

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 特許公報(B2)

(11) 特許番号

特許第3913965号  
(P3913965)

(45) 発行日 平成19年5月9日(2007.5.9)

(24) 登録日 平成19年2月9日(2007.2.9)

(51) Int. Cl.	F I	
A 6 1 K 39/395 (2006.01)	A 6 1 K 39/395	N
A 6 1 P 35/00 (2006.01)	A 6 1 P 35/00	
C O 7 K 16/28 (2006.01)	C O 7 K 16/28	
C 1 2 N 15/09 (2006.01)	C 1 2 N 15/00	Z N A A
C 1 2 R 1/91 (2006.01)	C 1 2 N 15/00	Z N A A
請求項の数 3 (全 132 頁) 最終頁に続く		

(21) 出願番号	特願2000-229748 (P2000-229748)	(73) 特許権者	000003311
(22) 出願日	平成12年7月28日(2000.7.28)		中外製薬株式会社
(62) 分割の表示	特願平11-338286の分割		東京都北区浮間5丁目5番1号
原出願日	平成4年4月24日(1992.4.24)	(74) 代理人	100077517
(65) 公開番号	特開2001-83151 (P2001-83151A)		弁理士 石田 敬
(43) 公開日	平成13年3月30日(2001.3.30)	(74) 代理人	100092624
審査請求日	平成12年7月28日(2000.7.28)		弁理士 鶴田 準一
審判番号	不服2003-17269 (P2003-17269/J1)	(74) 代理人	100087871
審判請求日	平成15年9月4日(2003.9.4)		弁理士 福本 積
(31) 優先権主張番号	特願平3-95476	(74) 代理人	100082898
(32) 優先日	平成3年4月25日(1991.4.25)		弁理士 西山 雅也
(33) 優先権主張国	日本国(JP)	(74) 代理人	100081330
(31) 優先権主張番号	特願平4-32084		弁理士 樋口 外治
(32) 優先日	平成4年2月19日(1992.2.19)		
(33) 優先権主張国	日本国(JP)		
最終頁に続く			

(54) 【発明の名称】 ヒトインターロイキン-6受容体に対するキメラ抗体

(57) 【特許請求の範囲】

【請求項1】

配列番号：56に示すアミノ酸番号1からアミノ酸番号119までのアミノ酸配列を有するH鎖V領域を含んでなるH鎖と、配列番号：57に示すアミノ酸番号1から107までのアミノ酸配列を有するL鎖V領域を含んでなるL鎖とから構成される、ヒトIL-6レセプターに対する再構成ヒト抗体を含んで成る、IL-6に起因する疾患の治療又は予防用医薬組成物。

【請求項2】

抗腫瘍剤である、請求項1に記載の医薬組成物。

【請求項3】

抗骨髄腫剤である、請求項2に記載の医薬組成物。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

本発明は、ヒトインターロイキン-6受容体(IL-6R)に対するマウスモノクローナル抗体の変換領域(V領域)、ヒトIL-6Rに対するヒト/マウスキメラ抗体、ヒトライト鎖(L鎖)V領域及びヒトヘビー鎖(H鎖)V領域の相補性決定領域(CDR)がヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体のCDRにより置き換えられている再構成(reshaped)ヒト抗体の使用に関する。本発明はさらに、上記の抗体又はその部分をコードするDNAを提供する。本発明はさらに、前記DNAを含んで成るベクター

、特に発現ベクター、並びに該ベクターにより形質転換された宿主に関する。本発明はさらに、ヒトIL-6Rに対するキメラ抗体の製造方法、及びヒトIL-6Rに対する再構成ヒト抗体の製造方法を提供する。

#### 【0002】

##### 【従来の技術】

インターロイキン-6 (IL-6) は一連の細胞により生産される多機能サイトカインである。このものは免疫応答、急性期反応及び造血を調節し、そして宿主防御機構において中心的役割を演ずる。このものは広範な組織に作用して、標的細胞の性質に応じて成長誘導効果、成長阻害効果及び分化誘導効果を発揮する。IL-6 に対する特異的レセプター (IL-6R) は、IL-6 の多機能性に従ってリンパ系細胞及び非リンパ系細胞上で発現される。IL-6 遺伝子の異常発現が種々の疾患、特に自己免疫疾患、メサンジウム細胞増殖性系球体腎炎、及び形質細胞腫/骨髄腫の発病に関与することが示唆されている (Hiranoら、*Immunol. Today*, 11, 443-449, 1990の総説を参照のこと)。ヒト骨髄腫細胞はIL-6を生産しそしてIL-6Rを発現することが観察される。実験において、IL-6に対する抗体が骨髄腫細胞の試験管内での増殖を阻害し、そしてそれ故にヒト骨髄腫の発癌においてオートクリン調節ループが機能していることが示された (Kawanoら、*Nature*, 332, 83, 1988)。

10

#### 【0003】

IL-6Rは種々の動物細胞の表面に存在し、そしてIL-6に特異的に結合し、そして細胞表面上のIL-6R分子の数が報告されている (Tagaら、*J. Exp. Med.* 196, 967, 1987)。さらに、ヒトIL-6RをコードするcDNAがクローン化され、そしてIL-6Rの一次構造が報告されている (Yamasakiら、*Science*, 241, 825, 1988)。

20

マウスのモノクローナル抗体はヒトにおいて高度に免疫原性(「抗原性」という場合もある)があり、そしてこの理由のため、ヒトにおけるそれらの療法的価値は制限される。ヒトにおけるマウス抗体の半減期は比較的短い。さらに、ヒト抗マウス抗体は、予定された効果を妨害するのみならず、患者における不都合なアレルギー応答の危険をもたらす免疫応答を惹起することなくして頻回投与することはできない。

#### 【0004】

これらの問題を解決するため、ヒト型化 (humanized) 抗体の製造方法が開発された。マウス抗体は2つの方法でヒト型化することができる。より簡単な方法は、可変領域がもとのマウスモノクローナル抗体に由来しそして定常領域が適当なヒト抗体に由来するキメラ抗体を作製する方法である。得られるキメラ抗体はもとのマウス抗体の完全な可変領域を含有し、そしてもとのマウス抗体と同一の特異性をもって抗原に結合することを期待することができる。さらに、キメラ抗体ではヒト以外に由来する蛋白質配列の比率が実質的に減少しており、そしてそれ故にもとのマウス抗体に比べて免疫原性が低いと予想される。キメラ抗体は抗原によく結合しそして免疫原性が低い、マウス可変領域に対する免疫応答がなお生ずる可能性がある (LoBuglioら、*Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 84, 4220-4224, 1989)。

30

#### 【0005】

マウス抗体をヒト型化するための第二の方法は一層複雑であるが、しかしマウス抗体の潜在的な免疫原性をさらに大幅に低下させるものである。この方法においては、マウス抗体の可変領域からの相補性決定領域 (complementarity determining region; CDR) をヒト可変領域に移植して「再構成」 (reshaped) ヒト可変領域を作製する。次に、これらの再構成ヒト可変領域をヒト定常領域に連結する。最終的に再構成されたヒト型化抗体のヒト以外の蛋白質配列に由来する部分はCDRと極く一部のフレームワーク (FR) のみである。CDRは超可変蛋白質配列により構成されている。これらは種特異的配列を示さない。これらの理由のため、マウスCDRを担持する再構成ヒト抗体はもはやヒトCDRを含有する天然ヒト抗体より強い免疫原性を有しないはずである。

40

50

## 【 0 0 0 6 】

前記のごとく、再構成ヒト抗体は療法目的のために有用であると予想されるが、ヒト I L - 6 R に対する再構成ヒト抗体は知られていない。さらに、再構成ヒト抗体の製造方法であって任意の特定の抗体に普遍的に適用し得る方法は存在しない。従って、特定の抗原に対する十分に活性な再構成ヒト抗体を作製するためには種々の工夫が必要である。ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体、すなわち P M 1 および M T 1 8 は作製されており（特願平 2 - 189420）、そして本発明者らはヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体 A U K 1 2 - 2 0、A U K 6 4 - 7 及び A U K 1 4 6 - 1 5 を調製しているが、本発明者らはヒト I L - 6 R に対する再構成ヒト抗体の作製を示唆する文献を知らない。

10

さらに、ヒト骨髄腫細胞株が移植されたヌードマウスに、ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体が注射された時腫瘍の増殖が顕著に阻害されることを、本発明者らは見出した。このことは、骨髄腫の治療のための療法剤として抗ヒト I L - 6 R 抗体が有用であることを示唆している。

## 【 0 0 0 7 】

## 【 発明が解決しようとする課題 】

従って本発明はヒト I L - 6 R に対する、免疫原性の低い抗体を提供しようとするものである。

## 【 0 0 0 8 】

## 【 課題を解決するための手段 】

従って、本発明はヒト I L - 6 R に対する再構成ヒト抗体を提供する。本発明はまた、該再構成ヒト抗体の作製の過程で有用なヒト/マウスキメラ抗体を提供する。本発明はさらに、再構成ヒト抗体の部分、並びに再構成ヒト抗体及びその部分並びにキメラ抗体の製造のための発現系を提供する。

20

さらに具体的には、本発明は、ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の L 鎖 V 領域；並びにヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の H 鎖 V 領域を提供する。

## 【 0 0 0 9 】

本発明はさらに、

( 1 ) ヒト L 鎖 C 領域、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の L 鎖 V 領域を含んで成る L 鎖；並びに

30

( 2 ) ヒト H 鎖 C 領域、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の H 鎖 V 領域を含んで成る H 鎖；

を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対するキメラ抗体を提供する。

## 【 0 0 1 0 】

本発明はさらに、ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の L 鎖 V 領域の C D R；並びにヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の H 鎖 V 領域の C D R を提供する。

本発明はさらに、

( 1 ) ヒト L 鎖 V 領域のフレームワーク領域 ( F R )、及び

40

( 2 ) ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の L 鎖 V 領域の C D R、を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対する抗体の再構成ヒト L 鎖 V 領域；並びに

( 1 ) ヒト H 鎖 V 領域の F R、及び

( 2 ) ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の H 鎖 V 領域の C D R、を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対する抗体の再構成ヒト H 鎖 V 領域を提供する。

## 【 0 0 1 1 】

本発明はさらに、

( 1 ) ヒト L 鎖 C 領域、並びに

( 2 ) ヒト F R、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の C D R を含んで成る L 鎖 V 領域、

50

を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対する抗体の再構成ヒト L 鎖；並びに

( 1 ) ヒト H 鎖 C 領域、並びに

( 2 ) ヒト F R、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の C D R を含んで成る H 鎖 V 領域、

を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対する抗体の再構成ヒト H 鎖を提供する。

【 0 0 1 2 】

本発明はさらにまた、

( A ) ( 1 ) ヒト L 鎖 C 領域、並びに

( 2 ) ヒト L 鎖 F R、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の L 鎖 C D R を含んで成る L 鎖；並びに

( B ) ( 1 ) ヒト H 鎖 C 領域、並びに

( 2 ) ヒト H 鎖 F R、及びヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の H 鎖 C D R を含んで成る H 鎖；

