

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11) 特許出願公開番号

特開2009-1512

(P2009-1512A)

(43) 公開日 平成21年1月8日(2009.1.8)

(51) Int.Cl.	F I	テーマコード (参考)
<b>C07K 14/42 (2006.01)</b>	C07K 14/42	4B018
<b>A61K 38/36 (2006.01)</b>	A61K 37/46	4C084
<b>A61P 13/12 (2006.01)</b>	A61P 13/12	4C088
<b>A61P 37/08 (2006.01)</b>	A61P 37/08	4H045
<b>A23L 1/30 (2006.01)</b>	A23L 1/30	B

審査請求 未請求 請求項の数 8 O L (全 11 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号	特願2007-162177 (P2007-162177)	(71) 出願人	304026696 国立大学法人三重大学 三重県津市栗真町屋町1577
(22) 出願日	平成19年6月20日 (2007.6.20)	(72) 発明者	官本 啓一 三重県津市栗真町屋町1577三重大学大学院工学研究科内
		(72) 発明者	▲の▼村 信介 三重県津市江戸橋2丁目174三重大学大学院医学系研究科内
		(72) 発明者	堀内 孝 三重県津市栗真町屋町1577三重大学大学院工学研究科内
		Fターム(参考)	4B018 MD20 MD52 ME07 ME14 MF01 MF10

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 新規ジャカリン誘導体

## (57) 【要約】

【課題】 本発明の課題は、I g A 腎症患者の血液中の糖鎖異常型 I g A を測定するために用いる I g A 1 ヒンジ部の O 結合型糖鎖を検出する物質を提供することにある。

【解決手段】 本発明は、I g A 1 ヒンジ部の O 結合型糖鎖を特異的に認識するジャカリン及び/又はその誘導体によって構成され、I g A 1 の糖鎖全般を認識できるジャカリン及び/又はその誘導体を改質することにより得られる。

【選択図】 なし

## 【特許請求の範囲】

## 【請求項 1】

I g A 1 ヒンジ部の O 結合型糖鎖を認識するジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体。

## 【請求項 2】

前記ジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体が、ジャカリンと糖鎖および界面活性剤とを水中で混合し、熱変性させることによって得られる請求項 1 に記載のジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体。

## 【請求項 3】

請求項 1 に記載の認識する O 結合型糖鎖がシアル酸、ガラクトース、N-アセチルガラクトサミンの何れかであることを特徴とする請求項 1 乃至 2 に記載のジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体。

10

## 【請求項 4】

請求項 2 に記載の混合する糖鎖が、シアル酸、ガラクトース、N-アセチルガラクトサミン、シアル酸 1 - 3 ガラクトース、ガラクトース 1 - 3 N アセチルガラクトサミン、シアル酸 - 1 - 3 ガラクトース 1 - 3 N アセチルガラクトサミンから選ばれた 1 種類以上であることを特徴とする請求項 1 乃至 3 の何れかに記載のジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体。

## 【請求項 5】

前記ジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体の平均分子量が 20 ~ 800 k D a であることを特徴とする請求項 1 乃至 4 の何れかに記載のジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体。

20

## 【請求項 6】

前記ジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体を含む I g A 1 の糖鎖検出用腎症診断用器材。

## 【請求項 7】

前記ジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体を含む I g A 腎症改善用薬剤又は食品。

## 【請求項 8】

前記ジャカリン及び / 又はジャカリン誘導体を含むアレルギー症改善用薬剤又は食品。

## 【発明の詳細な説明】

30

## 【技術分野】

## 【0001】

本発明は、血液・組織液中の免疫グロブリン A ( I g A ) 中の糖鎖の種類を認識して結合するジャカリン及び / 又はその誘導体に関するものである。本発明は、認識させる糖鎖を利用した蛋白質変性法を用いることで製造することができ、I g A 腎症患者の血液又は組織液中の糖鎖不全 I g A 1 に特異的に結合することで、糖鎖不全 I g A 1 の検出を可能にし、I g A 腎症の発症または予後を診断する用途に好適に用いられる。

