列を有するDNAは、配列番号：21で表わされるヒト型Z A Qリガンド成熟体ペプチド(Gタイプ、86アミノ酸
15 残基)をコードする258塩基対からなるDNA (配列番号：27)を含んでいることが明らかとなった。

実施例5 ヒト型ZAQリガンドペプチドの哺乳動物細胞での産生 (1)

(5-1)ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド哺乳動物細胞発現ベクターの構築
20 実施例4において取得したプラスミドpHMITGからEco RI、Xho I制限酵素消化によってヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチドをコードするcDNAを含む382bpのDNA断片 (配列番号：30)を切出した。

すなわち、プラスミドpHMITGをEco RIおよびXho Iで酵素消化し、得られたDNAを1.5 %アガロースゲルを用いて電気泳動し、サイバーグリーン染色される約
25 382 bpのバンドを含むゲル片を剃刀で切り取った。該ゲル片より Gene Clean spin DNA 抽出キット (BIO 101社)を用いてDNA断片を回収した。得られたDNA断片をCMV-IEエンハンサーおよびchicken beta-actin promoterを発現プロモーターとする哺乳動物細胞発現ベクターpCAN618 (図11)に対してEco RI、Xho I

制限酵素切断部位に定法に従ってクローニングした。クローニングされたDNA断片の塩基配列を前述の方法により解読した結果、配列番号：30で表わされる塩基配列を有していることが確認された。このヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチドをコードするDNAを有する哺乳動物細胞発現ベクターをpCANZAQLg2と命名した。

(5-2) COS7細胞への発現ベクターの導入

COS7細胞はATCCより購入し、DMEM培地（10% FBSを加えたもの）を用いて継代培養しているものを用いた。DMEM培地を用いてCOS7細胞を 1.5×10^6 cells/dishとなるよう10cmシャーレにまき、37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現プラスミド（pCANZAQLg2）2 μ g（2 μ lのTEバッファーに溶解）にバッファーEC（Effectene transfection reagent、QIAGEN）298 μ lを加え、さらにEnhancer 16 μ lを加え、1秒間混和後室温で3分間放置した。さらにEffectene Transfection Reagent 60 μ lを加え、10秒間混和後室温で10分間放置した。前日にまいた細胞の上清を除き、DMEM培地 10 mlで1回洗浄し、DMEM培地を9 mlを加えた。プラスミド溶液にDMEM培地1mlを加えて混和後細胞に滴下し、全体を混ぜた後37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。DMEM培地10 mlで2回洗浄し、DMEM培地 10mlを加え、37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。2日後、培養上清を回収した。

(5-3) ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現COS7細胞培養上清からのZAQを活性化するペプチドの部分精製

(5-3-1) ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現COS7細胞培養上清抽出液の調製

ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現COS7細胞培養上清を回収し、以下の操作を行い抽出液を調製した。まず、細胞培養上清（約18.5ml）に終濃度が1 Mになるように酢酸1.1 mlを滴下し、一時間攪拌した。さらにその2倍容量のアセ

トンを加え、4℃にて30分間攪拌し、次いで高速遠心機（CR26H、23型ローター：日立株式会社）を用いて15,000 rpm、30分間遠心し上清を得た。得られた上清をエバポレーターにかけ、アセトンを除去した後、凍結乾燥機（12EL；VirTis社）にて凍結乾燥した。

5

（5-3-2）ヒト型ZAGリガンド前駆体ペプチド発現COS7細胞培養上清のSephadex G50ゲルろ過クロマトグラフィー及びSepPakカラムクロマトグラフィー

上記（5-3-1）で得られた凍結乾燥粉末を1M酢酸2mlに溶解後、1 M酢酸
10 で平衡化したSephadex G15（直径3 cm、35ml、Pharmacia Biotech 社）カラムに吸着させた後、1 M酢酸をカラムに流し、溶出液を5 mlずつフラクションNo. をつけて分取し、凍結乾燥機（12EL；VirTis社）で凍結乾燥させた。

SepPak C18-5gカラム（10ml）を、メタノールにて膨潤後、0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水を流し、平衡化した。Sephadex G50ゲルろ過クロマトグラフィー
15 分取フラクションのうちフラクションNo. 1-16の凍結乾燥品をまとめて0.1%トリフルオロ酢酸/蒸留水 3mlに溶解し、SepPak C18-5gカラムに添着した後、0.1%トリフルオロ酢酸/蒸留水 24mlで洗浄後、0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル20mlで溶出した。得られた溶出液をサーバントにかけた。

20 （5-3-3）Super ODS逆相高速液体クロマトグラフィーによる精製

TSKgel Super ODS逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム（東ソー株式会社、0.46 cm x 10 cm）を、40℃にて、流速1 ml/minでA液（0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水）を流し、平衡化した。（5-3-2）で得られたSepPak C18-5gカラムフラクションをサーバントにかけた後、Super ODS逆相高速液体クロマ
25 トグラフィーに添着し、流速 1 ml/minで60分間で A液（0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水）容量100%／B液（0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル）容量0%からA液容量0%／B液容量100%まで直線的グラジエントで上昇させ、溶出液を回収した。

溶出液を、1 ml ずつフラクションNo. をつけて分取し、分取フラクション全量を凍結乾燥機（12EL；VirTis社）で凍結乾燥させた。この乾燥物にH/HBSSに2.5mM Probenecid、0.2% BSAを加えたもの150 μ lを加えて溶解し、この溶液を用いて下記（5-3-4）の試験法により、ZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を測定した。

（5-3-4）FLIPRを用いた細胞内Caイオン濃度上昇活性の測定

上記（5-3-3）で得られたサンプルについて、実施例3（3-5）で得られたZAQ発現細胞（ZAQC-B1）における細胞内Caイオン濃度上昇活性の測定をFLIPRを用いて行った。また、対照としてhOT7T175発現細胞（hOT7T175-16；WO 00/24890に記載）を用いた。

ZAQC-B1細胞、hOT7T175-16細胞共に10%透析処理済ウシ胎児血清（以後d FBSとする）を加えたDMEMで継代培養しているものを用いた。ZAQC-B1細胞、hOT7T175-16細胞をそれぞれ 15×10^4 cells/mlとなるように培地（10% dFBS-DMEM）に懸濁し、FLIPR用96穴プレート（Black plate clear bottom、Coster社）に分注器を用いて各ウェルに200 μ lずつ播き（ 3.0×10^4 cells/200 μ l/ウェル）、5% CO₂インキュベーター中で37℃で一晩培養した後、用いた（以後細胞プレートとする）。H/HBSS（HANKS' 9.8g、炭酸水素ナトリウム 0.35g、HEPES 4.77 g、水酸化ナトリウムで pH7.4に合わせた後、フィルター滅菌処理）21ml、250mM Probenecid 210 μ l、ウシ胎児血清（FBS）210 μ lを混合した。また、Fluo3-AM 2 μ g（50 μ g）をジメチルスルフォキシド 42 μ l、20% Pluronic acid 42 μ lに溶解し、これを上記H/HBSS-Probenecid-FBSに加え、混和後、8連ピペットを用いて培養液を除いた細胞プレートに各ウェル 100 μ lずつ分注し、5% CO₂インキュベーター中で37℃で1時間インキュベートした（色素ローディング）。

上記（5-3-3）で得られたアッセイ用サンプルについて、各フラクションにH/HBSSに2.5mM Probenecid、0.2% BSAを加えたもの150 μ lを加えて溶解し、FLIPR用96穴プレート（V-Bottomプレート、Coster社）へ移した（以後、サンプルプレートとする）。細胞プレートの色素ローディング終了後、H/HBSSに2.5mM

Probenecidを加えた洗浄バッファーでプレートウォッシャー (Molecular Devices社) を用いて細胞プレートを4回洗浄し、洗浄後100 μ lの洗浄バッファーを残した。この細胞プレートとサンプルプレートをFLIPRにセットし、アッセイを行った (FLIPRにより、サンプルプレートから0.05mlのサンプルが細胞プレートへと移される)。フラクションNo. 48-68にZAQC-B1細胞特異的な細胞内Caイオン濃度上昇活性が見られた。このことから、目的とするZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ活性化成分は、フラクションNo. 48-68に溶出されていることが判明した。

10 実施例6 ヒト型ZAQリガンドペプチドの哺乳動物細胞での産生 (2)