を含んで成る、ヒト I L - 6 R に対する再構成ヒト抗体を提供する。

【 0 0 1 3 】

本発明はまた、前記種々の抗体構成ポリペプチド、又はその部分をコードする D N A に関する。

本発明はまた、上記 D N A を含んで成るベクター、例えば発現ベクターに関する。

本発明はさらに、上記ベクターにより形質転換された宿主を提供する。

本発明はさらにまた、ヒト I L - 6 R に対するキメラ抗体の製造方法、及びヒト I L - 6 R に対する再構成ヒト抗体の製造方法を提供する。

【 0 0 1 4 】

【発明の実施の形態】

マウス V 領域をコードする D N A のクローニング

さらに詳しくは、ヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の V 領域をコードする D N A をクローン化するためには、遺伝子源として、ヒト I L - 6 R に対するモノクローナル抗体を生産するハイブリドーマを作製することが必要である。この様なハイブリドーマとして、特願平 2 - 189420 号明細書にはモノクローナル抗体 P M 1 を生産するマウスハイブリドーマ P M 1 及び該抗体の性質が記載されている。本明細書の参考例 2 にハイブリドーマ P M 1 の作製方法を記載する。本発明者らは、それぞれがヒト I L - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体を生産するハイブリドーマ A U K 1 2 - 2 0、A U K 6 4 - 7 及び A U K 1 4 6 - 1 5 を作製している。これらのハイブリドーマの作製方法は本明細書の参考例 3 に記載されている。

【 0 0 1 5 】

マウスモノクローナル抗体の可変領域をコードする目的の D N A をクローン化するためハイブリドーマ細胞を破壊し、そして Chirgwin ら、Biochemistry 1 8, 5 2 9 4, 1 9 7 7 に記載されている常法により全 R N A を得る。次に、この全 R N A を用いて、J. W. Larrick ら、Biotechnology, 7, 9 3 4, 1 9 8 9 に記載されている方法を用いて一本鎖 c D N A を合成する。

【 0 0 1 6 】

次に、ポリメラーゼ連鎖反応 ( P C R ) 法を用いて前記 c D N A の有意義な部分の特異的増幅を行う。マウスモノクローナル抗体のカッパ ( ) 型 L 鎖 V 領域の増幅のため、配列番号：1 ~ 1 1 に示す 1 1 種のオリゴヌクレオチドプライマー ( Mouse Kappa Variable ; M K V ) 及び配列番号：1 2 に示すオリゴヌクレオチドプライマー ( Mouse Kappa Constant ; M K C ) をそれぞれ 5' - 末端プライマー及び 3' - 末端プライマーとして使用する。

【 0 0 1 7 】

前記 M K V プライマーはマウスカッパ型 L 鎖リーダー配列をコードする D N A 配列とハイブリダイズし、そして前記 M K C プライマーはマウスカッパ型 L 鎖 C 領域をコードする D N A 配列とハイブリダイズする。マウスモノクローナル抗体の H 鎖 V 領域の増幅のため、

10

20

30

40

50

配列番号：13～22に示す10種のオリゴヌクレオチドプライマー（Mouse Heavy Variable；MHV）及び配列番号：23に示すオリゴヌクレオチドプライマー（Mouse Heavy Constant；MHC）をそれぞれ5'-末端プライマー及び3'-末端プライマーとして使用する。

【0018】

なお、5'-末端プライマーはその5'-末端近傍に制限酵素SalI切断部位を提供する配列GTCGACを含有し、そして3'-末端プライマーはその5'-末端近傍に制限酵素XmaI切断部位を提供するヌクレオチド配列CCCGGGを含有する。これらの制限酵素切断部位は可変領域をコードする目的のDNA断片をクローニングベクターにサブクローニングするために用いられる。

10

【0019】

次に増幅生成物を制限酵素SalI及びXmaIで切断させて、マウスモノクローナル抗体の目的とする可変領域をコードするDNA断片を得る。他方、プラスミドpUC19のごとき適当なクローニングベクターを同じ制限酵素SalI及びXmaIにより切断させ、このpUC19に前記DNA断片を連結することにより、マウスモノクローナル抗体の目的とする可変領域をコードするDNA断片を含むプラスミドを得る。

クローン化されたDNAの配列決定は任意の常法に従って行うことができる。

目的とするDNAのクローン化及びその配列決定を実施例1～3に具体的に記載する。

【0020】

相補性決定領域（CDR）

本発明はさらに、本発明の各V領域の超可変又は相補性決定領域（CDR）を提供する。L鎖及びH鎖の各対のV領域は抗原結合部位を形成する。L鎖及びH鎖上のこの領域は同様の全般的構造を有しそして各領域は配列の比較的保存された4個のフレームワーク領域を含み、それらは3個の超可変領域又はCDRにより連結されている（Kabata, E. A.ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」, US Dept. Health and Human Services 1983）。

20

【0021】

前記4個のフレームワーク領域（FR）の多くの部分はβ-シート構造をとり、CDRはループを形成する。CDRはある場合にはβ-シート構造の一部を形成することもある。CDRはFRによって非常に近い位置に保持され、そして他の領域のCDRと共に抗原結合部位の形成に寄与する。本発明は、ヒト型化抗体の素材として有用なこれらのCDR、及びそれをコードするDNAをも提供する。これらのCDR領域は、V領域の既知アミノ酸配列と照合することによって、Kabata, E. A.ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」の経験則から見出すことができ、実施例4において具体的に説明する。

30

【0022】

キメラ抗体の作製

ヒトIL-6Rに対する抗体の再構成ヒトV領域を設計するに先立って、使用するCDRが実際に抗原結合領域を形成することを確かめる必要がある。この目的のため、キメラ抗体を作製した。さらに実施例1及び2に記載される4種類のモノクローナル抗体のクローン化されたDNAのヌクレオチド配列から推定されるマウス抗ヒトIL-6R抗体のアミノ酸配列を相互に、及び既知のマウス及びヒトの抗体のV領域と比較した。4種類のモノクローナル抗体のそれぞれについて、1セットの典型的な機能的マウスL及びH鎖V領域がクローニングされた。しかしながら、4種類すべてのマウス抗ヒトIL-6R抗体は比較的異なるV領域を有していた。4種類の抗体は相互に単に微小な相違ではなかった。クローン化されたマウスV領域を用いて4種類のキメラ抗ヒトIL-6R抗体を作製した。

40

【0023】

キメラ抗体を作製するための基本的な方法は、PCR-クローン化cDNAに見られるようなマウスリーダー配列及びV領域配列を、哺乳類細胞発現ベクター中にすでに存在する

50

ヒトC領域をコードする配列に連結することを含んで成る。前記4種類のモノクローナル抗体の内、モノクローナル抗体AUK12-20からのキメラ抗体の作製を実施例5に記載する。

【0024】

モノクローナル抗体PM-1からのキメラ抗体の作製を実施例6に記載する。マウスPM-1 L鎖リーダー領域及びV領域をコードするcDNAを、ヒトL鎖C領域をコードするヒトゲノムDNAを含有する発現ベクターにPCR法を用いてクローン化した。マウスPM-1抗体(単に「PM-1抗体」又は「PM」という場合もある)のH鎖リーダー及びV領域をコードするcDNAを、ヒト-1C領域をコードするゲノムDNAを含有する発現ベクターにPCR法を用いてサブクローン化した。

10

【0025】

特に設計されたPCRプライマーを用いて、マウスPM-1抗体のV領域をコードするcDNAをそれらの5'-及び3'-末端において適当な塩基配列を導入して(1)それらが発現ベクターに容易に挿入されるように、且つ(2)それらが該発現ベクター中で適切に機能するようにした。次に、これらのプライマーを用いてPCRにより増幅して得たマウスPM-1抗体のV領域を、所望のヒトC領域をすでに含有するHCMV発現ベクター(図1)に挿入した。これらのベクターは、種々の哺乳類細胞系における遺伝子操作された抗体の一過性(transient)発現又は安定な発現のために適当である。

【0026】

マウスPM-1抗体中に存在するV領域と同じV領域を有するキメラPM-1抗体(バージョンa)の作製に加えて、キメラPM-1抗体の第二のバージョン(バージョンb)を作製した。キメラPM-1抗体(バージョンb)においては、L鎖V領域中の位置107のアミノ酸がアスパラギンからリジンに変えられている。マウスPM-1抗体からのL鎖V領域と他のマウスL鎖V領域との比較において、位置107におけるアルギニンの存在は異常であることが注目された。

20

【0027】

マウスL鎖V領域においては、位置107の最も典型的なアミノ酸はリジンである。マウスPM-1抗体のL鎖V領域中の位置107に非典型的なアミノ酸であるアルギニンを有することの重要性を評価するため、位置107を典型的なアミノ酸であるリジンに変えた。この変更は、PCR-変異誘発法(M. Kammanら、Nucleic Acids Res. (1987) 17: 5404)を用いてL鎖V領域をコードするDNA配列中に必要な変更を行うことにより達成された。

30

【0028】

キメラPM-1抗体バージョン(a)はヒトIL-6Rに結合する活性を示した。キメラPM-1抗体バージョン(b)もバージョン(a)と同様にヒトIL-6Rに結合する。同様に、他の2種類のモノクローナル抗体AUK64-7及びAUK146-15からキメラ抗体を作製した。4種類すべてのキメラ抗体はヒトIL-6Rによく結合し、機能的測定において、正しいマウスV領域がクローン化されそして配列が決定されていたことが示された。

【0029】

4種類のマウス抗ヒトIL-6R抗体から、ヒトIL-6Rに対する再構成ヒト抗体の設計及び作製のための第一の候補としてマウスPM-1抗体を選択した。マウスPM-1抗体の選択は主として、ヌードマウスに移植されたヒト骨髄腫細胞に対するマウス抗ヒトIL-6R抗体及びキメラ抗体の効果を研究して得られた結果に基く。4種類のマウス抗ヒトIL-6R抗体の内、PM-1抗体が最も強い抗腫瘍細胞活性を示した。又、キメラPM-1抗体はキメラAUK12-20抗体よりも強い抗腫瘍活性を示した。

40

【0030】

マウスモノクローナル抗体PM-1のV領域と既知のマウス及びヒトの抗体のV領域との比較

マウスモノクローナル抗体のCDRがヒトモノクローナル抗体に移植されている再構成ヒ

50

ト抗体を作製するためには、マウスモノクローナル抗体のFRとヒトモノクローナル抗体のFRとの間に高い相同性が存在することが望ましい。従って、マウスPM-1抗体のL鎖及びH鎖のV領域を、OWL (or Leeds) database of protein sequencesに見出されるすべての既知マウス及びヒトのV領域と比較した。

**【0031】**

マウス抗体のV領域に関しては、PM-1抗体のL鎖V領域はマウス抗体 musigkckko (Chen, H. T. ら、J. Biol. Chem. (1987) 262:13579-13583) のL鎖V領域と最も類似しており、93.5%の同一性 (identity) が存在した。PM-1抗体のH鎖V領域はマウス抗体 musigvhr2 (F. J. Grant ら、Nucl. Acids Res. (1987) 15:5496) のH鎖V領域に最も類似しており、84.0%の同一性が存在した。マウスPM-1抗体のV領域は既知マウスV領域に高比率の同一性を示し、マウスPM-1抗体のV領域が典型的なマウスV領域であることが示される。このことはさらに、クローン化されたDNA配列が正しいという間接的な証明を与える。一般に、H鎖V領域間に比べてL鎖V領域間の方がより高い比率の同一性が存在する。これはおそらく、H鎖V領域に比べてL鎖V領域において一般的に観察されるより少ない量の多様性のためであろう。