## 【背景技術】

## 【0002】

I g A 腎症とは腎系球体メサンギウム領域への I g A ( 主として I g A 1 ) と補体 C 3 の顆粒状沈着の病理学的所見を特徴とする疾患であり、発症患者の約 50 % に血清 I g A 濃度の高値が認められ、血流中には I g A 型免疫複合体が存在することが報告されている。この状態が長年に渡り続くことで I g A が腎系球体に沈着し、そのため腎臓機能が消失するとされる ( 非特許文献 1 ) 。

40

## 【0003】

I g A 腎症は 1969 年 B e r g e r らにより提唱された疾患概念であるが、その後 40 年近くを経た現在でも本疾患の成因は不明な点が多い。臨床的にも蛋白尿、血尿以外には臨床症状に乏しく、病気の進行に気づきにくい疾患でもあり、診断方法も腎生検による方法以外一般的な方法が無い場合が多い。

I g A 腎症の発症機序については十分に解明されていないが、報告されている機序として

50

は体内に進入した外来抗原が契機となり主に上気道、消化管系の粘膜下リンパ球や形質細胞で粘膜免疫に關与する I g A が産生され、メサンギウム細胞表面の I g A 結合関連レセプターへ I g A が選択的に会合し（非特許文献 2）、それに伴う炎症の惹起が提案されている。病理学的には、I g A 沈着後の糸球体傷害の主要なメカニズムとして、メサンギウム細胞の増殖およびそれに引き続く細胞外基質蛋白の糸球体内蓄積に起因する硬化性病変であると考えられており、この過程では血小板由来成長因子（PDGF）と形質転換成長因子（TGF- $\beta$ ）の關与も重要と考えられているが詳細は不明である。

【0004】

I g A は I g A 1 と I g A 2 と呼ばれる 2 つのサブタイプに分類され、I g A 1 はヒンジ部と呼ばれる領域に 5 つの酸素（O）結合型糖鎖が結合しており、一方、I g A 2 のヒンジ部には、この O 結合型糖鎖は存在しないことが知られている。

I g A 腎症患者の糸球体メサンギウム細胞に沈着している I g A は、主に I g A 1 であることが知られている。この I g A 1 の由来が上気道、消化管系の粘膜下リンパ球あるいは形質細胞で産生されたものか、骨髓で産生されたものなのかに関しては未だ明確な結論がない。しかしながら体内で産生される I g A のほとんどは粘膜組織の I g A 型形質細胞で作られる実態から、I g A 腎症患者の I g A 1 も粘膜下での産生の可能性が高いと考えられている。

【0005】

また正常型の I g A 1 には、通常ヒンジ部に O 結合型のシアル酸-ガラクトース 1 - 3 結合 N アセチルガラクトサミンの糖鎖が存在するが、I g A 腎症患者血液中の I g A 1 は、その糖鎖末端分子であるシアル酸が存在しないアシアロ型の割合が高いとされる（非特許文献 3）。特にこうした糖鎖異常型の I g A 1 同士は凝集しやすい性質を有していることも報告され、更にはメサンギウム細胞表面レセプターへの高い結合性と、それにより生じる細胞周期への影響も指摘され始めている（非特許文献 4）。また、I g A 腎症患者の抗体産生細胞である B 細胞では、I g A 1 ヒンジ部 O 結合型糖鎖の産生において N - アセチルガラクトサミンへのガラクトースの結合を担う酵素の活性が、健常者に比較して低下しているとの報告もある。

【0006】

こうした I g A 1 の糖鎖異常に関する知見を利用した I g A 腎症の診断方法が公開されている。例えば田中、錦戸、比企らによる I g A 腎症患者血漿中の I g A 1 のヒンジ部の糖鎖結合数が非 I g A 腎症患者血漿中の I g A 1 より多いことを利用した I g A 腎症の診断方法（特許文献 1）の発明、比企、田中、錦戸らによる I g A 1 分子間の結合能の差を検出することによる I g A 腎症の診断方法（特許文献 2）の発明がある。また該公報等における発明の実施例として血清・血液および組織液中から I g A 1 を分離する材料として、レクチンの一種であるジャカリンをアガロースに固定したジャカリン - アガロースを用いており、その分離方法は、Roque - Barreria らのジャカリンを用いる方法（非特許文献 5）に基づいている。しかしながら以上の方法は、糖鎖のタイプを直接的に検出する方法ではない。

