

(19) 日本国特許庁(JP)

再公表特許(A1)

(11) 国際公開番号

W02017/209280

発行日 平成31年4月11日(2019.4.11)

(43) 国際公開日 平成29年12月7日(2017.12.7)

(51) Int.Cl.	F I	テーマコード (参考)
C12Q 1/02 (2006.01)	C12Q 1/02 ZNA	4B063
C12N 15/81 (2006.01)	C12N 15/81 Z	4B065
C12N 1/19 (2006.01)	C12N 1/19	
C12N 15/62 (2006.01)	C12N 15/62	

審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全 16 頁)

出願番号 特願2018-521014 (P2018-521014)	(71) 出願人 504258527 国立大学法人 鹿児島大学
(21) 国際出願番号 PCT/JP2017/020614	鹿児島県鹿児島市郡元一丁目21番24号
(22) 国際出願日 平成29年6月2日(2017.6.2)	(74) 代理人 110002572 特許業務法人平木国際特許事務所
(31) 優先権主張番号 特願2016-112107 (P2016-112107)	(72) 発明者 岸田 昭世 鹿児島県鹿児島市郡元一丁目21番24号 国立大学法人鹿児島大学内
(32) 優先日 平成28年6月3日(2016.6.3)	(72) 発明者 小山 浩史 鹿児島県鹿児島市郡元一丁目21番24号 国立大学法人鹿児島大学内
(33) 優先権主張国 日本国(JP)	(72) 発明者 岸田 想子 鹿児島県鹿児島市郡元一丁目21番24号 国立大学法人鹿児島大学内

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 酵母と断片化cDNAライブラリーを用いたタンパク質の新しい同定法

(57) 【要約】

本発明は、酵母の核内でのタンパク質の新しい同定方法を提供することを目的とし、具体的には、酵母の核内において、核内移行シグナルとDNA結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分cDNAによりコードされるシグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物タンパク質とを含む融合タンパク質を発現させ、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質との結合を、レポーター遺伝子の活性や発光などを指標に検出する、タンパク質の同定方法に関する。

【特許請求の範囲】**【請求項 1】**

第 1 及び第 2 のベクターを導入した酵母形質転換体を培養する工程を含む、タンパク質の同定方法であって、

第 1 のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と DNA 結合タンパク質をコードする遺伝子とおとりタンパク質をコードする遺伝子とを含み、

第 2 のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分 cDNA とを含み、該断片化した部分 cDNA は、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物タンパク質をコードするものであり、且つ、

前記酵母形質転換体の核内において、前記核内移行シグナルと DNA 結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び前記核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分 cDNA によりコードされる獲物タンパク質とを含む融合タンパク質が発現し、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質との結合を、レポーター遺伝子の活性を指標に検出する、

前記方法。

【請求項 2】

おとりタンパク質がリガンドであり、且つ獲物タンパク質が受容体タンパク質である、請求項 1 記載の方法。

【請求項 3】

おとりタンパク質が各種局在シグナル配列を除いた部分 cDNA によりコードされるタンパク質である、請求項 1 記載の方法。

【請求項 4】

ランダムプライム逆転写によって得られた、長さ 100 ~ 1800bp を有する cDNA。

【請求項 5】

長さが 100 ~ 1000bp である、請求項 4 記載の cDNA。

【請求項 6】

核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分 cDNA とを含むベクターであって、該断片化した部分 cDNA が請求項 4 又は 5 記載の cDNA である、前記ベクター。

【請求項 7】

請求項 4 若しくは 5 記載の cDNA 又は請求項 6 記載のベクターを含む、請求項 1 ~ 3 のいずれか 1 項記載のタンパク質の同定方法用試薬キット。

【発明の詳細な説明】**【技術分野】****【0001】**

本発明は、例えば酵母と断片化 cDNA ライブラリーを用いたタンパク質の同定方法に関する。

【背景技術】**【0002】**

細胞内外での複数の分子の会合又は結合が、細胞の増殖や分化、接着等を制御する生体シグナルとして働くことが知られている。特に、ホルモン等各種のリガンド分子の生理作用を解明するためには、細胞膜上のレセプター分子の同定が有用である。これらの目的には、免疫沈降等でレセプター分子を含むタンパク質複合体を濃縮し、質量分析を行う方法や培養細胞を用いたパンニング法等が一般化しつつある。しかしながら、未だに受容体の不明な「オーファンリガンド」が多数知られている。その受容体同定は、各種疾患病態と関連する可能性が高く注目されているが、スクリーニング方法の煩雑さ、検出感度の不足等から進んでいない。

【0003】

一方、細胞内(細胞質)の分子の結合同定法として、酵母 two-hybrid 法が知られている(

10

20

30

40

50

非特許文献 1 ~ 3)。酵母two-hybrid法では、遺伝子ベクターを用いて核内移行シグナルを付加した既知遺伝子と核内移行シグナルを付加した全長cDNAキメラ遺伝子（市販品では通常はオリゴdTプライマーで逆転写したもの）を2種類発現させ、分子同士の結合が核内で形成された場合、発現誘導されるレポーター遺伝子の活性や発光等で分子間の結合を検出する。