10

**【0032】**

ヒト抗体のV領域に関しては、マウスPM-1抗体のL鎖V領域は、REIとも称されるヒト抗体 klhure (W. Palm ら、Physiol. Chem. (1975) 356:167-191) のL鎖V領域に最も類似しており、72.2%の同一性が存在する。PM-1抗体のH鎖V領域は、ヒト抗体 humighvap (VAP) (H. W. Schroeder ら、Science (1987) 238:791-793) に最も類似しており、71.8%の同一性が存在する。マウスPM-1抗体からの再構成抗体をいかに設計するかを考えるためにヒトV領域との比較が最も重要である。ヒトV領域への同一性の比率はマウスV領域への同一性の比率より低い。これはマウスPM-1抗体のV領域がマウスV領域に類似しており、そしてヒトV領域には類似していないことの間接的証明である。この証明にまた、ヒト患者における免疫原性の問題を解決するためにマウスPM-1のV領域をヒト型化する (humanize) ことが最善であることを示す。

20

**【0033】**

マウスPM-1抗体のV領域をさらに、E.A. Kabat ら、(1987) Sequences of Proteins of Immunological Interest, Forth Edition, U.S. Department of Health and Human Services, U.S. Government Printing Officeにより定義される、ヒトV領域の異なるサブグループについてのコンセンサス配列と比較した。V領域のFR間で比較を行った。その結果を表1に示す。

30

**【0034】****【表1】**

表 1

マウスPM-1のV領域のFRと、異なる種々のサブグループのヒトV領域のコンセンサス配列<sup>(1)</sup>のFRとの間の同一性(%)

## A. L鎖V領域におけるFR

HSG I	HSG II	HSG III	HSG IV
70.1	53.3	60.7	59.8

10

## B. H鎖V領域におけるFR

HSG I	HSG II	HSG III
44.1	52.9	49.2

(1) コンセンサス配列はKabatら(1987)に記載されている

20

## 【0035】

マウスPM-1抗体のL鎖V領域のFRはヒトL鎖V領域のサブグループI(HSG I)のコンセンサス配列からのFRに最も類似しており、70.1%の同一性が存在する。マウスPM-1のH鎖V領域のFRはヒトH鎖V領域のサブグループII(HSG II)のコンセンサス配列からのFRに最も類似しており、52.9%の同一性が存在する。これらの結果は、既知のヒト抗体との比較から得られた結果を支持している。ヒトREI中のL鎖V領域はヒトL鎖V領域のサブグループIに属し、そしてヒトVAP中のH鎖V領域はヒトH鎖V領域のサブグループIIに属する。

## 【0036】

ヒト抗体中のV領域とのこれらの比較から、再構成ヒトPM-1抗体のV領域の設計の基礎となるヒトV領域を選択することが可能である。再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域の設計のためにはサブグループI(HSG I)に属するヒトL鎖V領域を使用し、そして再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域の設計のためにはサブグループII(HSG II)に属するヒト抗体H鎖V領域を用いるのが最善であろう。

30

## 【0037】

再構成ヒトPM-1抗体V領域の設計

再構成ヒトPM-1抗体V領域の設計における第一段階は、設計の基礎となるヒト抗体V領域を選択することであった。マウスPM-1抗体L鎖V領域中のFRは、サブグループIに属するヒト抗体L鎖V領域中のFRに最も類似していた(表1)。前記のごとく、マウスPM-1抗体のL鎖V領域と既知ヒト抗体L鎖V領域との比較において、それはヒトL鎖V領域のサブグループIの1構成員であるヒトL鎖V領域REIに最も類似していた。従って、再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域の設計においてREIからのFRを使用した。また、再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域の作製のための出発材料としてREIのFRを使用した。

40

## 【0038】

REIに基くこれらのヒトFR中には、もとのヒトREIに比べて5個の相違が存在する(kabatら、1987、によれば位置39, 71, 104, 105及び107; 表2を参照のこと)。FR4中の3個の変化(位置104, 105及び107)は他のヒトL鎖からのJ領域に基いており、そしてそれ故にヒトからの逸脱を成すものではない(L

50



. R i e c h m a n n ら、N a t u r e ( 1 9 8 8 ) 3 2 2 : 2 1 - 2 5 ) 。 位 置 3 9 及 び 7 1 に お け る 2 個 の 変 化 は ラ ッ ト C A M P A T H - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域 の F R 中 に 存 在 す る ア ミ ノ 酸 に も ど る 変 化 で あ っ た ( R i e c h m a n n ら、1 9 8 8 ) 。

【 0 0 3 9 】

再 構 成 ヒ ト P M - 1 抗 体 L 鎖 V 領 域 の 2 つ の バ ー ジ ョ ン を 設 計 し た 。 第 一 の バ ー ジ ョ ン ( バ ー ジ ョ ン 「 a 」 ) に お い て は、ヒ ト F R は 再 構 成 ヒ ト C A M P A T H - 1 H 抗 体 中 に 存 在 す る R E I に 基 く F R ( R i e c h m a n n ら、1 9 8 8 ) と 同 一 で あ り、そ し て マ ウ ス C D R は マ ウ ス P M - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域 中 の C D R と 同 じ で あ っ た 。 第 二 の バ ー ジ ョ ン ( バ ー ジ ョ ン 「 b 」 ) は バ ー ジ ョ ン 「 a 」 に 基 き、ヒ ト F R 3 中 の 位 置 7 1 に お け る ア ミ ノ 酸 1 個 の み を 異 に す る。C . C h o t h i a ら、J . M o l . B i o l . ( 1 9 8 7 ) 1 9 6 : 9 0 1 - 9 1 7 に よ り 定 義 さ れ る よ う に、残 基 7 1 は L 鎖 V 領 域 の C D R 1 の 標 準 的 ( c a n o n i c a l ) 構 造 の 部 分 で あ る。こ の 位 置 の ア ミ ノ 酸 は L 鎖 V 領 域 の C D R 1 ル ー プ の 構 造 に 直 接 影 響 す る と 予 想 さ れ、そ し て そ れ 故 に 抗 体 結 合 に 大 き く 影 響 す る で あ ろ う。

10

【 0 0 4 0 】

マ ウ ス P M - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域 に お い て、位 置 7 1 は チ ロ シ ン で あ る。再 構 成 ヒ ト P M - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域 の バ ー ジ ョ ン 「 a 」 の 設 計 に 使 用 し た 修 飾 さ れ た R E I の F R に お い て は 位 置 7 1 は フェ ニ ル ア ラ ニ ン で あ っ た。再 構 成 ヒ ト P M - 1 抗 体 L 鎖 V 領 域 の バ ー ジ ョ ン 「 b 」 に お い て は、位 置 7 1 の フェ ニ ル ア ラ ニ ン が マ ウ ス P M - 1 抗 体 L 鎖 V 領 域 中 に 見 出 さ れ る よ う に チ ロ シ ン に 変 え ら れ て い る。表 2 は、マ ウ ス P M - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域、再 構 成 ヒ ト C A M P A T H - 1 H 抗 体 中 で の 使 用 の た め に 修 飾 さ れ た R E I の F R ( R i e c h m a n n ら、1 9 8 8 ) 及 び 再 構 成 ヒ ト P M - 1 抗 体 の L 鎖 V 領 域 の 2 種 類 の バ ー ジ ョ ン の、そ れ ぞ れ の ア ミ ノ 酸 配 列 を 示 す。

20

【 0 0 4 1 】

【 表 2 】

表 2

	FR1		CDR1	
	1	2	3	
	12345678901234567890123		45678901234	
V <sub>L</sub> PM-1	DIQMTQTTSSLSASLGDRVTISC		RASQDISSYLN	
REI	DIQMTQSPSSLSASVGDRVTITC			
RV <sub>L</sub> a	DIQMTQSPSSLSASVGDRVTITC		RASQDISSYLN	
RV <sub>L</sub> b	-----		-----	
			10	
	FR2		CDR2	
	4	5		
	567890123456789	0123456		
V <sub>L</sub> PM-1	WYQQKPDGTIKLLIY		YTSRLHS	
REI	WYQQKPGKAPKLLIY			
RV <sub>L</sub> a	WYQQKPGKAPKLLIY		YTSRLHS	
RV <sub>L</sub> b	-----		-----	
			20	
	FR3			CDR3
	6	7	8	9
	78901234567890123456789012345678			901234567
V <sub>L</sub> PM-1	GVPSRFSGSGSGTDYSLTINNLEQEDIATYFC			QQGNTLPYT
REI	GVPSRFSGSGSGTDFFTISSLQPEDIATYYC			
RV <sub>L</sub> a	GVPSRFSGSGSGTDFFTISSLQPEDIATYYC			QQGNTLPYT
RV <sub>L</sub> b	-----Y-----			-----
				30
	FR4			
	10			
	8901234567			
V <sub>L</sub> PM-1	FGGGTKLEIN			
REI	FGQGTKVEIK			
RV <sub>L</sub> a	FGQGTKVEIK			
RV <sub>L</sub> b	-----			

## 【0042】

注：REIのFRは再構成ヒトCAMPATH-1H抗体中に見出されるものである（Reichmannら、1988）。REIのFR中の5個の下線を付したアミノ酸はヒトREIのアミノ酸配列（Plamら、1975；O.Eppら、Biochemistry（1975）14：4943-4952）から異なるアミノ酸である。マウスPM-1抗体のH鎖V領域中のFRはサブグループIIに属するヒトH鎖V領域に最も類似している（表1）。前記のごとく、マウスPM-1抗体のH鎖V領域と既知のヒトH鎖V領域との比較において、これはヒトH鎖V領域のサブグループIIの1構成員であるヒトH鎖V領域VAPに最も類似していた。ヒトH鎖V領域のサブグループIIの他の構成員であるヒトH鎖V領域NEWを、再構成ヒトPM-1抗体のH鎖V領域の作製のための出発材料として、及び再構成ヒトPM-1抗体のH鎖V領域の設計のための基礎として用いた。

## 【0043】

再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域の6種類のバージョンを設計した。6種類のバージョン

10

20

30

40

50

ンのすべてにおいて、ヒトFRは再構成D1・3中に存在するNEWFRに基いており、そしてマウスCDRはマウスPM-1抗体H鎖V領域中のCDRと同じである。ヒトFR中の7個のアミノ酸残基(位置1, 27, 28, 29, 30, 48及び71;表3参照)は抗原結合に不都合な影響を与える可能性を有するものと同定されている。マウスPM-1抗体のV領域のモデルにおいて、H鎖V領域中の残基1はCDRループの近くに位置する表面残基である。