【0007】

【特許文献 1】特開平 10 - 111291 号公報

【特許文献 2】特開平 9 - 311132 号公報

【非特許文献 1】Conley, M.E. ら、Journal of Clinical Investigation、66 巻、1432 頁、1980 年

【非特許文献 2】Y.Wang ら、Clin Exp Immunol、136 巻、168 - 175 頁、2004 年

【非特許文献 3】Iwase, Hitoo ら、Journal of Biochemistry、120 巻、92 頁、1996 年

【非特許文献 4】Y.Wang ら、Clin Exp Immunol、136 巻、168 - 175 頁、2004 年

【非特許文献 5】Journal of Immunology、134 巻、1740 - 1743 頁、1985 年

10

20

30

40

50

## 【0008】

また、鳥居、太田らによる I g A 腎症関連抗体を検出する方法（特許文献 3）の発明や、小久保、新井、戸潤らによる I g A 1 のヒンジ部コアペプチドを認識する抗体を検出する診断法の発明（特許文献 4）、芝、井上、吉田らの尿中のアルブミン分解物を検出することで I g A を診断する方法の発明（特許文献 5）など、多くの方法が考案されているが、何れも I g A 1 自体の糖鎖タイプを検出する方法ではない。

## 【0009】

【特許文献 3】特開 2007 - 10540 号公報

【特許文献 4】W O 99/50663 公報

【特許文献 5】特開 2002 - 296276 号公報

10

## 【0010】

I g A 腎症に対する I g A の関与については、上述したように I g A あるいは糖鎖異常型 I g A 1 が、I g A 腎症患者血液・組織液中に高濃度で存在することで、腎系球体に沈着し、それが直接または間接原因となり系球体腎炎を引き起こすと考えられる。

## 【0011】

また本発明者らは、血液中の I g A 濃度を調節することで、病気の進行を制御することを目的とする血液浄化用吸着材として、ジャカリン及び/又はその誘導体が水不溶性担体に固定化された材料が好適であることを見いだしている（特許文献 6）。また、血液中の I g A 濃度調節により I g A 腎症の予防あるいは治療法に、ジャックフルーツ種子抽出物あるいはその中に含まれるジャカリン及び/又はその誘導体を含有する食品添加剤が好適であることを見いだしている（特許文献 7）しかしながら、これらの方法は I g A 1 全体を対象にした方法であり、糖鎖不全 I g A 1 のみを対象にした方法ではなかった。

20

## 【0012】

【特許文献 6】特願 2003 - 124036

【特許文献 7】特願 2004 - 270140

## 【0013】

I g A 腎症の成因が今なお明確に解明されていない現状では、I g A 腎症の予防または治療に関しては特に効果的な方法はないが、抗炎症作用と免疫抑制作用を期する点から主に副腎皮質ステロイド療法が有望と考えられている。しかしながら、上述したように I g A 腎症は自覚症状に乏しく、病気の進行に気づきにくい疾患でもあり、尿検査や腎生検による方法以外は一般的な方法が無い場合、その発見が遅れ治療効果が失われる場合が多い。従って、病態を正確に把握し、適切な治療方法を選択するためにも、また早期に発見し予防するためにも、簡便迅速で正確な診断方法が切望されている。

30

## 【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

## 【0014】

本発明は、I g A 腎症患者血液中の I g A 1 のヒンジ部 O 結合型糖鎖不全のタイプと組成比を直接検出することで、I g A 腎症患者の病態を診断することのできる物質を提供することにある。

【課題を解決するための手段】

40

## 【0015】

本発明者らは研究を重ねた結果、I g A 1 の糖鎖全般を認識できるジャカリン及び/又はその誘導体を改質することで、特定の糖鎖にのみ結合性があるジャカリン及び/又はその誘導体を創製し、発明を完成させた。

すなわち、本発明は I g A 1 ヒンジ部の O 結合型糖鎖を認識するジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を含むことを特徴とし、更には、該ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体が、認識する糖鎖と混合し変性させることで得られる複数分子よりなる複合体であって、その分子量が 20 ~ 800 K D a であることを特徴とする。また認識する糖鎖はシアル酸、ガラクトース、N アセチルガラクトサミンが糖鎖末端に露出している I g A 1 であり、単独種あるいは複数種を任意に認識可能であることを特徴とする。