【0004】

酵母two-hybrid法において、リガンド分子や受容体等の膜タンパク質をコードする遺伝子をベクターに挿入した場合、5'末端のシグナルペプチドや3'末端付近の細胞膜貫通領域の発現により、キメラ遺伝子を核内で発現させることが困難であり、従来の酵母two-hybrid法はリガンド-受容体の結合の解析には適していない。

10

【0005】

また、酵母two-hybrid法の改変が多数報告されている。例えば、使用する細胞を酵母以外の生物に変えたり、レポーター遺伝子部分の開発による改良を目指したものが挙げられる。しかしながら、従来において、(膜)タンパク質の部分領域ライブラリーとして核内で発現させて、本来細胞外で起こる相互作用を核内で検出しようとする意図の酵母two-hybrid法の改変は知られていなかった。

【先行技術文献】

【非特許文献】

【0006】

【非特許文献 1】Young, K., Biol. Reprod., 1998年, 58(2), pp. 302-11

20

【非特許文献 2】Joung, J. S., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A., 2000年, 97(13), pp. 7382-7

【非特許文献 3】Fields, S. 及び Song, O., Nature, 1989年, 340(6230), pp. 245-246

【発明の概要】

【発明が解決しようとする課題】

【0007】

上述のように、5'末端のシグナルペプチドや3'末端付近の細胞膜貫通領域の発現により、従来の酵母two-hybrid法はリガンド-受容体の結合の解析には適していない。そこで、本発明は、酵母two-hybrid法を改変し、リガンド-受容体を含むタンパク質間の結合の解析に好適な方法を提供することを目的とする。

30

【課題を解決するための手段】

【0008】

上記課題を解決するため鋭意研究を行った結果、従来の酵母two-hybrid法(オリゴdTプライマーによる逆転写での作製)とは異なり、cDNAライブラリー作製時に、ランダムプライマーを用いて任意の個所から逆転写したcDNAや超音波処理等で切断して意図的に断片化したcDNAをベクターに挿入した断片化cDNAライブラリーを用いて、酵母two-hybrid法を行うことで、当該断片化cDNAライブラリーには、膜タンパク質であっても5'末端のシグナルペプチドや3'末端付近の細胞膜貫通領域の欠損したクローンが含まれているので、核内で安定して発現させることが可能となり、細胞外でのリガンドと受容体の細胞外部分との結合を核内で再現し、レポーター遺伝子を利用した結合の検出という過程で従来法では行えなかった結合解析が可能となることを見出し、本発明を完成するに至った。

40

【0009】

すなわち、本発明は、以下を包含する。

(1) 第1及び第2のベクターを導入した酵母形質転換体を培養する工程を含む、タンパク質の同定方法であって、第1のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子とDNA結合タンパク質をコードする遺伝子とをとりタンパク質をコードする遺伝子とを含み、第2のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分cDNAとを含み、該断片化した部分cDNAは、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物タンパク質をコードするものであり、且つ、前記酵母形質転換体の核内において、前記核内移行シ

50

グナルとDNA結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び前記核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分cDNAによりコードされる獲物タンパク質とを含む融合タンパク質が発現し、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質との結合を、レポーター遺伝子の活性を指標に検出する、前記方法。

(2) おとりタンパク質がリガンドであり、且つ獲物タンパク質が受容体タンパク質である、(1)記載の方法。

(3) おとりタンパク質が各種局在シグナル配列を除いた部分cDNAによりコードされるタンパク質である、(1)記載の方法。

(4) ランダムプライム逆転写によって得られた、長さ100~1800bpを有するcDNA。

(5) 長さが100~1000bpである、(4)記載のcDNA。

(6) 核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分cDNAとを含むベクターであって、該断片化した部分cDNAが(4)又は(5)記載のcDNAである、前記ベクター。

(7) (4)若しくは(5)記載のcDNA又は(6)記載のベクターを含む、(1)~(3)のいずれか1記載のタンパク質の同定方法用試薬キット。

【0010】

本明細書は本願の優先権の基礎となる日本国特許出願番号2016-112107号の開示内容を包含する。

【発明の効果】

【0011】

本発明によれば、オーファンリガンドの受容体解明や、膜タンパク質が結合する分子を検索同定することで各種疾患に関わるシグナル分子の解明に寄与できる。

【発明を実施するための形態】

【0012】

本発明に係るタンパク質の同定方法(以下、「本方法」と称する)は、第1及び第2のベクターを導入した酵母形質転換体を培養する工程を含み、ここで、

第1のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子とDNA結合タンパク質をコードする遺伝子とおとり(bait)タンパク質をコードする遺伝子とを含み、

第2のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分cDNAとを含み、該断片化した部分cDNAは、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物(preym)タンパク質をコードするものであり、且つ、

該酵母形質転換体の核内において、該核内移行シグナルとDNA結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び該核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分cDNAによりコードされる獲物タンパク質とを含む融合タンパク質が発現し、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質との結合を、レポーター遺伝子の活性を指標に検出する、方法である。

【0013】

一般に、従来 of 酵母two-hybrid法では、DNA結合タンパク質と興味のある分子(おとりタンパク質)との融合タンパク質及び転写活性化タンパク質と全長cDNAから成るcDNAライブラリー(由来 of)分子(獲物タンパク質)との融合タンパク質を酵母の核内で発現させ、おとりタンパク質とライブラリー由来分子との結合が生じたときに発現誘導が起こるレポーター遺伝子の活性を指標に、当該おとりタンパク質とライブラリー由来分子との結合を検出する。