(6-1) 培養上清の調製

実施例5に記載した方法でCOS7細胞にヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現プラスミド (pCANZAQLg2) を導入した。すなわち、DMEM培地を用いてCOS7細胞を 3.0×10^6 cells/dishとなるよう15cmシャーレにまき、37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。ヒト型ZAQリガンド前駆体ペプチド発現プラスミド (pCANZAQLg2) 4 μ g (4 μ lのTEバッファーに溶解) にバッファーEC (Effectene transfection reagent、QIAGEN) 600 μ lを加え、さらにEnhancer 32 μ lを加え、1秒間混和後室温で3分間放置した。さらにEffectene Transfection Reagent 120 μ lを加え、10秒間混和後室温で10分間放置した。前日にまいた細胞の上清を除き、DMEM培地 10 mlで1回洗浄し、DMEM培地を30 mlを加えた。プラスミド溶液にDMEM培地1mlを加えて混和後細胞に滴下し、全体を混ぜた後37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。DMEM培地10 mlで1回洗浄し、DMEM培地 20mlを加え、37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した。1日後、培養上清を回収し、さらにDMEM培地 20mlを加え、37℃、5% CO₂インキュベーター中で一晩培養した後培養上清を回収した。

(6-2) 培養上清からのヒト型ZAQリガンドペプチドの精製

(6-1)に記載した方法で15 cmシャーレ80枚分の培養上清を回収し、こ

れに酢酸を終濃度 1 Mになるように添加した。1 時間攪拌した後、2 倍容のアセトンを添加し蛋白質を析出させた。4℃にて30分間攪拌し、次いで高速遠心機（CR26H、RR10A 型ローター：日立株式会社）を用いて10,000 rpm, 30分間遠心し上清を得た。得られた上清をエバポレーターにかけアセトンを除去し、あらかじめ0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水で平衡化した逆相カラム（Waters社C18、100 g）に流した。0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水 1000ml、次いで0.1% トリフルオロ酢酸/20% アセトニトリル1000mlでカラムを洗浄した後、0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル1000mlでペプチドを溶出した。得られた溶出液をエバポレーターにかけた後、凍結乾燥器（1 2 E L ; VirTis社）にて凍結乾燥した。

TSKgel ODS80TM逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム（東ソー株式会社、21.5 mm x 30 cm）を、40℃にて、流速4 ml/minでA液（0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水）を流し、平衡化した。得られた凍結乾燥粉末をA液に溶解した後、該ODS80TMカラムに添着し、流速 4 ml/minで120分間に A液（0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水）容量60% / B液（0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル）容量40%からA液容量0% / B液容量100%まで直線的グラジエントで上昇させて、ペプチドを溶出させた。

溶出液を、8 mlずつフラクションNo. をつけて分取し、分取フラクションから50 μ lを取り凍結乾燥機（1 2 E L ; VirTis社）で凍結乾燥させた。この乾燥物にH/HBSSに2.5mM Probenecid、0.2% BSAを加えたもの200 μ lを加えて溶解し、この溶液を用いて上記（5-3-4）の試験法により、ZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を測定した。その結果、目的とするZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ活性化成分は、フラクションNo. 32に溶出されていることが判った。

TSKgel CM-2SWイオン交換高速液体クロマトグラフィー用カラム（東ソー株式会社、4.6 mm x 25 cm）を、25℃にて、流速1 ml/minでA液（10 mMギ酸アンモニウム/10% アセトニトリル）を流し、平衡化した。上記フラクションNo. 32を該CM-2SWカラムに添着し、流速 1 ml/minで60分間に A液（10 mMギ酸アン

モニウム/10% アセトニトリル) 容量100% / B液 (1000 mM ぎ酸アンモニウム /10% アセトニトリル) 容量0%からA液容量0% / B液容量100%まで直線的グラジエントで上昇させて、ペプチドを溶出させた。

溶出液を、1 mlずつフラクションNo. をつけて分取し、分取フラクションから1.5 μ lを取り、これをH/HBSSに2.5mM Probenecid、0.2% BSA 200 μ l希釈し、この溶液を用いて上記(5-3-4)の試験法により、ZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を測定した。その結果、目的とするZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ活性化成分は、フラクションNo. 56および57に溶出されていることが判った。

10 TSKgel Super phenyl逆相高速液体クロマトグラフィー用カラム(東ソー株式会社、4.6 mm x 10 cm)を、40 $^{\circ}$ Cにて、流速1 ml/minでA液(0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水)を流し、平衡化した。上記フラクション No. 56および57を該Super phenylカラムに添着し、流速 1 ml/minで60分間に A液(0.1% トリフルオロ酢酸/蒸留水) 容量70% / B液(0.1% トリフルオロ酢酸/60% アセトニトリル) 容量30%からA液容量50% / B液容量50%まで直線的グラジエントで上昇させて、ペプチドを溶出させた。

溶出液を、1 mlずつフラクションNo. をつけて分取し、分取フラクションから1.5 μ lを取り、これをH/HBSSに2.5mM Probenecid、0.2% BSA 200 μ l希釈し、この溶液を用いて上記(5-3-4)の試験法により、ZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を測定した。その結果、目的とするZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を有する成分、すなわち、ZAQ活性化成分は、フラクションNo. 54、55および56に溶出されていることが判った。本活性は単一の紫外吸収ピークと一致し、活性成分が単一にまで精製されたものと判断した。

25 ZAQ活性化成分精製標品中の溶媒を凍結乾燥して除去し、得られた凍結乾燥物を溶媒DMSO(ジメチルサルフォキシド)に溶解した。この溶液の一部(約7.5 pmol)をプロテインシークエンサー(パーキンエルマー社、PE Biosystems Procise 491cLC)を用いたN末端アミノ酸配列解析に供した。その結果、N末端のアミノ酸残基から10番目のアミノ酸残基のうち、9残基を同定することが

- できた (Ala Val Ile Thr Gly Ala Xaa Glu Arg Asp (配列番号: 31; Xaa は未同定残基))。得られたアミノ酸配列は、予想されるヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチドのN端アミノ酸配列と一致した。また、ZAQ活性化成分精製標品の質量分析を Finnigan LCQ LC/MS装置 (Thermoquest, San Jose, CA) を用いて、
- 5 エレクトロスプレーイオン化法により実施し、分子量が9657.6であることを確認した。これは10個のシステイン残基がすべてジスルフィド結合を形成した86残基のヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチド (配列番号: 21) の理論値9657.3に良く一致し、ZAQ活性化成分精製標品が、配列番号: 21で表わされるアミノ酸配列を有するヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチドを有していることが確認
- 10 された。

(6-3) 精製ヒト型ZAQリガンドペプチドのZAQ活性化作用の測定

- 上記(6-2)で精製したヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチドのZAQC-B1細胞に対するレセプター活性化作用を上記(5-3-4)の試験法により測定した。
- 15 その結果、ZAQ発現CHO細胞 (ZAQC-B1細胞) においてヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチドは濃度依存的に細胞内カルシウム濃度の上昇を惹起した。EC₅₀値は96 pMで、ヒト型ZAQリガンド成熟体ペプチドは非常に強いアゴニスト活性を示すことが明らかとなった。結果を図10に示す。

20 産業上の利用可能性

- 本発明の蛋白質、その部分ペプチドまたはそれらの塩、およびそれらをコードするDNAは、①リガンド (アゴニスト) の決定、②抗体および抗血清の入手、③組み替え型蛋白質の発現系の構築、④同発現系を用いたレセプター結合アッセイ系の開発と医薬品候補化合物のスクリーニング、⑤構造的に類似した
- 25 リガンド・レセプターとの比較にもとづいたドラッグデザインの実施、⑥遺伝子診断におけるプローブやPCRプライマーの作成のための試薬、⑦トランスジェニック動物の作製または⑧遺伝子予防・治療剤等の医薬等として用いることができる。