【0044】

残基27, 28, 29、及び30は、C. Chothiaら、Nature(1989)34:877-882により推定されるようにH鎖V領域のCDR1の標準的(canonical)構造の部分であり、そして/又はH鎖V領域の第一構造ループの部分構成することがマウスPM-1抗体V領域のモデルにおいて観察される(Chothiaら、1987)。残基48はマウスPM-1抗体のV領域のモデルにおいて埋った(buried)残基として観察された。埋った(buried)残基の変化はV領域及びその抗原結合部位の全体構造を破壊する可能性がある。残基71は、Chothiaら(1989)により予想されるようにH鎖V領域のCDR2の標準(canonical)構造の部分である。再構成ヒトPM-1抗体の6種類のバージョンはヒトNEWのFR中のこれら7つの位置のアミノ酸の変化の異なる組み合わせを含む(表3を参照のこと)。

【0045】

【表3】



する再構成ヒトV領域をコードするプラスミドをPCRプライマーを用いて修飾し、ヒトV領域中に存在するCDRをマウスPM-1抗体からのCDRにより置換した。再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域をコードするDNAの作製のための出発材料は、再構成ヒトD1.3L鎖V領域をコードするDNAを含有するプラスミドDNAであった。この再構成ヒトD1.3L鎖V領域はヒトL鎖V領域REI中に存在するFRに基いて作製された。再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域をコードするDNAの作製のための出発材料は再構成ヒトD1.3H鎖V領域をコードするDNAであった。この再構成ヒトD1.3抗体H鎖V領域をコードするDNAはヒトH鎖V領域NEW(W. Verhoeyenら、Science(1988)239:1534-1536)のFRをコードするDNAに基いて作製された。

10

## 【0048】

所望のヒトFRをコードするDNAを含有する出発プラスミドDNAを選択した後、マウスD1.3CDRに代るマウスPM-1抗体CDRの置換を可能にするようにPCRプライマーを設計しそして合成した。各再構成ヒトPM-1抗体V領域につき、3種類のプライマーはマウスPM-1抗体CDRをコードするDNA配列を含有し、そして2種類のプライマーは再構成ヒトV領域をコードする全体DNA配列を挟むように設計されている。一連のPCR反応における5種類のPCRプライマーの使用が、出発再構成ヒトV領域中に存在するヒトFRをコードするDNA及びマウスPM-1抗体V領域中に存在するCDRをコードするDNAから成るPCR生成物をもたらした(実施例7、並びに図7及び図8を参照のこと)。PCR生成物をクローン化し、そして配列決定して、再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖V領域のバージョン「a」の全体DNA配列が正しいアミノ酸配列をコードしていることを確認した。再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域バージョン「a」の配列を配列番号55に示す。

20

## 【0049】

再構成ヒトPM-1抗体V領域の他のバージョンをコードするDNAは、公表されているPCR-変異誘発法(Kammannら、1989)にわずかな変更を加えた方法を用いて作製した。再構成ヒトPM-1抗体V領域の設計に関して記載したように、再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域の1つの追加のバージョン(バージョン「b」)をコードするDNAを作製し、そして再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域の5種類の追加のバージョン(バージョン「b」、「c」、「d」、「e」、及び「f」)をコードするDNAを作製した。これらの追加のバージョンは、第一バージョンからの一連の微細な変化を含む。アミノ酸配列のこれらの微細な変化はPCR変異誘発を用いてDNA配列の微細な変更を行うことにより達成された。DNA配列に必要な変化を導入するPCRプライマーが設計された。一連のPCR反応に続き、PCR生成物をクローン化し、そして配列決定してDNA配列中の変化が計画通りに起っていることを確認した。再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域バージョン「f」の配列を配列番号54に示す。

30

## 【0050】

再構成ヒトPM-1抗体V領域の種々のバージョンのDNA配列を確認した後、再構成ヒトPM-1抗体V領域をコードするDNAを、ヒトC領域をコードするDNAをすでに含有する哺乳類細胞発現ベクターにサブクローニングした。すなわち、再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域をコードするDNAをヒトL鎖C領域をコードするDNA配列に連結し、再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域をコードするDNAをヒトC領域をコードするDNA配列に連結した。再構成ヒトPM-1抗体のより高いレベルの発現を達成するため、図1に示すようなHCMV発現ベクターを修飾して、HCMVプロモーター・エンハンサー領域をヒトエロンゲーションファクター(human elongation factor; HEF-1)プロモーター・エンハンサーにより置き換えた(図15を参照のこと)。

40

## 【0051】

次に再構成ヒトL鎖V領域バージョン(a)と、H鎖V領域バージョン(a)~(f)のすべての組合せをヒトIL-6Rへの結合について試験し、そしてその結果、実施例11

50

に詳細に記載するように、L鎖バージョン(a)とH鎖バージョン(f)とを含んで成る再構成ヒト抗体がキメラPM-1抗体(a)と同じレベルでIL-6Rに結合する能力を示した。

#### 【0052】

#### 発現のレベルを改良するための、再構成ヒトPM-1抗体V領域をコードするDNAの変更

COS細胞中で生産される再構成ヒトPM-1抗体の発現レベルの検討において、再構成ヒトH鎖の発現が常に、再構成ヒトL鎖又はキメラL鎖もしくはH鎖の発現レベルに比べて約10分の1であることが明らかになった。低レベルの発現を生じさせる問題点は再構成ヒトH鎖V領域にあるようであった。低レベルの発現が低レベルの転写の結果であるか否かを特定するため、再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖を発現する各ベクターにより同時形質転換されたCOS細胞からRNAを調製した。マウスPM-1抗体V領域をコードするDNAのPCRクローニングについて記載したようにして一本鎖cDNAを合成した。再構成ヒトL鎖又はH鎖V領域をコードするDNA配列の両端を挟むように設計されたPCRプライマーを用いて、再構成ヒトL鎖V領域又は再構成H鎖V領域に対応する前記一本鎖cDNAからPCR生成物を生成せしめた。

10

#### 【0053】

再構成ヒトL鎖V領域をコードするDNAについて、2種類のPCR生成物が存在し、一方は予想通り408bpの長さを有し、他方はより短い299bpのPCR生成物であった。正しいサイズのPCR生成物はPCR生成物の全生成量の約90%を占め、そして短いPCR生成物は全生成量の約10%を占めた。再構成ヒトH鎖V領域についてもやはり2種類のPCR生成物が存在し、一方は予想通り444bpの長さを有し、そして他方は370bpの長さの短いPCR生成物であった。しかしながらこの場合、正しくない短い方のPCR生成物がPCR生成物の全生成量の大部分、すなわち約90%を占めた。正しいサイズのPCR生成物はPCR生成物の全生成量の約10%に過ぎなかった。これらの結果は、再構成ヒトV領域をコードするRNAの幾らかが欠失を含むことを示した。

20

#### 【0054】

どの配列が除去されたかを決定するため、短い方のPCR生成物をクローニングし、そして配列決定した。DNA配列から、L鎖及びH鎖V領域のいずれについてもDNAの特定の部分が欠けていることが明らかになった。除去された配列を挟むDNA配列の検討により、これらの配列はスプライドナー-アクセプター配列のコンセンサス配列(Breathnach, Rら、Ann. Rev. Biochem. (1981) 50: 349-383)に相当することが明らかとなった。再構成ヒトH鎖の低い発現レベルは、再構成ヒトH鎖V領域の設計が、どちらかと言えば効果的なスプライドナー-アクセプター部位を不注意に形成させたためであると説明された。さらに、再構成ヒトL鎖V領域の設計はどちらかと言えば非効果的なスプライドナー-アクセプター部位を不注意に形成させたようであった。これらのスプライドナー-アクセプター部位を除去するため、ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖V領域のそれぞれバージョン「a」及び「f」をコードするDNA配列のわずかな変更を前記のPCR-変異誘発法を用いて行った。

30

#### 【0055】

低下した発現レベルの原因は、再構成ヒトL鎖及びH鎖V領域(配列番号: 54及び55)の両者のリーダー配列をコードするDNA中のイントロンの存在であると考えられた。これらのイントロンはもともと、再構成ヒトD1.3抗体のV領域(Verhoeyenら、1988)をコードするDNAの作製において使用されたマウスμH鎖リーダー配列(M.S. Neubergerら、Nature (1985) 314: 268-270)をコードするDNAに由来する。再構成ヒトD1.3抗体をコードするDNAは、マウス免疫グロブリンプロモーターを用いる哺乳類細胞ベクターにおいて発現されたためマウスリーダーイントロンの存在が重要であった。

40

#### 【0056】

リーダーイントロンは免疫グロブリンプロモーターからの発現のためには重要であるが、

50

しかしHCMVのごときウィルスプロモーターからの発現のためには重要でない(M. S. Neubergerら、Nucleic Acids Res. (1988) 16: 6713 - 6724) 配列を含有している。再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖をコードするDNAが免疫グロブリンプロモーター以外のプロモーターを用いるベクターにおいて発現される場合、リーダー配列中のイントロンは、再構成ヒトV領域をコードするDNAのPCR-クローニングにより除去された(実施例12を参照のこと)。

【0057】

低下した発現レベルの他の可能性のある原因は、再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域をコードするDNAとヒト $\gamma$ -1C領域をコードするDNAとの間のイントロン内の約190 bpの非機能的DNAの存在であると考えられた。再構成ヒトBI-8H鎖V領域(P. T. Jonesら、Nature (1986) 321: 522 - 525)をコードするDNAにもともと由来するDNA配列から再構成ヒトPM-1H鎖V領域をコードするDNAを作製した。この最初の再構成ヒトV領域をコードするDNAはマウスNPのH鎖V領域(M. S. Neubergerら、Nature; M. S. Neubergerら、EMBO J. (1983) 2: 1373 - 1378)をコードするDNAから作製された。再構成ヒトH鎖V領域をコードするDNAと、発現ベクターに再構成ヒトV領域をコードするDNAを連結するためのBamHI部位との間のイントロン中に存在する約190 bpのこのストレッチは、再構成ヒトV領域をコードするDNAのPCRクローニングの過程で除去された。

【0058】

発現レベルを改良するために変形された再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖V領域の最終バージョンのDNA配列及びアミノ酸配列を配列番号: 57及び56に示す。これらのDNA配列は、表2に示した再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域のバージョン「a」、並びに表3に示した再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域のバージョン「f」をコードする。HEF-1発現ベクター(図15)に挿入された場合、これらのベクターはトランスフェクトされたCOS細胞中で約2  $\mu$ g/mlの抗体を一過性に生産する。より多量の再構成ヒトPM-1抗体を安定的に生産させるため、dhfr遺伝子を組み込んだ新しいHEF-1発現ベクターを作製した(実施例10及び図11を参照のこと)。

【0059】

欠陥のある(crippled)SV40プロモーターを連結したdhfr遺伝子を、ヒト $\gamma$ -1H鎖を発現するHCMVベクターについて記載したのと同様に、ヒト $\gamma$ -1H鎖を発現するHEF-1ベクターに導入した。再構成ヒトPM-1抗体L鎖を発現するHEF-1ベクター及び再構成ヒトPM-1抗体H鎖を発現するHEF-1-dhfrベクターをCHO dhfr(-)細胞に同時形質転換した。安定に形質転換されたCHO細胞系を、ヌクレオシドを含有せず10%のFCS及び500  $\mu$ g/mlのG418を含有するAlpha-Minimum Essential Medium( $\alpha$ -MEM)中で選択した。遺伝子増幅工程に先立って、CHO細胞系は10  $\mu$ g/10<sup>6</sup>細胞/日までの再構成ヒトPM-1抗体を生産することが観察された。