【0014】

酵母two-hybrid法は、二分子の結合を指標とする安価な大規模スクリーニングの手法として広く普及した。しかしながら、cDNAライブラリー由来のタンパク質がシグナルペプチド、細胞膜や各種細胞内小器官へ局在させる配列を含む場合、核内で該当分子を発現させられないため、おとりタンパク質との結合を核内で形成させることができず、レポーター

10

20

30

40

50

遺伝子の発現を検出できない。そのため、酵母two-hybrid法は、一般に細胞内タンパク質同士の結合を検出する手法という位置づけで利用されている。また、従来において市販されているライブラリーは、oligo dTプライマーを用いてmRNAの3'末端側から逆転写合成した(ほぼ完全長の)cDNAを挿入したものである。

【0015】

一方、本方法では、意図的に断片化したcDNAを挿入したcDNAライブラリーを使用するため、従来法において見逃していた膜タンパク質や各種の局在配列を含む分子の部分領域を酵母核内で発現させることで、おとりタンパク質との結合を検出でき、通常細胞外で起こるリガンド-受容体の結合や、細胞内外を問わず膜タンパク質同士の会合を酵母の核内で検出することができる。

10

【0016】

本方法では、先ず、第1及び第2のベクターを準備する。

【0017】

第1のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子とDNA結合タンパク質をコードする遺伝子とおとりタンパク質類をコードする遺伝子とを機能的に連結した融合遺伝子を含む。第1のベクターとしては、酵母で機能するベクターであればよく、例えばpBTM116、pGBKT7、pGBT9等が挙げられる。

【0018】

第1のベクターにおいては、上記のDNA結合タンパク質をコードする遺伝子とおとりタンパク質類をコードする遺伝子とを含む融合遺伝子によりコードされる融合タンパク質を酵母の核内に移行すべく、核内移行シグナルをコードする遺伝子が当該融合遺伝子に内包、あるいは予め付加(例えばLarge T 抗原 residues 47 to 54 (PKKKRKVE: 配列番号1)、LexAタンパク質の内在性の核局在シグナル配列(KRLKK: 配列番号2)等)されていなければならない。

20

【0019】

また、DNA結合タンパク質としては、例えばGal4タンパク質のDNA結合ドメイン(DBD)、LexAタンパク質のDBD等が挙げられる。

【0020】

さらに、おとりタンパク質類としては、例えば受容体の不明なオーファンリガンド、各種局在シグナル(細胞膜貫通ドメインや細胞内小器官への局在シグナル配列等)を除いた部分cDNAによりコードされるタンパク質等が挙げられる。

30

【0021】

このように、第1のベクターでは、例えばN末端からC末端の方向に、順に核内移行シグナル-DBD-おとりタンパク質を含む融合タンパク質を発現させるべく、各遺伝子を機能的に連結した形で含む。

【0022】

第2のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分cDNAとを機能的に連結した融合遺伝子を含む。第2のベクターとしては、酵母で機能するベクターであればよく、例えばpACT2、pGADT7、pGAD10等が挙げられる。

40

【0023】

第2のベクターにおいては、上記の転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分cDNAとを含む融合遺伝子によりコードされる融合タンパク質を酵母の核内に移行すべく、当該融合遺伝子に核内移行シグナルが内在又は予め付加(例えば、Large T 抗原 residues 47 to 54 (PKKKRKVE: 配列番号1)、LexAタンパク質の内在性の核局在シグナル配列(KRLKK: 配列番号2)等)されていなくてはならない。

【0024】

また、転写活性化タンパク質としては、第1のベクター中に含まれる融合遺伝子によりコードされるDNA結合タンパク質と共に、酵母中のレポーター遺伝子の制御配列(プロモーター等)上に近接に位置した場合に転写活性能を有し、レポーター遺伝子の転写を活性化

50

するものであり、例えば、Gal4タンパク質のDBDに対応するGal4タンパク質のアクティベータードメイン(AD)等が挙げられる。

【0025】

一方、断片化した部分cDNAは、オリゴdTプライマーを用いて作製した全長遺伝子のcDNAライブラリーと異なり、例えば公知のcDNAライブラリー作製(例えば、cDNA Library Construction Kit(タカラバイオ株式会社)等の市販のキットを用いたcDNAライブラリー作製)において、任意の生物や組織から採取したmRNAとランダムプライマー(例えば、下記の実施例で使用される配列番号3に記載の塩基配列から成るランダムプライマー)を用いて任意の個所から逆転写したcDNAライブラリー、又は超音波処理等で切断して意図的に断片化したcDNAライブラリーである。ランダムプライム逆転写によって得られたcDNAは、例えば長さ100~1800bp(好ましくは、100~1000bp)を有する。超音波処理等を用いた切断による断片化したcDNAライブラリーは、例えば、EcoRIアダプターを末端に付加し、EcoRI断端を持つ大過剰のベクターと結合させることにより作製する。当該部分cDNAは、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した、リガンドや膜タンパク質と結合する獲物タンパク質をコードするものを含む。獲物タンパク質としては、例えば受容体タンパク質等が挙げられる。