請求の範囲

1. 配列番号：1 で表わされるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有することを特徴とする蛋白質またはその塩。
- 5 2. 請求項 1 記載の蛋白質の部分ペプチドまたはその塩。
3. 請求項 1 記載の蛋白質をコードする DNA を含有する DNA。
4. 配列番号：2 または配列番号：3 で表される塩基配列を有する請求項 3 記載の DNA。
5. 請求項 3 記載の DNA を含有する組換えベクター。
- 10 6. 請求項 5 記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体。
7. 請求項 6 記載の形質転換体を培養し、請求項 1 記載の蛋白質を生成・蓄積せしめることを特徴とする請求項 1 記載の蛋白質またはその塩の製造法。
8. 請求項 1 記載の蛋白質もしくは請求項 2 記載の部分ペプチドまたはその塩に対する抗体。
- 15 9. 請求項 1 記載の蛋白質もしくは請求項 2 記載の部分ペプチドまたはその塩を用いることを特徴とする請求項 1 記載の蛋白質またはその塩に対するリガンドの決定方法。
10. 請求項 1 記載の蛋白質もしくは請求項 2 記載の部分ペプチドまたはその塩を用いることを特徴とするリガンドと請求項 1 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング方法。
- 20 11. 請求項 1 記載の蛋白質もしくは請求項 2 記載の部分ペプチドまたはその塩を含有することを特徴とするリガンドと請求項 1 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩のスクリーニング用キット。
12. 請求項 10 記載のスクリーニング方法または請求項 11 記載のスクリーニング用キットを用いて得られうる、リガンドと請求項 1 記載の蛋白質またはその塩との結合性を変化させる化合物またはその塩。
- 25 13. 請求項 10 記載のスクリーニング方法または請求項 11 記載のスクリーニング用キットを用いて得られうる、リガンドと請求項 1 記載の蛋白質または

その塩との結合性を変化させる化合物またはその塩を含有してなる医薬。

14. 請求項3記載のDNAとハイストリンジェントな条件下でハイブリダイズするDNA。

1/11

 1

10 20 30 40 50 60
ATGGAGACCACCATGGGGTTCATGGATGACAATGCCACCAACACTTCCACCAGCTTCCTT
M E T T M G F M D D N A T N T S T S F L

70 80 90 100 110 120
TCTGTGCTCAACCCTCATGGAGCCCATGCCACTTCCTTCCCATTCAACTTCAGCTACAGC
S V L N P H G A H A T S F P F N F S Y S

130 140 150 160 170 180
GACTATGATATGCCTTTGGATGAAGATGAGGATGTGACCAATTCCAGGACGTTCTTTGCT
D Y D M P L D E D E D V T N S R T F F A

190 200 210 220 230 240
GCCAAGATTGTCATTGGGATGGCCCTGGTGGGCATCATGCTGGTCTGCGGCATTGGAAAC
A K I V I G M A L V G I M L V C G I G N

250 260 270 280 290 300
TTCATCTTTATCGCTGCCCTGGTCCGCTACAAGAACTGCGCAACCTCACCAACCTGCTC
F I F I A A L V R Y K K L R N L T N L L

310 320 330 340 350 360
ATCGCCAACCTGGCCATCTCTGACTTCCTGGTGGCCATTGTCTGCTGCCCCTTTGAGATG
I A N L A I S D F L V A I V C C P F E M

370 380 390 400 410 420
GACTACTATGTGGTGGCCAGCTCTCCTGGGAGCACGGCCACGTCCTGTGCACCTCTGTC
D Y Y V V R Q L S W E H G H V L C T S V

2/11

☒ 2

430 440 450 460 470 480
AACTACCTGCGCACTGTCTCTCTCTATGTCTCCACCAATGCCCTGCTGGCCATCGCCATT
N Y L R T V S L Y V S T N A L L A I A I

490 500 510 520 530 540
GACAGGTATCTGGCTATTGTCCATCCGCTGAGACCACGGATGAAGTGCCAAACAGCCACT
D R Y L A I V H P L R P R M K C Q T A T

550 560 570 580 590 600
GGCCTGATTGCCCTGGTGTGGACGGTGTCCATCCTGATCGCCATCCCTTCCGCTACTTC
G L I A L V W T V S I L I A I P S A Y F

610 620 630 640 650 660
ACCACCGAGACGGTCCTCGTCATTGTCAAGAGCCAGGAAAAGATCTTCTGCGGCCAGATC
T T E T V L V I V K S Q E K I F C G Q I

670 680 690 700 710 720
TGGCCTGTGGACCAGCAGCTCTACTACAAGTCCTACTTCCTCTTTATCTTTGGCATAGAA
W P V D Q Q L Y Y K S Y F L F I F G I E

730 740 750 760 770 780
TTCGTGGGCCCCGTGGTCACCATGACCCTGTGCTATGCCAGGATCTCCCGGGAGCTCTGG
F V G P V V T M T L C Y A R I S R E L W

790 800 810 820 830 840
TTCAAGGCGGTCCCTGGATTCCAGACAGAGCAGATCCGCAAGAGGCTGCGCTGCCGCAGG
F K A V P G F Q T E Q I R K R L R C R R

850 860 870 880 890 900
AAGACGGTCCTGGTGTCTCATGTGCATCCTCACCGCCTACGTGCTATGCTGGGCGCCCTTC
K T V L V L M C I L T A Y V L C W A P F

3/11

☒ 3

910 920 930 940 950 960
TACGGCTTCACCATCGTGCGGACTTCTTCCCCACCGTGTTTCGTGAAGGAGAAGCACTAC
Y G F T I V R D F F P T V F V K E K H Y

970 980 990 1000 1010 1020
CTCACTGCCTTCTACATCGTCGAGTGCATCGCCATGAGCAACAGCATGATCAACACTCTG
L T A F Y I V E C I A M S N S M I N T L

1030 1040 1050 1060 1070 1080
TGCTTCGTGACCGTCAAGAACGACACCGTCAAGTACTTCAAAAAGATCATGTTGCTCCAC
C F V T V K N D T V K Y F K K I M L L H

1090 1100 1110 1120 1130 1140
TGGAAGGCTTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAGACCTGGACCTCAAGACAATTGGG
W K A S Y N G G K S S A D L D L K T I G

1150 1160 1170 1180 1190
ATGCCTGCCACCGAAGAGGTGGACTGCATCAGACTAAAATAA
M P A T E E V D C I R L K *

4/11

☒ 4

10	20	30	40	50	60
ATGGAGACCAACCATGGGGTTCATGGATGACAATGCCACCAACACTTCCACCAGCTTCCTT					
M E T T M G F M D D N A T N T S T S F L					
70	80	90	100	110	120
TCTGTGCTCAACCCTCATGGAGCCCATGCCACTTCCTTCCCATTCAACTTCAGCTACAGC					
S V L N P H G A H A T S F P F N F S Y S					
130	140	150	160	170	180
GACTATGATATGCCTTTGGATGAAGATGAGGATGTGACCAATTCCAGGACGTTCTTTGCT					
D Y D M P L D E D E D V T N S R T F F A					
190	200	210	220	230	240
GCCAAGATTGTCATTGGGATGGCCCTGGTGGGCATCATGCTGGTCTGCGGCATTGGAAC					
A K I V I G M A L V G I M L V C G I G N					
250	260	270	280	290	300
TTCATCTTTATCGCTGCCCTGGTCCGCTACAAGAACTGCGCAACCTCACCAACCTGCTC					
F I F I A A L V R Y K K L R N L T N L L					
310	320	330	340	350	360
ATCGCCAACCTGGCCATCTCTGACTTCCTGGTGGCCATTGTCTGCTGCCCTTTGAGATG					
I A N L A I S D F L V A I V C C P F E M					
370	380	390	400	410	420
GACTACTATGTGGTGGCCAGCTCTCCTGGGAGCACGGCCACGTCCTGTGCACCTCTGTC					
D Y Y V V R Q L S W E H G H V L C T S V					

5/11

☒ 5

430 440 450 460 470 480
AACTACCTGCGCACTGTCTCTCTCTATGTCTCCACCAATGCCCTGCTGGCCATCGCCATT
N Y L R T V S L Y V S T N A L L A I A I

490 500 510 520 530 540
GACAGGTATCTGGCTATTGTCCATCCGCTGAGACCACGGATGAAGTGCCAAACAGCCACT
D R Y L A I V H P L R P R M K C Q T A T

550 560 570 580 590 600
GGCCTGATTGCCTTGGTGTGGACGGTGTCCATCCTGATCGCCATCCCTTCCGCCTACTTC
G L I A L V W T V S I L I A I P S A Y F

610 620 630 640 650 660
ACCACCGAGACGGTCCTCGTCATTGTCAAGAGCCAGGAAAAGATCTTCTGCGGCCAGATC
T T E T V L V I V K S Q E K I F C G Q I

670 680 690 700 710 720
TGGCCTGTGGACCAGCAGCTCTACTACAAGTCCTACTTCCTCTTTATCTTTGGCATAGAA
W P V D Q Q L Y Y K S Y F L F I F G I E