50

## 【0016】

さらに本発明は、前記の糖鎖認識ジャカリンをI g A 腎症患者に経口投与することによって、該患者の血液及び/又は組織液中から糖鎖不全I g A 1を除去することを特徴とするI g A 腎症予防及び/又は治療剤または食品を提供する。

## 【発明の効果】

## 【0017】

本発明のI g A 1ヒンジ部のO結合型糖鎖を認識するジャカリン及び/又はジャカリン誘導体は、血中、体液I g A 1の糖鎖タイプを検出することによりI g A 腎症の予防、あるいは予後の診断に効果を有する。

## 【発明を実施するための最良の形態】

## 【0018】

以下に本発明の実施形態について詳細に説明するが、本発明の技術的範囲は、下記の実施形態によって限定されるものではなく、その要旨を変更することなく、様々に改変して実施することができる。また、本発明の技術的範囲は、均等の範囲にまで及ぶものである。

## 【0019】

本発明に使用するジャカリンとは桑科の果実であるジャックフルーツ (*Artocarpus heterophyllus*: 和名パラミツ) の種子に含まれる植物レクチンの一種であり、抽出・精製して得られるものである。ジャックフルーツはインドやタイが原産で熱帯地方に広く分布し、果実自体は大きい物で40 50 Kgに達する物もある。果実は特に限定されるものではないが、おもにジャックフルーツがその名前の由来であることから、最も多く含まれ、また抽出も容易である。通常、ジャカリンはジャックフルーツの種子タンパク質の50%以上を占めているとされる(非特許文献6)。同族植物にはパンノキ、コパラミツなどがあり、これらの種子からの抽出も可能である。

## 【0020】

ジャカリンはI g Aの糖鎖を認識するレクチンタンパク質として知られ、その認識糖鎖は1種類に限定されないが、O結合型で正常型I g A 1の糖鎖構造であるシアル酸 1-3結合ガラクトース 1-3結合Nアセチルガラクトサミン、あるいはガラクトース 1-3Nアセチルガラクトサミン(異常型糖鎖)が高親和性構造として知られている。(非特許文献7)このため、正常型と糖鎖不全型の両方に対する結合性を有しているのが特徴である。

【非特許文献6】S. Kabirら、Comparative Immunology, Microbiology and Infectious Diseases、16巻、153頁、1993年

【非特許文献7】S. Kabirら、Journal of Immunological Methods 212巻、193-722; 211頁、1998年

## 【0021】

ヒト血清タンパク質の中でO結合型の糖鎖、すなわちタンパク質分子中のアミノ酸であるセリンまたはトレオニンの水酸基に結合しているガラクトース 1-3結合Nアセチルガラクトース糖鎖を持つものは少なく、そのほとんどはアスパラギンのアミノ基に結合するN結合型である。I g A 1分子は正常型、異常型の何れもO結合型の糖鎖を有しており、ジャカリンに特異的に認識され結合すると考えられている。

## 【0022】

ジャカリンは4つの鎖と呼ばれる分子量約15 kDaのサブユニット構造と4つの鎖と呼ばれる分子量約2.1 kDaから成り立つ分子量約65 kDaの糖タンパク質である。本発明におけるジャカリンは、ジャックフルーツの種子を低温で水抽出し、該抽出物を精製することにより得られるが、この際、ジャックフルーツの種子を細かく粉碎後、水抽出する方法が一般的に用いられるが、必ずしもこれに限定されるものではなく、種子を水溶液中で圧搾する方法等も用いられる。又、精製は、一般的には、水抽出物を濾過することによって水不溶物と分離した後、透析をすることによって低分子量分子を除去することでなされる。