10

【0026】

このように、第2のベクターでは、例えばN末端からC末端の方向に、順に核内移行シグナル-Gal4アクティベータードメイン(AD)-断片化cDNAによりコードされる獲物タンパク質を含む融合タンパク質を発現させるべく、各遺伝子を機能的に連結した形で含む。

20

【0027】

本方法では、次に第1及び第2のベクターを酵母に形質転換し、第1及び第2のベクターを発現する酵母形質転換体を作製する。酵母としては、例えば出芽酵母(サッカロマイセス・セレビシエ(*Saccharomyces cerevisiae*))等が挙げられる。なお、酵母の核内には、第1のベクター中に含まれる融合遺伝子によりコードされるDNA結合タンパク質と第2のベクター中に含まれる融合遺伝子によりコードされる転写活性化タンパク質とにより転写が活性化される制御配列とその下流に位置するレポーター遺伝子が存在する。当該制御配列としては、例えば、Gal4タンパク質についてはUASG(Upstream Activation Sequences for galactose)と称される塩基配列等が挙げられる。また、レポーター遺伝子としては、例えば -ガラクトシダーゼをコードする遺伝子やHIS3等が挙げられる。制御配列とその下流に位置するレポーター遺伝子は、ゲノムDNAに組み込まれているために酵母の核内に存在する。

30

【0028】

酵母への第1及び第2のベクターの導入方法としては、酵母にDNAを導入する方法であれば特に限定されず、例えばエレクトロポレーション法、スフェロプラスト法、酢酸リチウム法等が挙げられる。

【0029】

次いで、得られた酵母形質転換体を生育可能な条件下で培養する。当該酵母形質転換体の核内において、核内移行シグナルとDNA結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分cDNAによりコードされる獲物タンパク質とを含む融合タンパク質が発現し、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質とが相互作用することで該DNA結合タンパク質と該転写活性化タンパク質とが近接し、レポーター遺伝子上流に位置する制御配列に結合することで、レポーター遺伝子の転写が促進される。従って、当該レポーター遺伝子の活性を指標に、おとりタンパク質と獲物タンパク質との結合を確認し、おとりタンパク質に対応する獲物タンパク質を同定することができる。

40

【0030】

酵母形質転換体の培養においては、形質転換体が生育し、且つレポーター遺伝子によりコードされるレポータータンパク質が失活しないように、温度は、例えば25~30 に設定し、培地のpHは例えばpH5.8付近に設定し、各種アッセイに必要な量の菌体を得られるま

50

での期間は培養を続ける。

【0031】

レポーター遺伝子の活性が確認された酵母形質転換体において、第2のベクターに含まれる断片化した部分cDNAの配列を決定することで、部分的な獲物タンパク質をコードする遺伝子断片を同定することができる。さらに、同定した部分的な獲物タンパク質をコードする遺伝子断片を、例えば既知のデータベースに登録された遺伝子配列と比較することで、(登録されている場合には)獲物タンパク質をコードする遺伝子や当該遺伝子によりコードされる全長の獲物タンパク質を同定することもできる。

【0032】

本方法によれば、培養細胞でのパンニング法を行った際に比べて、酵母のレポーター遺伝子のシステムを利用することにより、結合の検出感度(最大で1 μ M程度のKdの結合まで検出できると見込まれる)とS/N比の向上、スクリーニングの迅速化(100万クローン程度の結合判定に通常は14日間程度が必要となる)、回収する遺伝子の安定性、クローニングの迅速化、経済性等が期待される。また、オファンリガンドの受容体同定は、創薬に直結する可能性があり、本方法をオファンリガンドの受容体同定に適用することができる。さらに、本方法を幅広く膜タンパク質同士の結合スクリーニングに適用することも可能である。

【0033】

また、本発明は、上記のランダムプライム逆転写によって得られたcDNA自体、第2のベクター自体、当該ランダムプライム逆転写によって得られたcDNA又は第2のベクターを含む本方法用試薬キットに関する。当該試薬キットは、例えば、本方法に使用するバッファーや容器、使用説明書等を更に含むことができる。

【実施例】

【0034】

以下、実施例を用いて本発明をより詳細に説明するが、本発明の技術的範囲はこれら実施例に限定されるものではない。

1. 断片化cDNAの合成

断片化cDNAの合成は、cDNA Library Construction Kit(タカラバイオ株式会社)の方法を、一部条件を改変して行った。

【0035】

(1) 1st strand cDNAの合成

制限酵素XhoIの認識配列(5'-CTCGAG-3')の3'側に、dATPとdCTPとdGTPとdTTPの4種類のヌクレオチドをランダムに6個付加したプライマー(配列5'-TAGAACTCGAGNNNNNN-3'(配列番号3);以下、「ランダムプライマー」と称する)(600 μ M、1 μ l)と、任意の生物や組織から採取したmRNA 5 μ gと、dNTP混合液(dATP, 5-methyl dCTP, dGTP, dTTP)(各10mM) 1.2 μ lをマイクロ遠心チューブ内で混合し、RNaseを含まない水で10 μ lにした。これを65 $^{\circ}$ Cで5分間加熱して、氷上で急冷して変性させた。これに、逆転写酵素(PrimeScript RTase タカラバイオ株式会社)(200 U/ μ l) 1 μ lと、RNase阻害剤(40 U/ μ l) 1 μ lと、反応用緩衝液(250 mM Tris-HCl(pH 8.3), 375 mM KCl, 15 mM MgCl₂) 4 μ lと、RNaseを含まない水4 μ lを加え20 μ lにし、42 $^{\circ}$ Cで1時間逆転写反応を行なった。1時間経過後、氷上で2分間冷却した。この反応で合成されたcDNAを1st strand cDNAとした。