730 740 750 760 770 780
TTCGTGGGCCCCGTGGTCACCATGACCCTGTGCTATGCCAGGATCTCCCGGGAGCTCTGG
F V G P V V T M T L C Y A R I S R E L W

790 800 810 820 830 840
TTCAAGGCGGTCCCTGGATTCCAGACAGAGCAGATCCGCAAGAGGCTGCGCTGCCGCAGG
F K A V P G F Q T E Q I R K R L R C R R

850 860 870 880 890 900
AAGACGGTCCTGGTGTCTCATGTGCATCCTCACCGCCTACGTGCTATGCTGGGCGCCCTTC
K T V L V L M C I L T A Y V L C W A P F

6/11

 6

910 920 930 940 950 960
TACGGCTTCACCATCGTGCGGACTTCTTCCCCACCGTGTTTGTGAAGGAGAAGCACTAC
Y G F T I V R D F F P T V F V K E K H Y

970 980 990 1000 1010 1020
CTCACTGCCTTCTACATCGTCGAGTGCATCGCCATGAGCAACAGCATGATCAACACTCTG
L T A F Y I V E C I A M S N S M I N T L

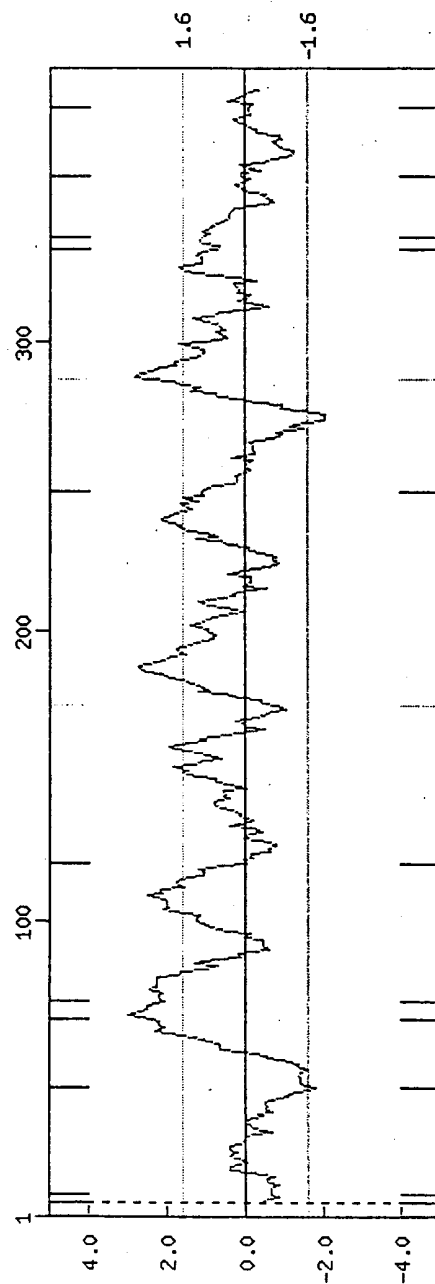
1030 1040 1050 1060 1070 1080
TGCTTCGTGACCGTCAAGAACGACACCGTCAAGTACTTCAAAAAGATCATGTTGCTCCAC
C F V T V K N D T V K Y F K K I M L L H

1090 1100 1110 1120 1130 1140
TGGAAGGCTTCTTACAATGGCGGTAAGTCCAGTGCAGACCTGGACCTCAAGACAATTGGG
W K A S Y N G G K S S A D L D L K T I G

1150 1160 1170 1180 1190
ATGCCTGCCACCGAAGAGGTGGACTGCATCAGACTAAAATAA
M P A T E E V D C I R L K *

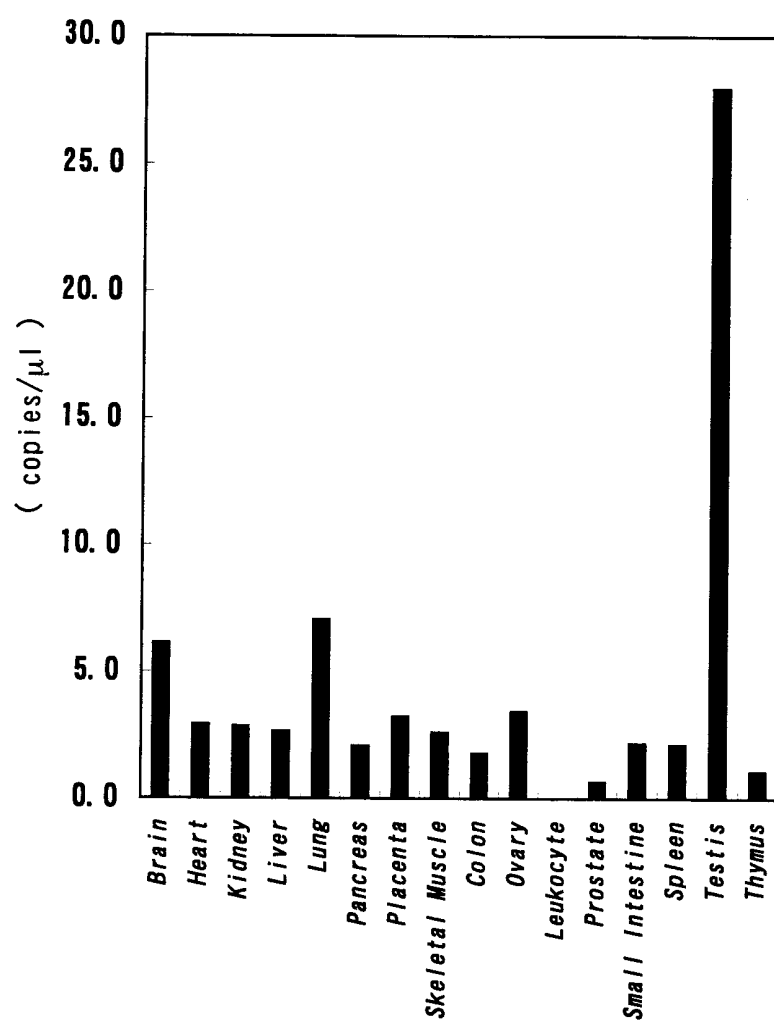
7/11

7



8/11

☒ 8



9/11



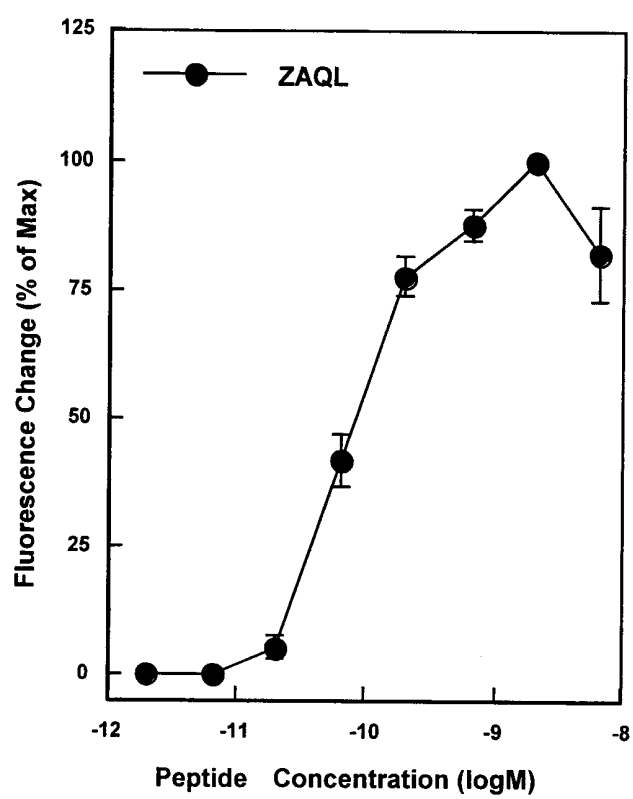
9

MIT1	AVITGACERD	LQCGKGTCCA	VSLWIKSVRV	CTPVGTSGED	CHPASHKIPF
Human (A type)	AVITGACERD	VQCGAGTCCA	ISLWLRGLRM	CTPLGREGEE	CHPGSHKIPF
Human (G type)	AVITGACERD	VQCGAGTCCA	ISLWLRGLRM	CTPLGREGEE	CHPGSHKVPF

MIT1	SGQRMHHTCP	CAPNLACVQT	SPKKFKCLSK	
Human (A type)	FRKRKHHTCP	CLPNLLCSRF	PDGRYRCSMD	LKNINF
Human (G type)	FRKRKHHTCP	CLPNLLCSRF	PDGRYRCSMD	LKNINF