## 【0023】

10

20

30

40

50

こうしたジャカリンはそのままでは、上述したようにI g A 1 ヒンジ部のO 結合型糖鎖を全て認識するため、一部改質する必要がある。具体的には、ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を界面活性剤および糖鎖と水中で混合し、ジャカリンたんぱく質の変性温度(50)以上に加熱して変性させることにより得られる。界面活性剤としては、ドデシル硫酸ナトリウム、ポリオキシエチレンアルキルエーテル、ポリオキシエチレンソルビタン脂肪酸エステル、ポリオキシエチレンプロピレングリコールモノ脂肪酸エステル、リン脂質、脂肪酸、エチレングリコール多価アルコール等が好適に用いられる。その際に混合する糖鎖はI g A 1 に存在する組み合わせで、具体的には単糖であるシアル酸、ガラクトース、N-アセチルガラクトサミン、二糖であるシアル酸 1-3ガラクトース、ガラクトース 1-3 N アセチルガラクトサミン、三糖であるシアル酸 1 3ガラクトース 1-3 N アセチルガラクトサミンから選ばれた1種類以上を利用する。

10

**【0024】**

また変性させるための方法は50以上で5分間以上の加熱が必要であるが、必ずしもこれに限定されるものではない。更に温度が高くても時間が長くても良い。温度が高いとジャカリン誘導体の複合化が起こり、分子量が大きくなり、時間が長い場合は組成的にはあまり変化が見られない。分子量の影響は、大きすぎると不溶性になり扱いにくくなるため、好ましくは20~800kDa程度が好適で、糖鎖の認識性もこの間であれば大きな差は見られないからである。

**【0025】**

本発明のI g A 1 ヒンジ部のO 結合型糖鎖を認識するジャカリン及び/又はジャカリン誘導体は、多くの診断に用いられている免疫学的検出方法を応用することにより、容易にI g A 1 糖鎖タイプ検出キットを作成することが出来る。ここでいう免疫学的方法とは、例えばELISA法、FACS、イムノクロマト、イムノ凝集法などが挙げられる。又、本発明において被検液とは血液、血清、血漿、唾液、尿、組織液、組織抽出液、細胞培養上清液などが挙げられる。

20

**【0026】**

まずI g A 1 ヒンジ部のO 結合型糖鎖を認識するジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を不溶性支持体に固定化する。結合は通常30分~48時間程度の反応時間で十分である。不溶性支持体とは例えばマイクロタイプレートあるいはラテックス粒子などである。被検液中のたんぱく質の非特異的吸着を防ぐ目的として添加剤として、例えばウシ血清アルブミン、ゼラチンまたはスキムミルク等を添加して、不溶性支持体に結合させる。次いで、被検液を反応させ不溶性支持体にI g A 1 を結合させた後、未反応物を洗浄する。その後、標識酵素複合体抗I g A 1 抗体を加え不溶性支持体に結合したI g A 1 に反応させる。標識酵素には通常ELISA法にて使用される、ペルオキシダーゼ、アルカリフォスファダーゼ、グルコースオキシダーゼまたはガラクトシダーゼなどで良い。結合は通常30分~48時間程度の反応時間で十分である。その後未反応物を洗浄する。

30

**【0027】**

更に、標識酵素による反応を利用した発色を起こさせるために基質を添加し反応させる。反応は酵素の種類にもよるが、5~60分程度で反応が完結する程度の濃度で添加する。発色は吸光度計にて吸光度として任意の波長で検出することで、I g A 1 ヒンジ部のO 結合型糖鎖が検出されたことになる。基質は用いた酵素がペルオキシダーゼの場合には、オルトフェニレンジアミンを用い、波長409nmでの吸光度で測定できる。アルカリフォスファダーゼを用いる場合は、基質にはパラニトロフェニルニンを用い、405nmでの吸光度で測定が可能になる。

40

**【0028】**

また別の例としては、不溶性支持体に抗I g A 1 抗体を固定化し、その状態に被検液を反応させ、まず全てのI g A 1 を結合させた状態にし、次に酵素標識したI g A 1 ヒンジ部のO 結合型糖鎖を認識するジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を反応させ、結合しないものを全て洗浄し、その後は上述と同様に基質を加え、加えたジャカリン及び/又はジャカリン誘導体の認識糖鎖構造を有するI g A 1 を被検液から検出することが出来る。