【0036】

(2) 2nd strand cDNAの合成

1st strand cDNAにdNTP混合液(dATP, dCTP, dGTP, dTTP) 4.5 μ lと、RNaseHとDNA ligaseの混合液 2 μ l、DNA polymerase I(20 U/ μ l) 2 μ l、反応用緩衝液 30 μ l、RNaseを含まない水87.5 μ lを加え146 μ lにし、16 $^{\circ}$ Cで2時間反応させた。2時間経過後、70 $^{\circ}$ Cで10分間静置後、室温で5分間以上静置した。この反応で合成された二本鎖cDNAを2nd strand cDNAとした。

【0037】

(3) 2nd strand cDNAの末端の平滑化

10

20

30

40

50

2nd strand cDNAに、T4 DNA polymerase(1 U/ μ l) 4 μ lを加え、37 °Cで10分間反応させ、2nd strand cDNAの末端を平滑化した。これに等量のフェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール(25:24:1混合液)を添加し、よく混合後、遠心分離を行い、上層を新しいマイクロ遠心チューブに移した。これに等量のクロロホルム/イソアミルアルコール(24:1混合液)を添加し、よく混合後、遠心分離を行い、上層を新しいマイクロ遠心チューブに移した。これに1/10量の3 M 酢酸ナトリウム緩衝液(pH 5.2)と、2.5倍量のエタノールを加え、よく混合後、室温で15,000 rpmで30分間遠心分離を行い、上清を除去した。沈殿に70%エタノールを200 μ l加え、沈殿をリンス後、室温で15,000 rpmで3分間遠心分離を行い、上清を除去した。沈殿を乾燥させた後、RNaseを含まない水を12.5 μ l加え沈殿を溶解した。これを末端平滑化2nd strand cDNAとした。

10

【0038】

(4) 末端平滑化2nd strand cDNAへのEcoRIアダプターの付加

末端平滑化2nd strand cDNA溶液12.5 μ lに、EcoRI-SmaIアダプター(5'末端を脱リン酸化した5'-AATTCCTGGG-3'の一本鎖DNA(配列番号4)と、5'-CCCGGG-3'の一本鎖DNAをアニーリングさせたもの)(0.4 μ g/ μ l) 3.5 μ lと、T4 DNA ligase(350 U/ μ l) 2 μ lと、反応用緩衝液2 μ lを加え、全量を20 μ lとした。これを、よく混合した後、8 °Cで一晩以上反応させた。反応後、70 °Cで30分間静置し、T4 DNA ligaseを失活させた後、室温でさらに5分間静置した。これをアダプター付加2nd strand cDNAとした。

【0039】

(5) アダプター付加2nd strand cDNAの制限酵素XhoIによる切断

アダプターを付加した2nd strand cDNA溶液20 μ lに、XhoI(10 U/ μ l) 3 μ lと、反応用緩衝液(500 mM Tris-HCl(pH 7.5), 100 mM MgCl₂, 10 mM dithiothreitol, 1 M NaCl) 5 μ lと、0.1% BSA(ウシ血清アルブミン) 5 μ lと、RNaseを含まない水を17 μ l加え、全量を50 μ lとした。これを、よく混合した後、37 °Cで3時間反応させた。この反応で、ランダムプライマー内のXhoI認識配列が切断されるが、cDNA内のXhoI認識配列には1st strand cDNA合成時に5-methyl dCTPが使用されている為、XhoIで切断されない。

20

【0040】

(6) 短鎖DNAの除去

ゲル濾過やシリカベースのビーズを用いて未反応のアダプターや数十残基以下の短鎖DNAの除去を行う。TE緩衝液(10 mM Tris-HCl(pH 8.0), 1 mM EDTA)で平衡化したゲル濾過カラム(目的とするcDNAのサイズによりゲルの種類を選択する)に、XhoIで切断した2nd strand cDNAを添加し、遠心分離(条件はカラムによる)を行った。この遠心操作で、未反応のEcoRI-SmaIアダプターや、XhoIで切断された短いDNA断片を含まない、一定サイズ以上のcDNAを取得した。これに等量のフェノール/クロロホルム/イソアミルアルコール(25:24:1混合液)を添加し、よく混合後、遠心分離を行い、上層を新しいマイクロ遠心チューブに移した。これに等量のクロロホルム/イソアミルアルコール(24:1混合液)を添加し、よく混合後、遠心分離を行い、上層を新しいマイクロ遠心チューブに移した。これに1/10量の3 M 酢酸ナトリウム緩衝液(pH 5.2)と、2.5倍量のエタノールを加え、よく混合後、室温で15,000 rpmで30分間遠心分離を行い、上清を除去した。沈殿に70%エタノールを200 μ l加え、沈殿をリンス後、室温で15,000 rpmで3分間遠心分離を行い、上清を除去した。沈殿を乾燥させた後、RNaseを含まない水を15 μ l加え、沈殿を溶解し、これをEcoRI-XhoI切断処理済みcDNAとした。