【0060】

マウスモノクローナル抗体AUK12-20のV領域と既知のヒト抗体のV領域との比較マウスモノクローナル抗体AUK12-20のカッパーL鎖(L) V領域のFRとヒトL鎖V領域のサブグループ(HSG)I~IVのFRとの相同性、及びマウスモノクローナル抗体AUK12-20のH鎖V領域のFRとヒトH鎖V領域のサブグループ(HSG)I~IIIのFRとの相同性を表4に示す。

【0061】

【表4】

10

20

30

40

表 4

マウスAUK12-20抗体のV領域のFRと異なる種々のサブグループ  
のヒトV領域のコンセンサス配列のFRとの間の同一性(%)

## A. L鎖V領域におけるFR

HSG I	HSG II	HSG III	HSG IV
65.8	64.0	67.6	67.6

## B. H鎖V領域におけるFR

HSG I	HSG II	HSG III
58.6	35.3	49.1

10

## 【0062】

表4に示した様に、マウスモノクローナル抗体AUK12-20のカッパーL鎖(L) V領域は、ヒトL鎖V領域のサブグループ(HSG)I~IVとそれぞれ同程度(64~68%)の相同性を示す。タンパクのData base "LEEDS"の検索より、HSG-IVに属するヒト抗体Len(M. Schneiderら、Physiol. Chem. 356, 507-557, 1975)のL鎖V領域が最も高い68%の相同性を示す。一方、マウスモノクローナル抗体PM-1のヒト型化に用いられているヒト抗体REIはHSG-Iに属し、マウスモノクローナル抗体AUK12-20のL鎖V領域とは、62%の相同性を示す。またマウスモノクローナル抗体AUK12-20のL鎖のcanonical構造を調べてみると(C. Chothiaら、J. Mol. Biol. (1987) 196: 901~917)、特にL鎖CDR2(L2)がLenよりREIとよく一致する。

20

## 【0063】

上記により、マウスモノクローナル抗体AUK12-20のL鎖V領域のヒト型化に用いるヒト抗体は必ずしもHSG-IVに属する抗体から選ぶ必要もなく、マウスモノクローナル抗体AUK12-20のL鎖V領域のヒト型化には、マウスモノクローナル抗体PM-1のL鎖V領域のヒト型化の場合と同様にREIを用いる。

30

## 【0064】

表4に示す様に、AUK12-20抗体のH鎖V領域は、ヒトH鎖V領域のサブグループI(HSG-I)と最も高い相同性を示す。また、Data base "LEEDS"の検索により、やはりHSG Iに属するヒト抗体HAX(Stollar, B. D.ら、J. Immunol. 139, 2496-2501, 1987)がAUK12-20抗体のH鎖V領域に対して約66%の相同性を示す。そこで再構成ヒトAUK12-20抗体のH鎖V領域の設計においては、HSG Iに属するヒト抗体HAXのFR、及び同様にHSG Iに属するFRを含有するヒト型化425抗体H鎖V領域(Kettleborough C. A.,ら、Protein Engineering, 4, 773-783, 1991)のFRを用いる。ちなみに、AUK12-20抗体H鎖V領域はヒト型化425抗体H鎖V領域のバージョンaと約64%の相同性を示す。

40

## 【0065】

## 再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域の設計

前記の理由により再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域のFRとしてREIのFRを使用し、表5に示すように再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域を設計した。

## 【0066】

50



【表5】

		表 5			
		FR1		CDR1	
		1	2	3	
		12345678901234567890123	45677778901234	ABCD	
V <sub>L</sub> AUK12-20		DIVLTQSPASLGVSLGQRATISC	RASKSVSTSGYSYMH		
REI		DIQMTQSPSSLSASVGDRVTITC	RASKSVSTSGYSYMH		
RV <sub>L</sub>		DIQMTQSPSSLSASVGDRVTITC	RASKSVSTSGYSYMH		
				10	
		FR2	CDR2		
		4	5		
		567890123456789	0123456		
V <sub>L</sub> AUK12-20		WYQQKPGQTPKLLIY	ASNLES		
REI		WYQQTPGKAPKLLIY	ASNLES		
RV <sub>L</sub>		WYQQKPGKAPKLLIY	ASNLES		
				20	
		FR3		CDR3	
		6	7	8	9
		78901234567890123456789012345678	901234567		
V <sub>L</sub> AUK12-20		GVPARFSGSGSGTDFTLNIHPVEEEDAATYYC	QHSRENPYT		
REI		GVPSRFSGSGSGTDYFTISSLQPEDIAATYYC	QHSRENPYT		
RV <sub>L</sub>		GVPSRFSGSGSGTDFTFISSLQPEDIAATYYC	QHSRENPYT		
				30	
		FR4			
		10			
		8901234567			
V <sub>L</sub> AUK12-20		FGGGTKLEIK			
REI		FGQGTKLQIT			
RV <sub>L</sub>		FGQGTKVEIK			

注：アンダーラインを付した5個のヌクレオチドはCAM

PATH-1H抗体の設計において変えられたものである

(表2の注を参照のこと)。

#### 【0067】

##### 再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の設計

前記の理由により、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の設計に再構成ヒトV<sub>H</sub>a425のFRを用いる。ところで、こうして設計した再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域をコードするDNAのヌクレオチド配列はスプライス供与配列とよく一致する配列を有することが見出された。このことから、再構成ヒトPM-1抗体の場合と同様に異常なスプライシングが再構成ヒトAUK12-20抗体の発現においても起こる可能性がある。このため、ヌクレオチド配列を部分的に変更することにより、スプライス供与配列様の配列を除去した。この修正された配列をバージョンaと称する。

さらに、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域のバージョンb~dを設計した。バージョンa~dのアミノ酸配列を表6に示す。

#### 【0068】

10

20

30

40

50

【表6】

	表 6																														
	FR1						CDR1																								
	1			2			3																								
	123456789012345678901234567890						12345																								
V <sub>H</sub> AUK12-20	EIQ	LQ	QSGPE	LMKPG	ASVKI	SCKAS	GYSFT	SY	YIH																						
HSGI	ZVQ	LVQ	SGAEV	KKPGX	SVXV	SCKAS	GYTFS																								
RV <sub>Ha</sub>	QVQ	LVQ	SGAEV	KKPGAS	VKV	SCKAS	GYSFT	SY	YIH																						
RV <sub>Hb</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----		10																				
RV <sub>Hc</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----																						
RV <sub>Hd</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----																						
	FR2			CDR2																											
	4			5			6																								
	67890123456789			01223456789012345																											
V <sub>H</sub> AUK12-20	WVK	QSHG	KSLEW	I	YID	P	F	N	G	G	T	S	Y	N	Q	K	F	K	F	G											
HSGI	WVR	QAPG	XGLEW	V																											
RV <sub>Ha</sub>	WVR	QAPG	QGLEW	V																											
RV <sub>Hb</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----										
RV <sub>Hc</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----										
RV <sub>Hd</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----										
	FR3			CDR3						FR4																					
	7			8			9			10			11																		
	67890123456789012222345678901234																														
V <sub>H</sub> AUK12-20	KAT	L	T	V	D	K	S	S	T	A	M	H	L	S	S	L	T	S	E	D	S	A	V	Y	Y	C	A	R			
HSGI	R	V	T	X	T	X	D	X	S	X	N	T	A	M	E	L	S	S	L	R	S	E	D	T	A	V	Y	Y	C	A	R
RV <sub>Ha</sub>	R	V	T	M	L	D	T	S	T	N	T	A	M	E	L	S	S	L	R	S	E	D	T	A	V	Y	Y	C	A	R	
RV <sub>Hb</sub>	K	---	V	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	
RV <sub>Hc</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	
RV <sub>Hd</sub>	K	---	V	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	
	CDR3			FR4																											
	10			11																											
	5678900012			34567890123																											
V <sub>H</sub> AUK12-20	GGN	-	R	F	-	-	A	Y	W	Q	G	T	L	V	T	V	S	A													
HSGI	GGN	-	R	F	-	-	A	Y	W	Q	G	T	L	V	T	V	S	S													
RV <sub>Ha</sub>	GGN	-	R	F	-	-	A	Y	W	Q	G	T	L	V	T	V	S	S													
RV <sub>Hb</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	
RV <sub>Hc</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	
RV <sub>Hd</sub>	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----	

## 【0069】

注：ヒトサブグループ I V<sub>H</sub> 領域 (HSGI) において1種類の共通アミノ酸が特定できない位置はXで示す。アンダーラインを付した2個のアミノ酸はHSGIコンセンサス配列中のアミノ酸と異なる。RV<sub>Hb</sub>, RV<sub>Hc</sub>及びRV<sub>Hd</sub>についてはRV<sub>Ha</sub>と異なるアミノ酸残基のみが示してある。

さらに、ヒト抗体HAX (J. Immunology 139, 2496-2501, 1987, SLE患者由来B細胞由来のハイブリドーマ21/28細胞の産生する抗体；そのアミノ酸配列はこの文献中のFig. 6に記載されており、それをコードするDNAのヌクレオチド配列はFig. 4及び5に記載されている)のFRを用いて再構成ヒトAU

10

20

30

40

50



ができる。好ましくは、本発明のキメラ抗体又は再構成抗体は哺乳類細胞、例えばC O S細胞又はC H O細胞中で発現される。

【0072】

これらの場合、哺乳類細胞での発現のために有用な常用のプロモーターを用いることができる。例えば、ヒト・サイトメガロウイルス前期(human cytomegalovirus immediate early; HCMV)プロモーターを使用するのが好ましい。HCMVプロモーターを含有する発現ベクターの例には、HCMV - V<sub>H</sub> - HC<sub>1</sub>、HCMV - V<sub>L</sub> - HC<sub>K</sub>、HCMV - 12h - g<sub>1</sub>、HCMV - 12 - g<sub>1</sub>等であって、pSV2neoに由来するもの(図1を参照のこと)が含まれる。

【0073】

本発明のために有用なプロモーターの他の具体例はヒト・エロンゲーション・ファクター1(HEF - 1)プロモーターである。このプロモーターを含有する発現ベクターにはHEF - 12h - g<sub>1</sub>及びHEF - 12k - g<sub>1</sub>(図8及び図9)、並びにHEF - V<sub>H</sub> - g<sub>1</sub>及びHEF - V<sub>L</sub> - g<sub>1</sub>(図15)が含まれる。

宿主細胞系中での遺伝子増幅のため、発現ベクターはさらにdhfr遺伝子を含有することができる。dhfr遺伝子を含有する発現ベクターは例えばDHFR - E - PMh - g<sub>1</sub>(図10)、DHFR - E - RVh - PM1 - f(図11)等である。

【0074】

要約すれば、本発明はまず、ヒトIL - 6Rに対するマウスモノクローナル抗体のL鎖V領域及びH鎖V領域、並びに該L鎖V領域をコードするDNA及びH鎖V領域をコードするDNAを提供する。これらは、ヒトIL - 6Rに対するヒト/マウスキメラ抗体及び再構成ヒト抗体の作製のために有用である。モノクローナル抗体は、例えばAUK12 - 20、PM - 1、AUK64 - 7、及びAUK146 - 15である。L鎖V領域は例えば配列番号：24、26、28又は30に示すアミノ酸配列を有し、そしてH鎖V領域は例えば配列番号：25、27、29、又は31に示すアミノ酸配列を有する。これらのアミノ酸配列は例えばそれぞれ配列番号：24～31に示すヌクレオチド配列によりコードされている。