50

以上の例は、使用例の一部であって通常の酵素免疫法を利用した診断法に用いられている一般的な方法であり、この方法に限定されるものでもない。

【0029】

以下実施例をもって本発明を詳細に説明するが、以下によって示される方法は、作用確認において用いたものであり、これに限定されるものではない。

【実施例】

【0030】

(1) ジャカリンの抽出・精製

ジャックフルーツの種子(100g)を果肉から分離し、種子を覆う皮の部分を除き、フードプロセッサ等で細かく粉碎する。脱イオン水を加えて攪拌しジャカリン粗精製溶液を得る。不溶部分を濾過により除き、更に遠心分離(3000rpm、10分)し、上清部分を回収した。更に孔サイズ0.22マイクロメートルのメンブレンフィルター(ミリポア社製)で滅菌濾過し、濾液を凍結乾燥した(10g)。乾燥粉末10gを脱イオン水に溶解し、その溶液を再生セルロース系透析膜からなるチューブにいれ(除去分子量10kDa:スペクトラポア社製)、脱イオン水に対して4で48時間以上透析を行い、その後凍結乾燥して精製ジャカリン3gを得た。(回収率30%)

10

【0031】

(2) IgA1ヒンジ部のO結合型糖鎖末端ガラクトース認識性のジャカリン及び/又はジャカリン誘導体の作成

上述のようにして作成した精製ジャカリン200mgとガラクトース0.18gを0.05Mリン酸塩緩衝液(pH=7.5)20mlに溶解し、更にドデシル硫酸ナトリウムを0.2g加え混合した後、50で30分間加熱処理を行った。更に孔サイズ0.22マイクロメートルのメンブレンフィルター(ミリポア社製)で滅菌濾過し、その溶液を再生セルロース系透析膜からなるチューブにいれ(除去分子量10kDa:スペクトラポア社製)、脱イオン水に対して4で48時間以上透析を行い、その後凍結乾燥してIgA1ヒンジ部のO結合型糖鎖末端ガラクトース認識性のジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を得た。回収率はほぼ100%であった。

20

【0032】

(3) IgA1ヒンジ部のO結合型糖鎖末端N-アセチルガラクトサミン認識性のジャカリン及び/又はジャカリン誘導体の作成

次に、精製ジャカリン200mgとN-アセチルガラクトサミン0.22gを0.05Mリン酸塩緩衝液(pH=7.5)20mlに溶解し、更にドデシル硫酸ナトリウムを0.2g加え混合した後、50で30分間加熱処理を行った。更に孔サイズ0.22マイクロメートルのメンブレンフィルター(ミリポア社製)で滅菌濾過し、その溶液を再生セルロース系透析膜からなるチューブにいれ(除去分子量10kDa:スペクトラポア社製)、脱イオン水に対して4で48時間以上透析を行い、その後凍結乾燥してIgA1ヒンジ部のO結合型糖鎖末端N-アセチルガラクトサミン認識性のジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を得た。回収率はほぼ100%であった。

30

【0033】

(4) 熱変性ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体の作成 - 1

次に、精製ジャカリン100mgを0.05Mリン酸塩緩衝液(pH=7.5)10mlに溶解し、ドデシル硫酸ナトリウムを0.1g加え混合した後、50で30分間加熱処理を行う。更に孔サイズ0.22マイクロメートルのメンブレンフィルター(ミリポア社製)で滅菌濾過し、その溶液を再生セルロース系透析膜からなるチューブにいれ(除去分子量10kDa:スペクトラポア社製)、脱イオン水に対して4で48時間以上透析を行い、その後凍結乾燥して熱変性ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を得た。回収率はほぼ100%であった。

40

【0034】

(5) 熱変性ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体の作成 - 2

次に、精製ジャカリン100mgを0.05Mリン酸塩緩衝液(pH=7.5)10ml

50

に溶解し、ドデシル硫酸ナトリウムを0.1g加え混合した後、90℃で90分間加熱処理を行う。更に孔サイズ0.22マイクロメートルのメンブレンフィルター（ミリポア社製）で滅菌濾過し、その溶液を再生セルロース系透析膜からなるチューブにいれ（除去分子量10kDa：スペクトラポア社製）、脱イオン水に対して4倍で48時間以上透析を行い、その後凍結乾燥して熱変性ジャカリン及び/又はジャカリン誘導体を得た。回収率はほぼ100%であった。