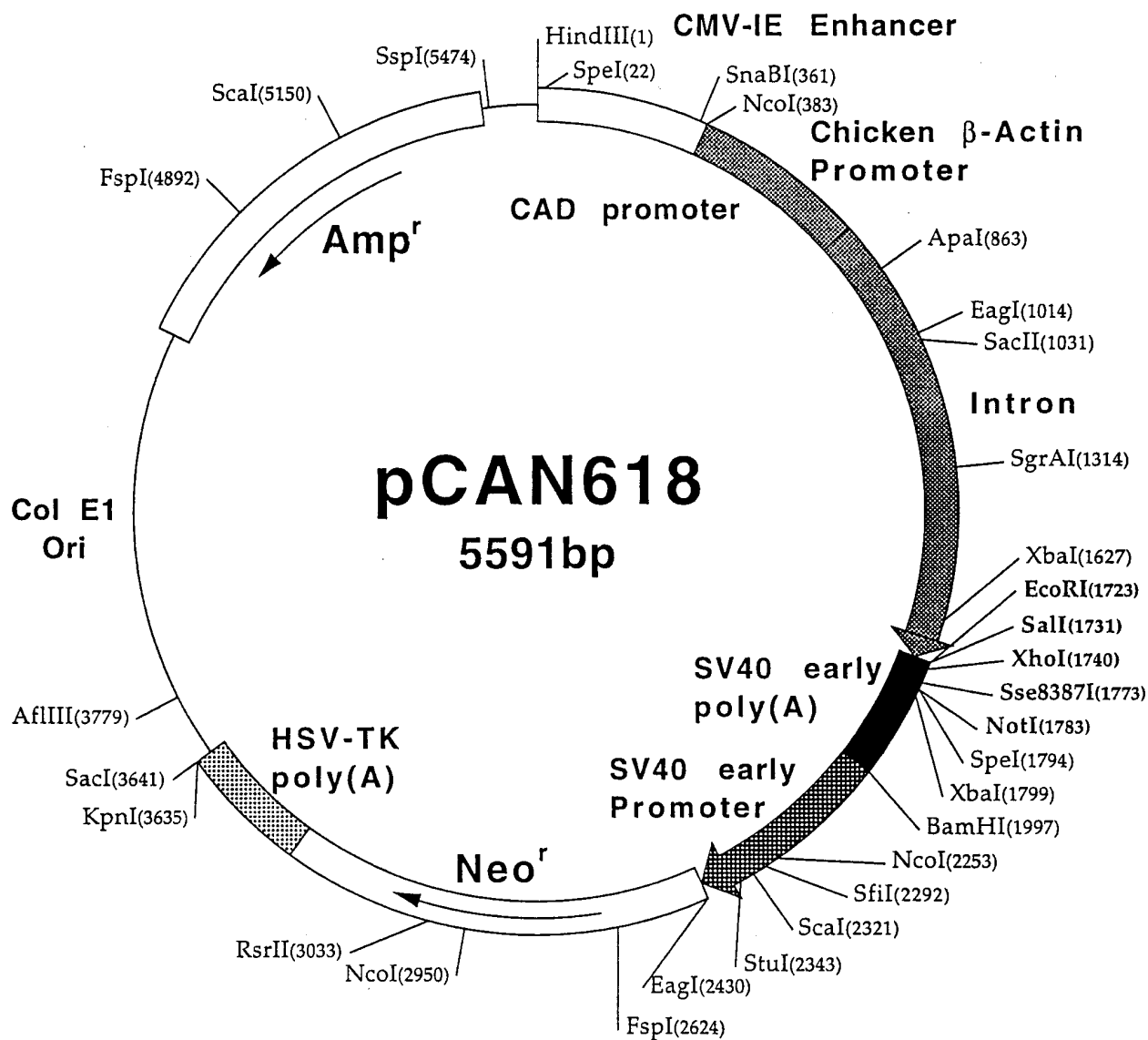
10/11

☒ 1 0



11/11

☒ 1 1



SEQUENCE LISTINGS

<110> Takeda Chemical Industries, Ltd.

<120> Novel G Protein Coupled Receptor Protein and Its Use

5 <130> 2634W00P

<150> JP 11-241531

<151> 1999-08-27

<150> JP 2000-217474

<151> 2000-07-18

10 <160> 31

<160> 5

<210> 1

<211> 393

<212> PRT

15 <213> Human

<400> 1

Met Glu Thr Thr Met Gly Phe Met Asp Asp Asn Ala Thr Asn Thr Ser

5

10

15

Thr Ser Phe Leu Ser Val Leu Asn Pro His Gly Ala His Ala Thr Ser

20

20

25

30

Phe Pro Phe Asn Phe Ser Tyr Ser Asp Tyr Asp Met Pro Leu Asp Glu

35

40

45

Asp Glu Asp Val Thr Asn Ser Arg Thr Phe Phe Ala Ala Lys Ile Val

50

55

60

25 Ile Gly Met Ala Leu Val Gly Ile Met Leu Val Cys Gly Ile Gly Asn

65

70

75

80

Phe Ile Phe Ile Ala Ala Leu Val Arg Tyr Lys Lys Leu Arg Asn Leu

85

90

95

2/16

Thr Asn Leu Leu Ile Ala Asn Leu Ala Ile Ser Asp Phe Leu Val Ala
 100 105 110
 Ile Val Cys Cys Pro Phe Glu Met Asp Tyr Tyr Val Val Arg Gln Leu
 115 120 125
 5 Ser Trp Glu His Gly His Val Leu Cys Thr Ser Val Asn Tyr Leu Arg
 130 135 140
 Thr Val Ser Leu Tyr Val Ser Thr Asn Ala Leu Leu Ala Ile Ala Ile
 145 150 155 160
 Asp Arg Tyr Leu Ala Ile Val His Pro Leu Arg Pro Arg Met Lys Cys
 10 165 170 175
 Gln Thr Ala Thr Gly Leu Ile Ala Leu Val Trp Thr Val Ser Ile Leu
 180 185 190
 Ile Ala Ile Pro Ser Ala Tyr Phe Thr Thr Glu Thr Val Leu Val Ile
 195 200 205
 15 Val Lys Ser Gln Glu Lys Ile Phe Cys Gly Gln Ile Trp Pro Val Asp
 210 215 220
 Gln Gln Leu Tyr Tyr Lys Ser Tyr Phe Leu Phe Ile Phe Gly Ile Glu
 225 230 235 240
 Phe Val Gly Pro Val Val Thr Met Thr Leu Cys Tyr Ala Arg Ile Ser
 20 245 250 255
 Arg Glu Leu Trp Phe Lys Ala Val Pro Gly Phe Gln Thr Glu Gln Ile
 260 265 270
 Arg Lys Arg Leu Arg Cys Arg Arg Lys Thr Val Leu Val Leu Met Cys
 275 280 285
 25 Ile Leu Thr Ala Tyr Val Leu Cys Trp Ala Pro Phe Tyr Gly Phe Thr
 290 295 300
 Ile Val Arg Asp Phe Phe Pro Thr Val Phe Val Lys Glu Lys His Tyr
 305 310 315 320