【0075】

本発明はまた、

(1)ヒトL鎖C領域及びマウスL鎖V領域；並びに

(2)ヒトH鎖C領域及びマウスH鎖V領域；

を含んで成る、ヒトIL - 6Rに対するキメラ抗体に関する。マウスL鎖V領域及びマウスH鎖V領域並びにこれらをコードするDNAは前記の通りである。前記ヒトL鎖C領域は任意のヒトL鎖C領域であることができ、そして例えばヒトC<sub>1</sub>領域である。前記ヒトH鎖C領域は任意のヒトH鎖C領域であることができ、そして例えばヒトC<sub>1</sub>領域である。

【0076】

キメラ抗体の製造のためには2種類の発現ベクター、すなわちエンハンサー/プロモーター系のごとき発現制御領域による制御のもとでマウスL鎖V領域及びヒトL鎖C領域をコードするDNAを含んで成る発現ベクター、並びにエンハンサー/プロモーター系のごとき発現制御領域のもとでマウスH鎖V領域及びヒトH鎖C領域をコードするDNAを含んで成る発現ベクターを作製する。次に、これらの発現ベクターにより哺乳類細胞のごとき宿主細胞を同時形質転換し、そして形質転換された細胞をイン - ビトロ又はイン - ビボで培養してキメラ抗体を製造する。

【0077】

あるいは、マウスL鎖V領域及びヒトL鎖C領域をコードするDNA並びにマウスH鎖V領域及びヒトH鎖C領域をコードするDNAを単一の発現ベクターに導入し、そして該ベクターを用いて宿主細胞を形質転換し、次にこの形質転換された宿主をイン - ビボ又はイン - ビトロで培養して目的とするキメラ抗体を生産させる。

【0078】

10

20

30

40

50

本発明はさらに、

(A) (1) ヒトL鎖C領域、及び

(2) ヒトL鎖FR、及びヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体のL鎖CDRを含んで成るL鎖V領域、を含んで成るL鎖；並びに

(B) (1) ヒトH鎖C領域、及び

(2) ヒトH鎖FR、及びヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体のH鎖CDRを含んで成るH鎖V領域、を含んで成るH鎖；

を含んで成る、ヒトIL-6Rに対する再構成ヒト抗体を提供する。

【0079】

好ましい態様においては、前記L鎖CDRは配列番号24, 26, 28及び30のいずれかに示されるアミノ酸配列であって、該アミノ酸配列の範囲が表9において定義されるアミノ酸配列を有し、前記H鎖CDRは配列番号25, 27, 29及び31に示されるアミノ酸配列であって該アミノ酸配列の範囲が表9において定義されるアミノ酸配列を有し；前記ヒトL鎖FRがREIに由来するものであり；前記ヒトH鎖FRはNEW又はHGS Iコンセンサス配列又はHAXに由来するものであり；前記ヒトL鎖C領域はヒトC領域であり；そして前記ヒトH鎖C領域はヒトC1である。

10

【0080】

好ましい態様においては、L鎖V領域は表2においてRV<sub>L</sub>aとして示されるアミノ酸配列を有し、H鎖V領域は表3にRV<sub>H</sub>a、RV<sub>H</sub>b、RV<sub>H</sub>c、RV<sub>H</sub>d、RV<sub>H</sub>e又はRV<sub>H</sub>fとして示されるアミノ酸配列を有する。アミノ酸配列RV<sub>H</sub>fが最も好ましい。

20

【0081】

再構成抗体の製造のためには、2種類の発現ベクター、すなわちエンハンサー/プロモーター系のごとき発現制御領域による制御のもとに前に定義した再構成ヒトL鎖をコードするDNAを含んで成る発現ベクター、及びエンハンサー/プロモーター系のごとき発現制御領域のもとに前に定義した再構成ヒトH鎖をコードするDNAを含んで成るもう一つの発現ベクターを作製する。次に、これらの発現ベクターを用いて哺乳類細胞のごとき宿主細胞を同時形質転換し、そしてこの形質転換された細胞をイン・ピボ又はイン・ピトロで培養して再構成ヒト抗体を生産せしめる。

【0082】

あるいは、再構成ヒトL鎖をコードするDNA及び再構成ヒトH鎖をコードするDNAを単一の発現ベクターに導入し、そしてこのベクターを用いて宿主を形質転換し、次にこの形質転換された宿主細胞をイン・ピボ又はイン・ピトロで培養して目的とする再構成ヒト抗体を生産せしめる。

30

こうして生産されたキメラ抗体又は再構成ヒト抗体は、常法に従って、例えばプロテインAアフィニティークロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー、ゲル濾過等により単離、精製することができる。

【0083】

本発明のキメラL鎖又は再構成ヒトL鎖はH鎖と組み合わせることにより完全な抗体を作製するために使用することができる。同様に本発明のキメラH鎖又は再構成ヒトH鎖はL鎖と組み合わせることにより完全な抗体を作製するために用いることができる。

40

本発明のマウスL鎖V領域、再構成ヒトL鎖V領域、マウスH鎖V領域、及び再構成ヒトH鎖V領域は、本来、抗原であるヒトIL-6Rと結合する領域であり、それ自体として、又は他の蛋白質との融合蛋白質として医薬、診断薬等として有用であると考えられる。また、本発明のL鎖V領域CDR及びH鎖V領域CDRも、本来、抗原であるヒトIL-6Rと結合する部分であり、それ自体として又は他の蛋白質との融合蛋白質として医薬、診断薬等として有用であると考えられる。

【0084】

本発明のマウスL鎖V領域をコードするDNAはキメラL鎖をコードするDNA又は再構成ヒトL鎖をコードするDNAの作製のために有用である。同様にマウスH鎖V領域をコードするDNAはキメラH鎖をコードするDNA又は再構成ヒトH鎖をコードするDNA

50

の作製のために有用である。

また、本発明のL鎖V領域CDRをコードするDNAは再構成ヒトL鎖V領域をコードするDNA及び再構成ヒトL鎖をコードするDNAの作製のために有用である。同様に本発明のH鎖V領域CDRをコードするDNAは再構成ヒトH鎖V領域をコードするDNA及び再構成ヒトH鎖をコードするDNA作製のために有用である。

【0085】

【実施例】

次に、本発明を下記の実施例により具体的に説明するが、これにより本発明の範囲が限定されるものではない。

実施例1．ヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体のV領域をコードするDNAのクローン化 10

ヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体の可変領域をコードするDNAを次の様にしてクローン化した。

【0086】

1．全RNAの調製

ハイブリドーマAUK12-20からの全RNAを、Chirgwinら、Biochemistry, 18, 5294 (1979)により記載されている方法に従って調製した。すなわち、 $2.1 \times 10^8$ 個のハイブリドーマAUK12-20の細胞を20mlの4Mグアニジンチオシアネート(Fulka)中で完全にホモジナイズさせた。ホモジネートを遠心管中の5.3M塩化セシウム溶液層上に重層し、次にこれをBeckman SW40ローター中で31,000rpmにて20で24時間遠心分離することによりRNAを沈澱させた。 20

【0087】

RNA沈澱物を80%エタノールにより洗浄し、そして1mM EDTA及び0.5% SDSを含有する10mM Tris-HCl (pH7.5) 150µl中に溶解し、そしてそれにProteinase (Boehringer)を0.5mg/mlとなるように添加した後、37にて20分間インキュベートした。混合物をフェノール及びクロロホルムで抽出し、そしてRNAをエタノールで沈澱させた。次に、RNA沈澱物を1mM EDTAを含有する10mM Tris-HCl (pH7.5) 200µlに溶解した。 30

【0088】

2．一本鎖cDNAの合成

J.W.Larrickら、Biotechnology, 7, 934 (1989)により記載されている方法に従って一本鎖cDNAを合成するため、前記のようにして調製した全RNAの約5µgを40mM KCl, 6mM MgCl<sub>2</sub>, 10mMジチオスレイトール、0.5mM dATP, 0.5mM dGTP, 0.5mM dCTP, 0.5mM dTTP, 35µM oligo dTプライマー(Amersham), 48ユニットのRAV-2逆転写酵素(RAV-2: Rous associated virus 2; Amersham)及び25ユニットのヒト胎盤リボヌクレアーゼ阻害剤(Amersham)を含有する50mM Tris-HCl (pH8.3)緩衝液10µlに溶解し、そしてこの反応混合物を37にて60分間インキュベートしそして次のポリメラーゼ連鎖反応(PCR)法のために直接使用した。 40

【0089】

3．抗体可変領域をコードする遺伝子のPCR法による増幅

Thermal Cycler Model PHC-2 (Techné)を用いてPCR法を行った。

(1) マウスL鎖V領域をコードする遺伝子の増幅

PCR法に使用するプライマーは、配列番号: 1~11に示すMKV (Mouse Kappa Variable)プライマー(マウスカッパ型L鎖リーダー配列とハイブリダイズする)(S.T.Jonesら、Biotechnology, 9, 88, 1991)、及び配列番号: 12に示すMKC (Mouse Kappa Constant)プラ 50

イマー（マウスカッパ型L鎖C領域とハイブリダイズする）（S. T. Jonesら、*Biototechnology*, 9, 88, 1991）であった。

【0090】

まず、10mM Tris-HCl (pH8.3), 50mM KCl 0.1mM dATP, 0.1mM dGTP, 0.1mM dCTP, 0.1mM dTTP, 1.5mM MgCl<sub>2</sub>, 2.5ユニットのDNAポリメラーゼAmpli Taq (Perkin Elmer Cetus), 0.25μMのそれぞれのMKVプライマー、3μMのMKCプライマー及び一本鎖cDNA合成の反応混合物1μlを含有するPCR溶液100μlを94の初期温度にて1.5分間そして次に94にて1分間、50にて1分間及び72にて1分間、この順序で加熱した。この温度サイクルを25回反復した後、反応混合物をさら

10

【0091】

(2) マウスH鎖V領域をコードするcDNAの増幅

PCRのためのプライマーとして配列番号：13~22に示すMHV (Mouse Heavy Variable) プライマー1~10 (S. T. Jonesら、*Biototechnology*, 9, 88, 1991)、及び配列番号：23に示すMHC (Mouse Heavy Constant) プライマー (S. T. Jonesら、*Biototechnology*, 9, 88, 1991)を使用した。前記3.(1)においてL鎖V領域遺伝子の増幅について記載したのと同じ方法により増幅を行った。

【0092】

4. PCR生成物の精製および断片化

前記のようにしてPCR法により増幅したDNA断片をQIAGEN PCR生成物精製キット (QIAGEN Inc. US) を用いて精製し、そして10mM MgCl<sub>2</sub> 及び150mM NaClを含有する100mM Tris-HCl (pH7.6) 中で10ユニットの制限酵素SalI (GIBCO BRL) を用いて37にて3時間消化した。この消化混合物をフェノール及びクロロホルムで抽出し、そしてDNAをエタノール沈澱により回収した。次に、DNA沈澱物を10ユニットの制限酵素XmaI (New England Biolabs) により37にて2時間消化し、そして生ずるDNA断片を、低融点アガロース (FMC Bio. Products, 米国) を用いるアガロースゲル電気泳動により分離した。