【0035】

(6) ジャカリン誘導体の分子量分布測定

上述の方法で作成したジャカリン誘導体の平均分子量はHPLCにより測定した。測定条件は、東ソー3000SWカラムを用い、0.1M塩化ナトリウムを含む0.1Mリン酸塩緩衝液（pH=7）を溶出液とし、カラム温度25℃で、試料体積20μl、試料濃度5mg/ml、流速0.1ml/分、検出は紫外線である280nmの吸収で行った。バイオラット社製の分子量マーカーを用いて溶出時間から相対分子量を算出した。得られたクロマトグラムから数平均分子量とその分布を算出した。結果を（表1）に示す。加熱変性する前の精製ジャカリンの分子量が15kDa程度であるのに対し、熱変性処理を行うことで数分子が複合体を形成した大きさの分子量に増加することがわかる。またその組成比率も概ね4種類の大きさの分布に分類できる。加熱時に同時に処理した糖鎖の種類にはあまり影響せずに、加熱の温度や時間に依存していることがわかる。

10

【0036】

【表1】

20

【表1】 ジャカリン誘導体の分子量

	主要ピークの平均分子量 (kDa)	分子量分布幅 (kDa)
実施例(1)	15	10~80
実施例(2)	50	20~500
実施例(3)	50	20~500
実施例(4)	50	20~500
実施例(5)	90	20~800

30

【0037】

(7) IgA1固定化カラムの作成

40

CNBr活性化セファロース4B（アマシャム・ファルマシア社製）1.67gを1mM塩酸水溶液で浸し活性化させる。このときゲル体積は5mlになる。そこに正常IgA1（CALBIOCHEM社製）500μgを0.1M塩化ナトリウムを含む炭酸塩緩衝液（pH=8.3）10mlに溶解した溶液を加え、ローテーター（アズワン社製）で2時間回転攪拌し反応させる。その後、0.2Mグリシン溶液に置換し更に2時間回転攪拌させ、未反応の活性化部分をブロックする。反応後のゲルは0.1MTris-HCl緩衝液（pH=7.5）および1M塩化ナトリウムを含む0.1MTris-HCl緩衝液にて洗浄する。その後0.1M酢酸ナトリウム緩衝液（pH=5.0）に置換し一晩冷蔵庫で静置した。直径10mmのC-カラム（アマシャム・ファルマシア社製）に、0.05Mリン酸塩緩衝液（pH=7.5）で置換した上述のIgA1固定化ゲルを充填し、Ig

50



A 1 固定化カラムとした。

【0038】

(8) アシアロ型糖鎖およびアガラクト型糖鎖を有した I g A 1 固定化カラムの作成  
 C N B r 活性化セファロース 4 B (アマシャム・ファルマシア社製) 3.34 g を 1 m M 塩酸水溶液で浸し活性化させる。このときゲル体積は 10 m l になる。そこに正常 I g A 1 (C A L B I O C H E M 社製) 1000 μ g を 0.1 M 塩化ナトリウムを含む炭酸塩緩衝液 (p H = 8.3) 20 m l に溶解した溶液を加え、ローテーターで 2 時間回転攪拌し反応させる。その後、0.2 M グリシン溶液に置換し更に 2 時間回転攪拌させ、未反応の活性化部分をブロックする。反応後のゲルは 0.1 M T r i s - H C l 緩衝液 (p H = 7.5) および 1 M 塩化ナトリウムを含む 0.1 M T r i s - H C l 緩衝液にて洗浄する。その後 0.1 M 酢酸ナトリウム緩衝液 (p H = 5.0) に置換し一晩冷蔵庫で静置した。2 本の直径 10 m m の C - カラム (アマシャム・ファルマシア社製) に、0.05 M リン酸塩緩衝液 (p H = 7.5) で置換した上述の I g A 1 固定化ゲルを 5 m l ずつ充填した。一方のカラムにはアシアロ型糖鎖を調整するために、ノイラミニダーゼ (300 m U : 生化学工業社製) を加え、もう一方のカラムにはアガラクト型糖鎖を調整するために、ノイラミニダーゼ (300 m U : 生化学工業社製) と ガラクトシダーゼ (100 m U : C A L B I O C H E M 社製) の混合液を添加し、この 2 本のカラムを 4 で一晩静置して反応させた。ノイラミニダーゼは正常糖鎖の末端構造であるシアル酸を分解する酵素で、ガラクトシダーゼは、ノイラミニダーゼにより切断後に新たに末端構造となるガラクトース残基を認識して切断する分解性酵素である。酵素反応終了後、各カラムに 1 M 塩化ナトリウムを含む 0.1 M T r i s - H C l 緩衝液を 50 m l 流し、更に 0.05 M リン酸塩緩衝液 (p H = 7.5) を 50 m l 流すことでカラムを洗浄し、それぞれをアシアロ型糖鎖およびアガラクト型糖鎖を有した I g A 1 固定化カラムとした。