3/16

Leu Thr Ala Phe Tyr Ile Val Glu Cys Ile Ala Met Ser Asn Ser Met
 325 330 335
 Ile Asn Thr Leu Cys Phe Val Thr Val Lys Asn Asp Thr Val Lys Tyr
 340 345 350
 5 Phe Lys Lys Ile Met Leu Leu His Trp Lys Ala Ser Tyr Asn Gly Gly
 355 360 365
 Lys Ser Ser Ala Asp Leu Asp Leu Lys Thr Ile Gly Met Pro Ala Thr
 370 375 380
 Glu Glu Val Asp Cys Ile Arg Leu Lys
 10 385 390
 <210> 2
 <211> 1179
 <212> DNA
 <213> Human
 15 <400> 2
 ATGGAGACCA CCATGGGGTT CATGGATGAC AATGCCACCA ACACTTCCAC CAGCTTCCTT 60
 TCTGTGCTCA ACCCTCATGG AGCCCATGCC ACTTCCTTCC CATTCAACTT CAGCTACAGC 120
 GACTATGATA TGCCTTTGGA TGAAGATGAG GATGTGACCA ATTCCAGGAC GTTCTTTGCT 180
 GCCAAGATTG TCATTGGGAT GGCCCTGGTG GGCATCATGC TGGTCTGCGG CATTGGAAAC 240
 20 TTCATCTTTA TCGCTGCCCT GGTCCGCTAC AAGAACTGC GCAACCTCAC CAACCTGCTC 300
 ATCGCCAACC TGGCCATCTC TGAATTCCTG GTGGCCATTG TCTGCTGCCC CTTTGAGATG 360
 GACTACTATG TGGTGCGCCA GCTCTCCTGG GAGCACGGCC ACGTCCTGTG CACCTCTGTC 420
 AACTACCTGC GCACTGTCTC TCTCTATGTC TCCACCAATG CCCTGCTGGC CATCGCCATT 480
 GACAGGTATC TGGCTATTGT CCATCCGCTG AGACCACGGA TGAAGTGCCA AACAGCCACT 540
 25 GGCCTGATTG CCTTGGTGTG GACGGTGTCC ATCCTGATCG CCATCCCTTC CGCCTACTTC 600
 ACCACCGAGA CGGTCCTCGT CATTGTCAAG AGCCAGGAAA AGATCTTCTG CGGCCAGATC 660
 TGGCCTGTGG ACCAGCAGCT CTAATAACAAG TCCTACTTCC TCTTTATCTT TGGCATAGAA 720
 TTCGTGGGCC CCGTGGTCAC CATGACCCTG TGCTATGCCA GGATCTCCCG GGAGCTCTGG 780

4/16

TTCAAGGCGG TCCCTGGATT CCAGACAGAG CAGATCCGCA AGAGGCTGCG CTGCCGCAGG 840
AAGACGGTCC TGGTGCTCAT GTGCATCCTC ACCGCCTACG TGCTATGCTG GGCGCCCTTC 900
TACGGCTTCA CCATCGTGCG CGACTTCTTC CCCACCGTGT TCGTGAAGGA GAAGCACTAC 960
CTCACTGCCT TCTACATCGT CGAGTGCATC GCCATGAGCA ACAGCATGAT CAACACTCTG 1020
5 TGCTTCGTGA CCGTCAAGAA CGACACCGTC AAGTACTTCA AAAAGATCAT GTTGCTCCAC 1080
TGGAAGGCTT CTTACAATGG CGGTAAGTCC AGTGCAGACC TGGACCTCAA GACAATTGGG 1140
ATGCCTGCCA CCGAAGAGGT GGAAGTGCATC AGACTAAAA 1179
<210> 3
<211> 1179
10 <212> DNA
<213> Human
<400> 3
ATGGAGACCA CCATGGGGTT CATGGATGAC AATGCCACCA ACACTTCCAC CAGCTTCCTT 60
TCTGTGCTCA ACCCTCATGG AGCCCATGCC ACTTCCTTCC CATTCAACTT CAGCTACAGC 120
15 GACTATGATA TGCCTTTGGA TGAAGATGAG GATGTGACCA ATTCCAGGAC GTTCTTTGCT 180
GCCAAGATTG TCATTGGGAT GGCCCTGGTG GGCATCATGC TGGTCTGCGG CATTGGAAAC 240
TTCATCTTTA TCGCTGCCCT GGTCCGCTAC AAGAACTGC GCAACCTCAC CAACCTGCTC 300
ATCGCCAACC TGGCCATCTC TGAATTCCTG GTGGCCATTG TCTGCTGCCC CTTTGAGATG 360
GACTACTATG TGGTGCGCCA GCTCTCCTGG GAGCACGGCC ACGTCCTGTG CACCTCTGTC 420
20 AACTACCTGC GCACTGTCTC TCTCTATGTC TCCACCAATG CCCTGCTGGC CATCGCCATT 480
GACAGGTATC TGGCTATTGT CCATCCGCTG AGACCACGGA TGAAGTGCCA AACAGCCACT 540
GGCCTGATTG CCTTGGTGTG GACGGTGTCC ATCCTGATCG CCATCCCTTC CGCCTACTTC 600
ACCACCGAGA CGGTCCTCGT CATTGTCAAG AGCCAGGAAA AGATCTTCTG CGGCCAGATC 660
TGGCCTGTGG ACCAGCAGCT CTAATAACAAG TCCTACTTCC TCTTTATCTT TGGCATAGAA 720
25 TTCGTGGGCC CCGTGGTCAC CATGACCCTG TGCTATGCCA GGATCTCCCG GGAGCTCTGG 780
TTCAAGGCGG TCCCTGGATT CCAGACAGAG CAGATCCGCA AGAGGCTGCG CTGCCGCAGG 840
AAGACGGTCC TGGTGCTCAT GTGCATCCTC ACCGCCTACG TGCTATGCTG GGCGCCCTTC 900
TACGGCTTCA CCATCGTGCG CGACTTCTTC CCCACCGTGT TTGTGAAGGA GAAGCACTAC 960

5/16

CTCACTGCCT TCTACATCGT CGAGTGCATC GCCATGAGCA ACAGCATGAT CAACACTCTG 1020
TGCTTCGTGA CCGTCAAGAA CGACACCGTC AAGTACTTCA AAAAGATCAT GTTGCTCCAC 1080
TGGAAGGCTT CTTACAATGG CGGTAAGTCC AGTGCAGACC TGGACCTCAA GACAATTGGG 1140
ATGCCTGCCA CCGAAGAGGT GGA CTGCATC AGACTAAAA 1179

5 <210> 4

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

10 <223>

<400> 4

GTCGACATGG AGACCACCAT GGGGTTCATG G 31

<210> 5

<211> 36

15 <212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 5

20 ACTAGTTTAT TTTAGTCTGA TGCAGTCCAC CTCTTC 36

<210> 6

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

25 <220>

<223>

<400> 6

TCATGTTGCT CCACTGGAAG G 21

6/16

- <210> 7
<211> 21
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
5 <220>
<223>
<400> 7
CCAATTGTCT TGAGGTCCAG G 21
<210> 8
10 <211> 29
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223>
15 <400> 8
TTCTTACAAT GGCGGTAAGT CCAGTGCAG 29
<210> 9
<211> 31
<212> DNA
20 <213> Artificial Sequence
<220>
<223>
<400> 9
GTCGACATGG AGACCACCAT GGGGTTCATG G 31
25 <210> 10
<211> 36
<212> DNA
<213> Artificial Sequence

7/16

<220>

<223>

<400> 10

ACTAGTTTAT TTTAGTCTGA TGCAGTCCAC CTCTTC 36

5 <210> 11

<211> 16

<212> PRT

<213> Bovine

<400> 11

10 Ala Val Ile Thr Gly Ala Xaa Glu Arg Asp Val Gln Xaa Arg Ala Gly

5

10

15

<210> 12

<211> 28

<212> DNA

15 <213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 12

GGTGCCACGC GAGTCTCAAT CATGCTCC 28

20 <210> 13

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

25 <223>

<400> 13

GGGGCCTGTG AGCGGGATGT CCAGTGTG 28

<210> 14

8/16

- <211> 28
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
5 <223>
<400> 14
CTTCTTCAGG AAACGCAAGC ACCACACC 28
<210> 15
<211> 409
10 <212> DNA
<213> Human
<400> 15
CTTCTTCAGG AAACGCAAGC ACCACACCTG TCCTTGCTTG CCCAACCTGC TGTGCTCCAG 60
GTTCCCGGAC GGCAGGTACC GCTGCTCCAT GGA CTGGAAG AACATCAATT TTTAGGCGCT 120
15 TGCCTGGTCT CAGGATACCC ACCATCCTTT TCCTGAGCAC AGCCTGGATT TTTATTTCTG 180
CCATGAAACC CAGCTCCCAT GACTCTCCCA GTCCCTACAC TGACTACCCT GATCTCTCTT 240
GTCTAGTACG CACATATGCA CACAGGCAGA CATACTCCC ATCATGACAT GGTCCCCAGG 300
CTGGCCTGAG GATGTCACAG CTTGAGGCTG TGGTGTGAAA GGTGGCCAGC CTGGTTCTCT 360
TCCCTGCTCA GGCTGCCAGA GAGGTGGTAA ATGGCAGAAA GGACATTCC 409
20 <210> 16
<211> 20
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
25 <223>
<400> 16
CCACCATGAG AGGTGCCACG 20
<210> 17