30

40

【0041】

(7) ベクターへのEcoRI-XhoI切断処理済みcDNAの結合

目的に応じたベクターをEcoRIとXhoIで切断したものと、EcoRI-XhoI切断処理済みcDNAをDNA ligaseを用い結合した。

【0042】

次いで、ベクターとEcoRI-XhoI切断処理済みcDNAを結合したものを、大腸菌にエレクトロポレーション法で導入し、任意の10クローンを選んでPCR法で挿入されている断片化cDNAのサイズを解析したところ100~1000塩基であることを確認した後、大腸菌

50

から cDNAライブラリーを回収した。

【 0 0 4 3 】

2. マウス脳由来分子のスクリーニング

上記第 1 節に準じて、マウスの脳から回収した mRNA を元に作製した cDNA をベクター-pACT 2 に挿入したライブラリーを、pBTM116-HA-KM-hENHO で形質転換した出芽酵母 L40 に導入し、SD-Leu-Trp-His+3-AT 培地に播種した (3-AT = 3-amino-1,2,4-triazole)。ここで、cDNA を挿入したベクター-pACT2 は、5' 末端から 3' 末端の方向に、順に Large T 抗原 residues 47 to 54 (PKKKRKVE : 配列番号 1) をコードする遺伝子と Gal4 タンパク質のアクティベータードメイン (AD) をコードする遺伝子と作製した cDNA とを有する。また、ベクター-pBTM116-HA-KM-hENHO は、5' 末端から 3' 末端の方向に、順に LexA タンパク質の内在性の核局在シグナル配列 (KRLKK : 配列番号 2) と DNA 結合ドメイン (DBD) をコードする遺伝子と、おとりタンパク質をコードする遺伝子としてヒトのアドロピン (hENHO) をコードする遺伝子とを有する。さらに、出芽酵母 L40 は、UASG の下流の制御下に -ガラクトシダーゼをコードする遺伝子 (レポーター遺伝子) と HIS3 遺伝子とを有する。細胞内で二つのプラスミドから発現される分子が結合すると HIS3 遺伝子の発現により、His 欠乏培地でも酵母細胞は生育可能となる。

10

【 0 0 4 4 】

播種した培地を 30 の培養器に移し、コロニーが視認出来るまで数日間培養した。コロニーを新しい SD-Leu-Trp 培地に移し、30 の培養器で培養した。増殖した酵母の一部を使用し、-ガラクトシダーゼアッセイを行い、-ガラクトシダーゼ活性陽性のクローン群を解析したところ、膜タンパク質の部分 cDNA を含むものが含まれていた。

20

【 0 0 4 5 】

本明細書で引用した全ての刊行物、特許及び特許出願はそのまま引用により本明細書に組み入れられるものとする。

【 配列表 】

[2017209280000001.app](#)

【 手続補正書 】

【 提出日 】平成 29 年 11 月 17 日 (2017.11.17)

【 手続補正 1 】

【 補正対象書類名 】特許請求の範囲

【 補正対象項目名 】全文

【 補正方法 】変更

【 補正の内容 】

【 特許請求の範囲 】

【 請求項 1 】

第 1 及び第 2 のベクターを導入した酵母形質転換体を培養する工程を含む、タンパク質の同定方法であって、

第 1 のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と DNA 結合タンパク質をコードする遺伝子とおとりタンパク質をコードする遺伝子とを含み、

第 2 のベクターは、核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分 cDNA とを含み、該断片化した部分 cDNA は、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物タンパク質をコードし、且つ長さ 100 ~ 1000 bp を有する cDNA を含むよう作製されたものであり、且つ、

前記酵母形質転換体の核内において、前記核内移行シグナルと DNA 結合タンパク質とおとりタンパク質とを含む融合タンパク質、及び前記核内移行シグナルと転写活性化タンパク質と断片化した部分 cDNA によりコードされる獲物タンパク質とを含む融合タンパク質が発現し、該おとりタンパク質と該獲物タンパク質との結合を、レポーター遺伝子の活性を指標に検出する、

前記方法。

【請求項 2】

おとりタンパク質がリガンドであり、且つ獲物タンパク質が受容体タンパク質である、請求項 1 記載の方法。

【請求項 3】

おとりタンパク質が各種局在シグナル配列を除いた部分 c D N A によりコードされるタンパク質である、請求項 1 記載の方法。

【請求項 4】

(削除)

【請求項 5】

(削除)

【請求項 6】

(削除)

【請求項 7】

核内移行シグナルをコードする遺伝子と転写活性化タンパク質をコードする遺伝子と断片化した部分 c D N A とを含むベクターを含む、請求項 1 ~ 3 のいずれか 1 項記載のタンパク質の同定方法用試薬キットであって、前記断片化した部分 c D N A は、シグナルペプチド、細胞膜若しくは細胞内小器官局在化配列又は細胞膜貫通領域が欠損した獲物タンパク質をコードし、且つ長さ 1 0 0 ~ 1 0 0 0 b p を有する c D N A を含むよう作製されたものである、前記キット。