10

20

【0039】

(9) 糖鎖認識能の測定

上述のようにして作製したカラムに対し、作製したジャカリン及びノ又はジャカリン誘導体溶液を流し吸着させることで、各種糖鎖構造を有する I g A 1 に対する親和性を検討した。0.1 M T r i s - H C l 緩衝液 (p H = 7.5) を用い、各カラムに一定速度で送液可能なポンプ (東ソー社製) を接続し、上述のジャカリン誘導体を 5 m g / m l の濃度で 500 μ l 添加した。流速を 0.1 m l / m i n に設定し、検出は 280 n m の紫外線吸収測定装置 (日立製作所社製) により行った。完全に非吸着成分が流出したのを確認後、溶出液として 0.5 M ガラクトースを含む 0.1 M T r i s - H C l 緩衝液 (p H = 7.5) を用い、流速 0.1 m l / m i n で流し、カラムに吸着している成分を流出させた。以上の操作で得られたクロマトグラムの面積比より、カラムに吸着した成分と非吸着成分の組成比を計算した。得られた組成比より各試料の糖鎖認識能の基準として以下の式を用いて評価した。

30

【0040】

認識係数 = [ (吸着成分比率%) - (実施例 4 の試料の吸着成分比率%) ] / [ 実施例 1 の吸着成分比率% ] - (実施例 4 の試料の吸着成分比率%) ]

ここで示した認識係数とは (1) の未処理ジャカリンが認識する能力を 1 と換算した場合の、ジャカリン誘導体の各種糖鎖型 I g A 1 の認識能力の相対値を意味する。また (4) のジャカリン誘導体は熱処理を施した状態なのでブランクとして差し引いて換算した。結果を (表 2) に示した。この結果はガラクトースや N - アセチルガラクトサミンと共に熱変性させることで、認識サイトをマスキング (保護作用) する効果を証明している。例えば正常 I g A 1 は実施例 1 のジャカリンを 1 とした場合、(2) および (3) のジャカリン誘導体には認識されにくい、糖鎖不全 I g A 1 は逆に認識係数が高いため、認識されやすいことを示している。特にこうした効果はジャカリン誘導体の凝集性にも大きく関与していると思われる。即ち、この結果から、ある分画から更に認識能の高い分子の精製が、更に認識係数を上げる方法として効果的であることは明らかである。また以上の糖鎖認識能の差は、I g A 1 ヒンジ部の O 結合型糖鎖検出法として利用可能である。

40

50

【 0 0 4 1 】

【 表 2 】

【表2】 糖鎖認識係数

	正常 I g A 1	糖鎖不全 I g A 1 (アシアロ型)	糖鎖不全 I g A 1 (アガラクト型)
実施例 (1)	1. 0	1. 0	1. 0
実施例 (2)	0. 3	1. 9	4. 5
実施例 (3)	0. 2	2. 1	1. 7

---

 フロントページの続き

(51) Int.Cl.	F I		テーマコード (参考)								
<b>A 2 3 L 1/305 (2006.01)</b>	A 2 3 L	1/305									
A 6 1 K 36/60 (2006.01)	A 6 1 K	35/78								D	
A 6 1 K 36/00 (2006.01)	A 6 1 K	35/78								X	
Fターム(参考)	4C084	AA01	AA02	AA07	BA01	BA08	BA22	BA23	CA13	DA31	DC50
		MA17	MA66	NA14	ZA81	ZB13					
	4C088	AB34	AC04	BA07	BA16	BA27	CA01	CA02	CA11	CA12	CA16
		CA28	MA17	MA66	NA14	ZA81	ZB13				
	4H045	AA10	AA20	AA30	BA53	CA30	DA80	EA27	EA50	FA50	FA71
		GA01	GA10								