9/16

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

5 <223>

<400> 17

CTCGAGCTCA GGAAAAGGAT GGTG

24

<210> 18

<211> 371

10 <212> DNA

<213> Human

<400> 18

CCACCATGAG AGGTGCCACG CGAGTCTCAA TCATGCTCCT CCTAGTAACT GTGTCTGACT 60

GTGCTGTGAT CACAGGGGCC TGTGAGCGGG ATGTCCAGTG TGGGGCAGGC ACCTGCTGTG 120

15 CCATCAGCCT GTGGCTTCGA GGGCTGCGGA TGTGCACCCC GCTGGGGCGG GAAGGCGAGG 180

AGTGCCACCC CGGCAGCCAC AAGATCCCCT TCTTCAGGAA ACGCAAGCAC CACACCTGTC 240

CTTGCTTGCC CAACCTGCTG TGCTCCAGGT TCCCGGACGG CAGGTACCGC TGCTCCATGG 300

ACTTGAAGAA CATCAATTTT TAGGCGCTTG CCTGGTCTCA GGATACCCAC CATCCTTTTC 360

CTGAGCTCGA G 371

20 <210> 19

<211> 371

<212> DNA

<213> Human

<400> 19

25 CCACCATGAG AGGTGCCACG CGAGTCTCAA TCATGCTCCT CCTAGTAACT GTGTCTGACT 60

GTGCTGTGAT CACAGGGGCC TGTGAGCGGG ATGTCCAGTG TGGGGCAGGC ACCTGCTGTG 120

CCATCAGCCT GTGGCTTCGA GGGCTGCGGA TGTGCACCCC GCTGGGGCGG GAAGGCGAGG 180

AGTGCCACCC CGGCAGCCAC AAGGTCCCCT TCTTCAGGAA ACGCAAGCAC CACACCTGTC 240

10/16

CTTGCTTGCC CAACCTGCTG TGCTCCAGGT TCCCGGACGG CAGGTACCGC TGCTCCATGG 300
 ACTTGAAGAA CATCAATTTT TAGGCGCTTG CCTGGTCTCA GGATACCCAC CATCCTTTTC 360
 CTGAGCTCGA G 371

<210> 20

5 <211> 86

<212> PRT

<213> Human

<400> 20

Ala Val Ile Thr Gly Ala cys Glu Arg Asp Val Gln Cys Gly Ala Gly
 10 5 10 15
 Thr Cys Cys Ala Ile Ser Leu Trp Leu Arg Gly Leu Arg Met Cys Thr
 20 25 30
 Pro Leu Gly Arg Glu Gly Glu Glu Cys His Pro Gly Ser His Lys Ile
 35 40 45
 15 Pro Phe Phe Arg Lys Arg Lys His His Thr Cys Pro Cys Leu Pro Asn
 50 55 60
 Leu Leu Cys Ser Arg Phe Pro Asp Gly Arg Tyr Arg Cys Ser Met Asp
 65 70 75 80
 Leu Lys Asn Ile Asn Phe
 20 85

<210> 21

<211> 86

<212> PRT

<213> Human

25 <400> 21

Ala Val Ile Thr Gly Ala cys Glu Arg Asp Val Gln Cys Gly Ala Gly
 5 10 15
 Thr Cys Cys Ala Ile Ser Leu Trp Leu Arg Gly Leu Arg Met Cys Thr

11/16

	20	25	30
	Pro Leu Gly Arg Glu Gly Glu Glu Cys His Pro Gly Ser His Lys Val		
	35	40	45
	Pro Phe Phe Arg Lys Arg Lys His His Thr Cys Pro Cys Leu Pro Asn		
5	50	55	60
	Leu Leu Cys Ser Arg Phe Pro Asp Gly Arg Tyr Arg Cys Ser Met Asp		
	65	70	75 80
	Leu Lys Asn Ile Asn Phe		
	85		
10	<210> 22		
	<211> 105		
	<212> PRT		
	<213> Human		
	<400> 22		
15	Met Arg Gly Ala Thr Arg Val Ser Ile Met Leu Leu Leu Val Thr Val		
	5	10	15
	Ser Asp Cys Ala Val Ile Thr Gly Ala cys Glu Arg Asp Val Gln Cys		
	20	25	30
	Gly Ala Gly Thr Cys Cys Ala Ile Ser Leu Trp Leu Arg Gly Leu Arg		
20	35	40	45
	Met Cys Thr Pro Leu Gly Arg Glu Gly Glu Glu Cys His Pro Gly Ser		
	50	55	60
	His Lys Ile Pro Phe Phe Arg Lys Arg Lys His His Thr Cys Pro Cys		
	65	70	75 80
25	Leu Pro Asn Leu Leu Cys Ser Arg Phe Pro Asp Gly Arg Tyr Arg Cys		
	85	90	95
	Ser Met Asp Leu Lys Asn Ile Asn Phe		
	100	105	

12/16

<210> 23

<211> 105

<212> PRT

<213> Human

5 <400> 23

Met Arg Gly Ala Thr Arg Val Ser Ile Met Leu Leu Leu Val Thr Val

5

10

15

Ser Asp Cys Ala Val Ile Thr Gly Ala cys Glu Arg Asp Val Gln Cys

20

25

30

10 Gly Ala Gly Thr Cys Cys Ala Ile Ser Leu Trp Leu Arg Gly Leu Arg

35

40

45

Met Cys Thr Pro Leu Gly Arg Glu Gly Glu Glu Cys His Pro Gly Ser

50

55

60

His Lys Val Pro Phe Phe Arg Lys Arg Lys His His Thr Cys Pro Cys

15 65 70 75 80

Leu Pro Asn Leu Leu Cys Ser Arg Phe Pro Asp Gly Arg Tyr Arg Cys

85

90

95

Ser Met Asp Leu Lys Asn Ile Asn Phe

100

105

20 <210> 24

<211> 678

<212> DNA

<213> Human

<400> 24

25 AAGGCTGAGC GGGAGGAAGC GAGAGGCATC TAAGCAGGCA GTGTTTTGCC TTCACCCCAA 60

GTGACCATGA GAGGTGCCAC GCGAGTCTCA ATCATGCTCC TCCTAGTAAC TGTGTCTGAC 120

TGTGCTGTGA TCACAGGGGC CTGTGAGCGG GATGTCCAGT GTGGGGCAGG CACCTGCTGT 180

GCCATCAGCC TGTGGCTTCG AGGGCTGCGG ATGTGCACCC CGCTGGGGCG GGAAGGCGAG 240

13/16

GAGTGCCACC CCGGCAGCCA CAAGATCCCC TTCTTCAGGA AACGCAAGCA CCACACCTGT 300
CCTTGCTTGC CCAACCTGCT GTGCTCCAGG TTCCCGGACG GCAGGTACCG CTGCTCCATG 360
GACTTGAAGA ACATCAATTT TTAGGCGCTT GCCTGGTCTC AGGATACCCA CCATCCTTTT 420
CCTGAGCACA GCCTGGATTT TTATTTCTGC CATGAAACCC AGCTCCCATG ACTCTCCCAG 480
5 TCCCTACACT GACTACCCTG ATCTCTCTTG TCTAGTACGC ACATATGCAC ACAGGCAGAC 540
ATACCTCCCA TCATGACATG GTCCCCAGGC TGGCCTGAGG ATGTCACAGC TTGAGGCTGT 600
GGTGTGAAAG GTGGCCAGCC TGGTTCTCTT CCCTGCTCAG GCTGCCAGAG AGGTGGTAAA 660
TGGCAGAAAG GACATTCC 678

<210> 25

10 <211> 678

<212> DNA

<213> Human

<400> 25

AAGGCTGAGC GGGAGGAAGC GAGAGGCATC TAAGCAGGCA GTGTTTTGCC TTCACCCCAA 60
15 GTGACCATGA GAGGTGCCAC GCGAGTCTCA ATCATGCTCC TCCTAGTAAC TGTGTCTGAC 120
TGTGCTGTGA TCACAGGGGC CTGTGAGCGG GATGTCCAGT GTGGGGCAGG CACCTGCTGT 180
GCCATCAGCC TGTGGCTTCG AGGGCTGCGG ATGTGCACCC CGCTGGGGCG GGAAGGCGAG 240
GAGTGCCACC CCGGCAGCCA CAAGGTCCCC TTCTTCAGGA AACGCAAGCA CCACACCTGT 300
CCTTGCTTGC CCAACCTGCT GTGCTCCAGG TTCCCGGACG GCAGGTACCG CTGCTCCATG 360
20 GACTTGAAGA ACATCAATTT TTAGGCGCTT GCCTGGTCTC AGGATACCCA CCATCCTTTT 420
CCTGAGCACA GCCTGGATTT TTATTTCTGC CATGAAACCC AGCTCCCATG ACTCTCCCAG 480
TCCCTACACT GACTACCCTG ATCTCTCTTG TCTAGTACGC ACATATGCAC ACAGGCAGAC 540
ATACCTCCCA TCATGACATG GTCCCCAGGC TGGCCTGAGG ATGTCACAGC TTGAGGCTGT 600
GGTGTGAAAG GTGGCCAGCC TGGTTCTCTT CCCTGCTCAG GCTGCCAGAG AGGTGGTAAA 660
25 TGGCAGAAAG GACATTCC 678