【国際調査報告】

INTERNATIONAL SEARCH REPORT		International application No. PCT/JP2017/020614
A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER C12Q1/02(2006.01)i, C12N15/09(2006.01)i, C40B40/02(2006.01)n, C40B40/08(2006.01)n 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) C12Q1/00-3/00, C12N15/00-15/90 Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched Jitsuyo Shinan Koho 1922-1996 Jitsuyo Shinan Toroku Koho 1996-2017 Kokai Jitsuyo Shinan Koho 1971-2017 Toroku Jitsuyo Shinan Koho 1994-2017 Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used) JSTPlus/JMEDPlus/JST7580 (JDreamIII), CAPLus/MEDLINE/EMBASE/BIOSIS/WPIDS (STN)		
C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X Y	JP 2012-523836 A (New York University), 11 October 2012 (11.10.2012), example 1 & US 2010/0298232 A1 example 1 & WO 2010/120374 A2 & EP 2419121 A2 & CN 102724993 A	1-3 1-3,7
X Y	ZHU, Jianwei et al., Analysis of a peptide hormone-receptor interaction in the yeast two- hybrid system, Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A, 1997, Vol. 94, pp. 13063-13068, page 13063, right column, line 21 to page 13064, left column, line 9, page 13064, left column, line 51 to right column, line 14, Fig. 1	1-3 1-3,7
<input checked="" type="checkbox"/> Further documents are listed in the continuation of Box C. <input type="checkbox"/> 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 application or patent 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 17 August 2017 (17.08.17)		Date of mailing of the international search report 29 August 2017 (29.08.17)
Name and mailing address of the ISA/ Japan Patent Office 3-4-3, Kasumigaseki, Chiyoda-ku, Tokyo 100-8915, Japan		Authorized officer Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP2017/020614

C (Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X Y	ZHANG, Lifeng et al., Construction of yeast two-hybrid cDNA libraries for wheat nearisogenic line TcLr19 under the stress of Puccinia recondita and its preliminary appreciation, <i>Front. Agric. China</i> , 2011, Vol. 5, pp. 450-455, Abstract, page 451, right column, line 4 to page 452, left column, line 11, page 454, right column, lines 2 to 10, Fig. 2	1,4-7 1-3,7
A	ProQuest Two-Hybrid System with Gateway Technology, Invitrogen life technologies, 2002 pages 7, 45	1-7
A	SILVER, Pamela A. et al., Amino terminus of the yeast GAL4 gene product is sufficient for nuclear localization, <i>Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A.</i> , 1984, Vol. 81, pp. 5951-5955, Abstract	1-7
A	pGBT9 DNA-BD Vector Information, CLONTECH Laboratories, Inc., 1998, entire text	1-7
A	CHIEN, Cheng-Ting et al., The two-hybrid system: a method to identify and clone genes for proteins that interact with a protein of interest, <i>Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A.</i> , 1991, Vol. 88, pp. 9578-9582, Fig. 2	1-7
A	pGADT7-Rec Vector, Takara Bio USA, Inc., 2016, entire text	1-7
A	TANG, Weihua et al., A Cysteine-Rich Extracellular Protein, LAT52, Interacts with the Extracellular Domain of the Pollen Receptor Kinase LePRK2, <i>The Plant Cell</i> , 2002, Vol. 14, pp. 2277-2287	1-7
A	WO 02/079493 A2 (HYBRIGEN, INC.), 10 October 2002 (10.10.2002), & US 2002/0142337 A1 & EP 1560919 A2	1-7
A	DJIKENG, Appolinaire et al., Viral genome sequencing by random priming methods, <i>BMC Genomics</i> , 2008, Vol. 9: 5, pp. 1-9	1-7

国際調査報告		国際出願番号 PCT/J P 2 0 1 7 / 0 2 0 6 1 4													
A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC)) Int.Cl. C12Q1/02(2006.01)i, C12N15/09(2006.01)i, C40B40/02(2006.01)n, C40B40/08(2006.01)n															
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.Cl. C12Q1/00-3/00, C12N15/00-15/90															
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 <table border="0"> <tr> <td>日本国実用新案公報</td> <td>1922-1996年</td> </tr> <tr> <td>日本国公開実用新案公報</td> <td>1971-2017年</td> </tr> <tr> <td>日本国実用新案登録公報</td> <td>1996-2017年</td> </tr> <tr> <td>日本国登録実用新案公報</td> <td>1994-2017年</td> </tr> </table>				日本国実用新案公報	1922-1996年	日本国公開実用新案公報	1971-2017年	日本国実用新案登録公報	1996-2017年	日本国登録実用新案公報	1994-2017年				
日本国実用新案公報	1922-1996年														
日本国公開実用新案公報	1971-2017年														
日本国実用新案登録公報	1996-2017年														
日本国登録実用新案公報	1994-2017年														
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) JSTPlus/JMEDPlus/JST7580 (JDreamIII), CPlus/MEDLINE/EMBASE/BIOSIS/WPIDS (STN)															
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 請求項の番号													
X Y	JP 2012-523836 A (ニューヨーク ユニバーシティ) 2012.10.11, 実施例 1 & US 2010/0298232 A1, EXAMPLE 1 & WO 2010/120374 A2 & EP 2419121 A2 & CN 102724993 A	1-3 1-3, 7													
<input checked="" type="checkbox"/> C欄の続きにも文献が列挙されている。 <input type="checkbox"/> パテントファミリーに関する別紙を参照。															
<table border="0"> <tr> <td>* 引用文献のカテゴリー</td> <td>の日の後に公表された文献</td> </tr> <tr> <td>「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</td> <td>「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</td> </tr> <tr> <td>「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</td> <td>「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</td> </tr> <tr> <td>「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)</td> <td>「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</td> </tr> <tr> <td>「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献</td> <td>「&」同一パテントファミリー文献</td> </tr> <tr> <td>「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願</td> <td></td> </tr> </table>				* 引用文献のカテゴリー	の日の後に公表された文献	「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	「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	「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	「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	「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)	「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	「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献	「&」同一パテントファミリー文献	「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願	
* 引用文献のカテゴリー	の日の後に公表された文献														
「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	「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														
「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	「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														
「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)	「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														
「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献	「&」同一パテントファミリー文献														
「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願															
国際調査を完了した日 17.08.2017		国際調査報告の発送日 29.08.2017													
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) 西 賢二	4N 5803												
		電話番号 03-3581-1101 内線 3488													