20

30

【0093】

約450bp長のDNA断片を含有するアガロース片を切り取りそして65にて5分間溶融せしめ、そしてこれと同容積の2mM EDTA及び200mM NaClを含有する20mM Tris-HCl (pH7.5) を加えた。この混合物をフェノール及びクロロホルムにより抽出し、そしてDNA断片をエタノール沈澱により回収し、そして1mM EDTAを含有する10mM Tris-HCl (pH7.5) に溶解した。こうして、マウスカッパ型L鎖可変領域をコードする遺伝子を含んで成るDNA断片、及びマウスH鎖可変領域をコードする遺伝子を含んで成るDNA断片を得た。上記DNA断片はいずれもその5'-末端にSalI接着末端を有しそしてその3'-末端にXmaI接着末端を有する。

【0094】

5. 連結及び形質転換

上記のようにして調製したマウスカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含んで成るSalI-XmaI DNA断片約0.3μgを、プラスミドpUC19をSalI及びXmaIで消化することにより調製したpUC19ベクター約0.1μgと、50mM Tris-HCl (pH7.4), 10mM MgCl<sub>2</sub>, 10mMジチオスレイトール、1mMスペルミジン、1mM ATP, 0.1μg/mlのウシ血清アルブミン及び2ユニットT4 DNAリガーゼ (New England Biolabs) を含有する反応混合物中で、16にて16時間反応させ連結した。

40

【0095】

次に、7μlの上記連結混合物を大腸菌DH5のコンピテント細胞200μlに加え、

50

そしてこの細胞を氷上で30分間、42℃にて1分間そして再び氷上で1分間静置した。次いで800μlのSOC培地(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Sambrookら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)を加え、37℃にて1時間インキュベートした後、2×YT寒天培地(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Sambrookら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)上にこの大腸菌をまき、37℃にて一夜インキュベートして大腸菌形質転換体を得た。

【0096】

この形質転換体を、50μg/mlのアンピシリンを含有する2×YT培地5ml中で37℃にて一夜培養し、そしてこの培養物から、アルカリ法(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Sambrookら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)に従ってプラスミドDNAを調製した。

こうして得られた、ハイブリドーマAUK12-20に由来するマウスカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドをp12-k2と命名した。

上記の同じ方法に従って、ハイブリドーマAUK12-20に由来するマウスH鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドをSalI-XmaI DNA断片から作成し、そしてp12-h2と命名した。

【0097】

実施例2. マウスモノクローナル抗体のV領域をコードするDNAのクローン化

実施例1に記載したのと実質上同じ方法をハイブリドーマPM1, AUK64-7及びAUK146-15に適用して下記のプラスミドを得た:

ハイブリドーマPM1由来のカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドpPM-k3;

ハイブリドーマPM1由来のH鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドpPM-h1;

ハイブリドーマAUK64-7由来のカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドp64-k4;

ハイブリドーマAUK64-7由来のH鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドp64-h2;

【0098】

ハイブリドーマAUK146-15由来のカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドp146-k3; 及び

ハイブリドーマAUK146-15由来のH鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドP146-h1。

なお、上記プラスミドを含有する大腸菌株は、National Collection of Industrial and Marine Bacteria Limitedに、ブダペスト条約に基づいて、1991年2月11日に寄託され、そして表8に示す受託番号を有する。

【0099】

【表8】

10

20

30

40



表 8

プラスミド	配列番号：	受託番号
p 1 2 - k 2	2 4	N C I M B 4 0 3 6 7
p 1 2 - h 2	2 5	N C I M B 4 0 3 6 3
p P M - k 3	2 6	N C I M B 4 0 3 6 6
p P M - h 1	2 7	N C I M B 4 0 3 6 2
p 6 4 - k 4	2 8	N C I M B 4 0 3 6 8
p 6 4 - h 2	2 9	N C I M B 4 0 3 6 4
p 1 4 6 - k 3	3 0	N C I M B 4 0 3 6 9
p 1 4 6 - h 1	3 1	N C I M B 4 0 3 6 5

10

20

## 【 0 1 0 0 】

## 実施例 3 . DNA の塩基配列の決定

前記のプラスミド中の cDNA コード領域の塩基配列を、Sequenase<sup>TM</sup> Version 2.0 キット (U.S. Biochemical Corp、米国) を用いて決定した。

まず、前記のようにして得られたプラスミド約 3 μg を 0.2 N NaOH により変性し、配列決定用プライマーとアニールさせ、そしてキット添付の処方に従って<sup>35</sup>S - dATP により標識した。次に、標識された DNA を、8 M 尿素を含有する 6 % ポリアクリルアミドゲルにて電気泳動した後、ゲルを 10 % メタノール及び 10 % 酢酸により固定し、乾燥し、そしてオートラジオグラフィーにかけることにより塩基配列を決定した。

30

各プラスミドの cDNA コード領域の塩基配列を配列番号：24 ~ 31 に示す。

## 【 0 1 0 1 】

## 実施例 4 . CDR の決定

L 鎖及び H 鎖の V 領域の全般的構造は、互いに類似性を有しており、それぞれ 4 つのフレームワーク部分が 3 つの超可変領域、即ち相補性決定領域 (CDR) により連結されている。フレームワークのアミノ酸配列は、比較的良く保存されているが、一方、CDR 領域のアミノ酸配列の可変性は極めて高い (Kabat, E.A. ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」US Dept. Health and Human Services, 1983)。

ヒト IL - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の可変領域の上記のアミノ酸配列に基づき、そして Kabat らの報告に従って IL - 6 R に対するマウスモノクローナル抗体の各 V 領域の CDR を表 9 に示す如く決定した。

40

## 【 0 1 0 2 】

## 【 表 9 】

表 9

プラスミド	配列番号：	CDR(1)	CDR(2) (アミノ酸番号)	CDR(3)
p12-k2	24	24-38	54-60	93-101
p12-h2	25	31-35	50-66	99-105
pPM-K3	26	24-34	50-56	89-97
pPM-h1	27	31-36	51-66	99-108
p64-k4	28	24-38	54-60	93-101
p64-h2	29	31-35	50-66	99-109
p146-k3	30	24-34	50-56	89-97
p146-h1	31	31-35	50-66	99-106

10

20

## 【0103】

## 実施例5. クローン化されたcDNAの発現の確認(1) 発現プラスミドの作製

PCR法によりクローン化されたAUK12-20抗体のL鎖及びH鎖のV領域をコードするcDNAからキメラL鎖/H鎖をコードするDNAを作製した。マウスAUK12-20のV領域をコードするcDNAを、ヒトサイトメガロウイルス(HCMV)のエンハンサー及びプロモーターを含有する哺乳類細胞発現ベクター(HCMV発現ベクターと称する)(図1. 実施例8)中でヒトC領域をコードするDNAに容易に連結するためには、AUK12-20抗体のV領域をコードするマウスcDNA配列の5'-末端及び3'-末端に便利な制限酵素切断部位を導入することが必要であった。

30

## 【0104】

5'-末端及び3'-末端へのこれらの修飾はPCR法を用いて行った。2セットのPCRプライマーを設計しそして合成した。マウスL鎖V領域及びH鎖V領域の両方について、リーダー配列の始めをコードするDNAにハイブリダイズし、効率的な翻訳のために必須のDNA配列(Kozak, M., J. Mol. Biol. 196: 947-950, 1987)を維持しそしてHCMV発現ベクターへのクローニングのためのHindIII部位を形成するために、L鎖V領域後方プライマー(配列番号: 32)、及びH鎖V領域後方プライマー(配列番号: 33)を調製した。前方PCR-プライマーは、J領域の末端をコードするDNAにハイブリダイズし、C領域へのスプライシングのために必須のDNA配列を維持しそしてHCMV発現ベクターでのヒトC領域への連結のためのBamHI部位を形成するように、L鎖V領域前方プライマー(配列番号34)、及びH鎖V領域前方プライマー(配列番号35)を調製した。

40

## 【0105】

PCRによる増幅に続き、PCR生成物をHindIII及びBamHIにより消化し、ヒト鎖又は-1鎖C領域DNAを含有するHCMVベクターにクローン化し、そして塩基配列を決定してPCR法による増幅中にエラーが生じなかったことを確認した。得られる発現ベクターをHCMV-12k-gk及びHCMV-12h-g1と称する。HCMV発現ベクターの構造を図1に示す。プラスミドHCMV-V<sub>L</sub>-HCにおいて、V<sub>L</sub>領域は任意のマウスL鎖V領域コード配列であることができる。この例において、

50

AUK12-20 L鎖V領域を挿入することによりHCMV-12k-gkを得た。プラスミドHCMV-V<sub>H</sub>-HC 1において、V<sub>H</sub>領域は任意のマウスH鎖V領域コード配列であることができる。この例においてはAUK12-20のH鎖V領域を挿入してHCMV-12h-g 1を得た。

【0106】

COS細胞での一過性(transient)発現

キメラAUK12-20抗体のCOS細胞での一過性発現を見るため、前記発現ベクターをCOS細胞において試験した。Gene Pulsar装置(BioRad)を用いる電気穿孔法(electroporation)によりDNAをCOS細胞に導入した。すなわち、COS細胞を $1 \times 10^7$ 個/mlになるようにphosphate-buffered saline(PBS)に懸濁し、この細胞浮遊液0.8mlにDNA(各プラスミドにつき10 $\mu$ g)を加えた。1,900ボルト(V)、25マイクロファラッド( $\mu$ F)の電気容量にてパルスを与えた。

10

【0107】

室温にて10分間の回復期間の後、エクレクトロポレーションした細胞を、10%のウシ胎児血清を含有するDMEM培地(GIBCO)8mlに加えた。72時間のインキュベーションの後、培養上清を集め、遠心分離して細胞破片を除去し、そして無菌条件下で4にて短時間、又は-20にて長時間貯蔵した。

【0108】

酵素免疫測定法(ELISA)によるキメラ抗体の定量

20

トランスフェクトされたCOS細胞の培養上清をELISAにより測定して、キメラ抗体が生産されていることを確認した。キメラ抗体を検出するため、プレートをヤギの抗ヒトIgG(Whole molecule)(Sigma)によりコートした。ブロックした後、COS細胞からの培養上清を段階希釈しそして各ウエルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ-結合ヤギ抗-ヒトIgG(鎖特異的、Sigma)を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止しそして405nmにおける吸光度を測定した。標準として精製ヒトIgG(Sigma)を用いた。

【0109】

ヒトIL-6Rへの結合能を確認するための酵素免疫測定(ELISA)

30

トランスフェクトされたCOS細胞からの培地をELISAにより測定して、生産されたキメラ抗体が抗原に結合し得るか否かを決定した。抗原への結合の検出のため、プレートをMT18マウスモノクローナル抗体(参考例1)でコートした。1%BSAでブロックした後、可溶性組換えヒトIL-6R(SR344)を加えた。

洗浄した後、COS細胞からの培養上清を段階希釈し、そして各ウエルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ結合ヤギ抗ヒトIgGを加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止し、そして405nmにおける吸光度を測定した。