<210> 26

<211> 258

<212> DNA

14/16

<213> Human

<400> 26

GCTGTGATCA CAGGGGCCTG TGAGCGGGAT GTCCAGTGTG GGGCAGGCAC CTGCTGTGCC 60
ATCAGCCTGT GGCTTCGAGG GCTGCGGATG TGCACCCCGC TGGGGCGGGA AGGCGAGGAG 120
5 TGCCACCCCG GCAGCCACAA GATCCCCTTC TTCAGGAAAC GCAAGCACCA CACCTGTCCT 180
TGCTTGCCCA ACCTGCTGTG CTCCAGGTTC CCGGACGGCA GGTACCGCTG CTCCATGGAC 240
TTGAAGAACA TCAATTTT 258

<210> 27

<211> 258

10 <212> DNA

<213> Human

<400> 27

GCTGTGATCA CAGGGGCCTG TGAGCGGGAT GTCCAGTGTG GGGCAGGCAC CTGCTGTGCC 60
ATCAGCCTGT GGCTTCGAGG GCTGCGGATG TGCACCCCGC TGGGGCGGGA AGGCGAGGAG 120
15 TGCCACCCCG GCAGCCACAA GGTCCCCTTC TTCAGGAAAC GCAAGCACCA CACCTGTCCT 180
TGCTTGCCCA ACCTGCTGTG CTCCAGGTTC CCGGACGGCA GGTACCGCTG CTCCATGGAC 240
TTGAAGAACA TCAATTTT 258

<210> 28

<211> 315

20 <212> DNA

<213> Human

<400> 28

ATGAGAGGTG CCACGCGAGT CTCAATCATG CTCCTCCTAG TAACTGTGTC TGA CTGTGCT 60
GTGATCACAG GGGCCTGTGA GCGGGATGTC CAGTGTGGGG CAGGCACCTG CTGTGCCATC 120
25 AGCCTGTGGC TTCGAGGGCT GCGGATGTGC ACCCCGCTGG GGC GGAAGG CGAGGAGTGC 180
CACCCCGGCA GCCACAAGAT CCCCTTCTTC AGGAAACGCA AGCACCACAC CTGTCCTTGC 240
TTGCCCAACC TGCTGTGCTC CAGGTTCCCG GACGGCAGGT ACCGCTGCTC CATGGACTTG 300
AAGAACATCA ATTTT 315

15/16

<210> 29

<211> 315

<212> DNA

<213> Human

5 <400> 29

ATGAGAGGTG CCACGCGAGT CTCAATCATG CTCCTCCTAG TAACTGTGTC TGA CTGTGCT 60
GTGATCACAG GGGCCTGTGA GCGGGATGTC CAGTGTGGGG CAGGCACCTG CTGTGCCATC 120
AGCCTGTGGC TTCGAGGGCT GCGGATGTGC ACCCCGCTGG GCGGGAAGG CGAGGAGTGC 180
CACCCCGGCA GCCACAAGGT CCCCTTCTTC AGGAAACGCA AGCACCACAC CTGTCCTTGC 240
10 TTGCCCAACC TGCTGTGCTC CAGGTTCCCG GACGGCAGGT ACCGCTGCTC CATGGACTTG 300
AAGAACATCA ATTTT 315

<210> 30

<211> 382

<212> DNA

15 <213> Human

<400> 30

GAATTCGCCC TTCCACCATG AGAGGTGCCA CGCGAGTCTC AATCATGCTC CTCCTAGTAA 60
CTGTGTCTGA CTGTGCTGTG ATCACAGGGG CCTGTGAGCG GGATGTCCAG TGTGGGGCAG 120
GCACCTGCTG TGCCATCAGC CTGTGGCTTC GAGGGCTGCG GATGTGCACC CCGCTGGGGC 180
20 GGGAAGGCGA GGAGTGCCAC CCCGGCAGCC ACAAGGTCCC CTTCTTCAGG AAACGCAAGC 240
ACCACACCTG TCCTTGCTTG CCCAACCTGC TGTGCTCCAG GTTCCCGGAC GGCAGGTACC 300
GCTGCTCCAT GGA CTGAAG AACATCAATT TTTAGGCGCT TGCCTGGTCT CAGGATACCC 360
ACCATCCTTT CCTGAGCTCG AG 382

<210> 31

25 <211> 10

<212> PRT

<213> Human

<400> 31

16/16

Ala Val Ile Thr Gly Ala Xaa Glu Arg Asp

5

10

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP00/05685

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int.Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/705, C07K16/28, C12N1/21, C12N5/10, C12P21/02,
C12P21/08, C12Q1/68,
A61K45/00, A61P43/00

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)

Int.Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/705, C07K16/28, C12N1/21, C12N5/10, C12P21/02,
C12P21/08, C12Q1/68

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)
MEDLINE (STN), Genbank/EMBL/DDBJ/GeneSeq, BIOSIS (DIALOG)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO, 98/46620, A1 (MILLENNIUM PHARMACEUTICALS, INC.), 22 October, 1998 (22.10.98) & AU, 9869736, A & US, 5891720, A & EP, 1007536, A1	1-14
A	WO, 95/21245, A1 (SYNAPTIC PHARMACEUTICAL CORPORATION), 10 August, 1995 (10.08.95) & AU, 9517432, A & US, 5545549, A & EP, 802972, A1 & ES, 2107398, T1 & US, 5977307, A	1-14



Further documents are listed in the continuation of Box C.



See patent family annex.

* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not
considered to be of particular relevance

"E" earlier document but published on or after the international filing
date

"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is
cited to establish the publication date of another citation or other
special reason (as specified)

"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other
means

"P" document published prior to the international filing date but later
than the priority date claimed

"T"

later document published after the international filing date or
priority date and not in conflict with the application but cited to
understand the principle or theory underlying the invention

"X"

document of particular relevance; the claimed invention cannot be
considered novel or cannot be considered to involve an inventive
step when the document is taken alone

"Y"

document of particular relevance; the claimed invention cannot be
considered to involve an inventive step when the document is
combined with one or more other such documents, such
combination being obvious to a person skilled in the art

"&"

document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search
11 December, 2000 (11.12.00)

Date of mailing of the international search report
19 December, 2000 (19.12.00)

Name and mailing address of the ISA/
Japanese Patent Office

Authorized officer

Facsimile No.

Telephone No.

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl⁷ C12N15/09、C07K14/705、C07K16/28、C12N1/21、C12N5/10、C12P21/02、C12P21/08、C12Q1/68、
A61K45/00、A61P43/00

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl⁷ C12N15/09、C07K14/705、C07K16/28、C12N1/21、C12N5/10、C12P21/02、C12P21/08、C12Q1/68

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)
MEDLINE (STN)、Genbank/EMBL/DBJ/GeneSeq、BIOSIS (DIALOG)

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X	WO, 98/46620, A1 (MILLENNIUM PHARMACEUTICALS, INC.) 22. 10月. 1998 (22. 10. 98) &AU, 9869736, A &US, 5891720, A &EP, 1007536, A1	1-14
A	WO, 95/21245, A1 (SYNAPTIC PHARMACEUTICAL CORPORATION) 10. 8月. 1995 (10. 08. 95) &AU, 9517432, A &US, 5545549, A &EP, 802972, A1 &ES, 2107398, T1 &US, 5977307, A	1-14

☐ C欄の続きにも文献が列挙されている。

☐ パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

- 「A」 特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの
「E」 国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの
「L」 優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)
「O」 口頭による開示、使用、展示等に言及する文献
「P」 国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

- 「T」 国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの
「X」 特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの
「Y」 特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの
「&」 同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

11. 12. 00

国際調査報告の発送日

19. 12. 00

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/J P)
郵便番号 100-8915
東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (権限のある職員)

甲斐 順子

印

4 N

9 6 4 1

電話番号 03-3581-1101 内線 3488