国際調査報告		国際出願番号 PCT/JP2017/020614
C (続き) . 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 請求項の番号
X Y	ZHU, Jianwei et al., Analysis of a peptide hormone-receptor interaction in the yeast two-hybrid system, Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A, 1997, Vol. 94, pp. 13063-13068 第13063頁右欄第21行-第13064頁左欄第9行、第13064頁左欄第51行-右欄第14行、F i g . 1	1-3 1-3, 7
X Y	ZHANG, Lifeng et al., Construction of yeast two-hybrid cDNA libraries for wheat nearisogenic line TcLr19 under the stress of Puccinia recondita and its preliminary appreciation, Front. Agric. China, 2011, Vol. 5, pp. 450-455 A b s t r a c t、第451頁右欄第4行-第452頁左欄第11行、第454頁右欄第2-10行、F i g . 2	1, 4-7 1-3, 7
A	ProQuest Two-Hybrid System with Gateway Technology, Invitrogen life technologies, 2002 第7、45頁	1-7
A	SILVER, Pamela A. et al., Amino terminus of the yeast GAL4 gene product is sufficient for nuclear localization, Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A., 1984, Vol. 81, pp. 5951-5955 A b s t r a c t等	1-7
A	pGBT9 DNA-BD Vector Information, CLONTECH Laboratories, Inc., 1998 全文	1-7
A	CHIEN, Cheng-Ting et al., The two-hybrid system: a method to identify and clone genes for proteins that interact with a protein of interest, Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A., 1991, Vol. 88, pp. 9578-9582 F i g . 2等	1-7
A	pGADT7-Rec Vector, Takara Bio USA, Inc., 2016 全文	1-7
A	TANG, Weihua et al., A Cysteine-Rich Extracellular Protein, LAT52, Interacts with the Extracellular Domain of the Pollen Receptor Kinase LePRK2, The Plant Cell, 2002, Vol. 14, pp. 2277-2287	1-7

国際調査報告		国際出願番号 PCT/JP2017/020614
C (続き) . 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 請求項の番号
A	WO 02/079493 A2 (HYBRIGEN, INC.) 2002.10.10, & US 2002/0142337 A1 & EP 1560919 A2	1-7
A	DJIKENG, Appolinaire et al., Viral genome sequencing by random priming methods, BMC Genomics, 2008, Vol. 9: 5, pp. 1-9	1-7

フロントページの続き

(81)指定国 AP(BW, GH, GM, KE, LR, LS, MW, MZ, NA, RW, SD, SL, ST, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), EA(AM, AZ, BY, KG, KZ, RU, TJ, TM), EP(AL, AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HR, HU, IE, IS, IT, LT, LU, LV, MC, MK, MT, NL, NO, PL, PT, RO, RS, SE, SI, SK, SM, TR), OA(BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, KM, ML, MR, NE, SN, TD, TG), AE, AG, AL, AM, AO, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BH, BN, BR, BW, BY, BZ, CA, CH, CL, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DJ, DK, DM, DO, DZ, EC, EE, EG, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, GT, HN, HR, HU, ID, IL, IN, IR, IS, JP, KE, KG, KH, KN, KP, KR, KW, KZ, LA, LC, LK, LR, LS, LU, LY, MA, MD, ME, MG, MK, MN, MW, MX, MY, MZ, NA, NG, NI, NO, NZ, OM, PA, PE, PG, PH, PL, PT, QA, RO, RS, RU, RW, SA, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SM, ST, SV, SY, TH, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ

(72)発明者 飯島 幹雄

鹿児島県鹿児島市郡元一丁目2番24号 国立大学法人鹿児島大学内

Fターム(参考) 4B063 QA01 QA13 QA18 QQ21 QQ42 QQ52 QQ79 QR32 QR33 QR35
QR57 QR76 QR80 QS05 QS28 QS32 QS36 QS38 QX02
4B065 AA72X AA72Y AB01 AC14 BA02 CA24 CA27 CA60

(注)この公表は、国際事務局(WIPO)により国際公開された公報を基に作成したものである。なおこの公表に係る日本語特許出願(日本語実用新案登録出願)の国際公開の効果は、特許法第184条の10第1項(実用新案法第48条の13第2項)により生ずるものであり、本掲載とは関係ありません。