【0110】

この結果を図2に示した。キメラ抗体AUK12-20をコードする遺伝子のCOS細胞へのトランスフェクションを実施した。このCOS細胞の培養上清サンプルは、IL-6Rに対する強い結合能を示し、図2に(オープンサークル)で示す如く、サンプルの希釈度(抗体の濃度)依存的に405nmにおける吸光度が変化し、サンプル中にIL-6Rレセプターに対する抗体が含まれていることが確認された。

40

【0111】

ヒトIL-6RとIL-6の結合を阻害する能力の測定

トランスフェクトされたCOS細胞からの培養上清を測定して培地中に存在する抗体が、IL-6RとIL-6との結合を阻害するか否かを調べるために、ビオチン化IL-6との競合的結合阻害能を調べた。プレートをMT18マウスモノクローナル抗体(参考例1)でコートした。ブロッキングの後、可溶性組換えヒトIL-6R(SR344)を加えた

50

。洗浄した後、C O S 細胞からのサンプルを段階希釈し、そしてビオチン化 I L - 6 と共に各ウエルに加えた。

【 0 1 1 2 】

洗浄した後、アルカリホスファターゼ結合ストレプトアビジンを加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止し、そして吸光度を 4 0 5 nm にて測定した。精製マウス A U K 1 2 - 2 0 モノクローナル抗体を陽性対照として用いた。無関係の抗体を発現する C O S 細胞からの培地を陰性対照として用いた。

【 0 1 1 3 】

この結果を図 3 に示した。キメラ抗体 A U K 1 2 - 2 0 をコードする遺伝子でトランスフェクトした C O S 細胞の培養上清は、最高、及び 2 番目に高いサンプル濃度で I L - 6 R と I L - 6 の結合を阻害した。すなわち、図 3 に示す如く、サンプル希釈度（抗体の濃度）依存的に 4 0 5 nm における吸光度が変化し、サンプル中の抗体が I L - 6 R と I L - 6 の結合を阻害していることが認められた。これは陽性対照の吸光度の抗体濃度依存的変化（ ）にほぼ一致することからも確認出来た。

なお、陰性対照（ ）は阻害活性が全く認められなかった。

【 0 1 1 4 】

実施例 6 . クローン化 c D N A の発現の確認 ( 2 ) ( キメラ P M - 1 抗体の作製 )

発現ベクターの作製

キメラ P M - 1 抗体を発現するベクターを作製するため、それぞれマウス P M - 1 L 鎖及び H 鎖 V 領域をコードする c D N A クローン p P M - k 3 及び p P M - h 1 を P C R 法により変形し、そして H C M V 発現ベクター（図 1 を参照のこと）に導入した。L 鎖 V 領域のための後方プライマー p m k - s （配列番号： 3 8 ）及び H 鎖 V 領域のための後方プライマー p m h - s （配列番号： 4 0 ）を、リーダー配列の最初をコードする DNA にハイブリダイズし且つ K o z a k コンセンサス配列及び H i n d I I I 制限部位を有するように設計した。L 鎖 V 領域のための前方プライマー p m k - a （配列番号： 3 6 ）及び H 鎖 V 領域のための前方プライマー p m h - a （配列番号： 3 9 ）を、J 領域の末端をコードする DNA 配列にハイブリダイズし且つスプライドナー配列及び B a m H I 制限部位を有するように設計した。

【 0 1 1 5 】

L 鎖 V 領域のため、2 種類の前方プライマーを合成した。ほとんどの L 鎖においては、位置 1 0 7 のリジンが保存されているが、マウス P M - 1 L 鎖においては位置 1 0 7 がアスパラギンである。キメラ P M - 1 抗体の抗原結合活性に対するこの変化の効果を検討するため、前方プライマー p m k - b （配列番号： 3 7 ）を、位置 1 0 7 がアスパラギンからリジンに変わるように設計した。P C R 反応に続き、P C R 生成物を精製し、H i n d I I I 及び B a m H I で消化し、そして p U C 1 9 ベクター（Y a n i s h e - P e r r o n ら、G e n e ( 1 9 8 5 ) 3 3 : 1 0 3 - 1 0 9 ）にサブクローニングした。DNA 配列決定の後、H i n d I I I - B a m H I 断片を切出し、そして H 鎖 V 領域については発現ベクター H C M V - V<sub>H</sub> - H C 1 にクローン化して H C M V - P M h - g 1 を得、そして L 鎖 V 領域については H C M V - V<sub>L</sub> - H C 1 にクローン化して H C M V - P M k a - g k 及び H C M V - P M k b - g k を得た。

【 0 1 1 6 】

C O S 細胞のトランスフェクション

キメラ P M - 1 抗体の一過性発現を観察するため、前記発現ベクターを C O S 細胞において試験した。H C M V - p m h - g 1 と、H C M V - p m k a - g k 又は H C M V - p m k b - g k のいずれかとを、G e n e P u l s a r 装置（B i o R a d ）を用いてエレクトロポレーションにより C O S 細胞に同時形質転換した。DNA （プラスミド当り 1 0 μ g ）を、P B S 中 1 × 1 0<sup>7</sup> 細胞 / m l の 0 . 8 m l のアリコートに加え、1 , 9 0 0 V , 2 5 μ F の容量にてパルスを与えた。室温にて 1 0 分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、1 0 % の - グロブリン不含有ウシ胎児血清を含有する D

10

20

30

40

50

ulbeccos Modified Eagle Medium (DMEM) (GIBCO)に加えた。72時間のインキュベーションの後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去し、そして無菌条件下で4℃にて短期間貯蔵し、又は-20℃にて長期間貯蔵した。

#### 【0117】

##### キメラPM-1抗体の発現及び分析

3日間の一過性発現の後、COS細胞からの培地を集め、そしてキメラPM-1抗体について試験した。培地をまずELISAにより分析して、トランスフェクトされたCOS細胞によりヒト様抗体が生産されたか否かを決定した。このアッセイにおいて標準として既知量の精製ヒトIgGを用いることにより、COS細胞からの培地中に存在するヒト様抗体(この場合、キメラPM-1抗体)の量を推定することが可能である。ヒト抗体の検出のため、プレートをやぎ抗-ヒトIgG(全体分子、Sigma)によりコートした。ブロッキングの後、COS細胞からのサンプルを段階希釈し、そして各ウェルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ結合ヤギ抗-ヒトIgG(鎖特異的、Sigma)を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止し、そして405nmでの吸光度を測定した。標準として精製ヒトIgG(Sigma)を加えた。

10

#### 【0118】

キメラPM-1抗体をコードする遺伝子を担持するベクターによりトランスフェクトされたCOS細胞からの培地はヒト様抗体の発現について陽性であり、そしておよその量が上記のようにして測定された。

20

次に、キメラPM-1抗体をコードする遺伝子を担持するベクターによりトランスフェクトされたCOS細胞からの同じ培地をヒトIL-6Rに結合する能力について測定した。抗原への結合の測定のため、プレートを、ヒトIL-6Rに対する抗体であるMT18マウスモノクローナル抗体(参考例1)によりコートした。ブロッキングの後、可溶性ヒトIL-6R(SR344)を加えた。洗浄した後、サンプルを段階希釈し、そして各ウェルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ結合ヤギ抗-ヒトIgG(鎖特異的;Sigma)を添加した。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止し、そして405nmでの吸光度を測定した。この測定のために標準品は存在しなかった。

30

#### 【0119】

2個のサンプルの内の1つは、マウスPM-1抗体中に見られるV領域と同一のV領域を有するキメラ抗体(キメラPM-1a抗体、図4)をコードする遺伝子によるトランスフェクトからのサンプルであった。他の1つのサンプルはL鎖V領域中の位置107に前記のような1個のアミノ酸変化を有するキメラ抗体(キメラPM-1b抗体、図4)をコードする遺伝子によるトランスフェクションからのものであった。いずれのサンプルも、サンプルの希釈により減少するIL-6Rに対する強い結合を示した。すなわち、作製されたキメラPM-1抗体は機能的であり、そしてその抗原によく結合することができる。

#### 【0120】

最も重要なことは、機能的キメラPM-1抗体の証明は、正しいマウスPM-1V領域がクローン化されそして配列決定されたことの直接の証拠である。L鎖V領域中の位置107にいずれのアミノ酸を有するキメラ抗体も抗原IL-6Rによく結合した。マウスPM-1抗体のL鎖V領域中の位置107は抗原結合のためにあまり重要ではなく、そしてこの位置におけるアスパラギン及びリジンのいずれも満足に機能するようである。マウスPM-1抗体はそのL鎖V領域のこの位置にアスパラギンを有するので、キメラPM-1抗体を用いるその後のすべての研究は、マウスPM-1抗体に見出されるそれと同じバージョンaを用いて行った。

40

#### 【0121】

より多量のPM-1抗体を安定に生産するために、dhfr遺伝子を含有する新たなHCMV発現ベクターを作製した。キメラPM-1抗体のより高い発現レベルを達成するため

50

の第一段階は、ベクターHCMV-V<sub>H</sub>-HC<sub>1</sub> (図1)を変形して、このベクターが欠陥のある(crippled)SV40プロモーターエンハンサーにより発現されるdhfr遺伝子を含有するようにすることであった。SV40エンハンサー要素をpSV2-dhfrベクター(S. Subramaniら、Mol. Cell. Biol. (1981) 1: 854-864)から除去し、そしてSV40プロモーターによって発現されるneo遺伝子の代わりに「欠陥のある」SV40プロモーターにより発現されるdhfr遺伝子をHCMV-V<sub>H</sub>-HC<sub>1</sub>に挿入した。次に、この新しいHCMV-V<sub>H</sub>-HC<sub>1</sub>-dhfrベクターにマウスPM-1V領域を挿入した。この改良された発現ベクターの作製を実施例10に詳細に記載する。

#### 【0122】

CHO dhfr(-)細胞(G. Urlaubら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA (1980) 77: 4216-4220)を2種類のプラスミドDNAすなわちキメラPM-1aL鎖を発現するためのHCMV-V<sub>L</sub>-HC<sub>1</sub>ベクター(HCMV-PMka-gk)及びキメラPM-1H鎖を発現するためのHCMV-V<sub>H</sub>-HC<sub>1</sub>-dhfrベクター(DHFR-E-PMh-g<sub>1</sub>;実施例10)により同時形質転換した。DNA(各プラスミドにつき10µg/ml)をPBS中1×10<sup>7</sup>細胞/mlの0.8mlのアリコートに加えた。1900Vの電圧25µFの電気容量でパルスを与えた。

#### 【0123】

室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、ヌクレオシド及び10% FCSを含有するAlpha Minimal Essential Medium培地(-MEM)10mlに加えた。一夜のインキュベーションの後、培地を、ヌクレオシドを含有せず10% FCS及び500µg/mlのG418(GIBCO)を含有する-MEMに変えて、dhfr<sup>+</sup>及びneo<sup>+</sup>形質転換細胞の選択を行った。選択の後、選択されたクローンを用いて遺伝子増幅を行った。2×10<sup>-8</sup>Mメソトレキセート(MTX)中での1ラウンドの増幅の後、約3.9µg/10<sup>6</sup>細胞/日のキメラPM-1aの抗体を生産する細胞系(PM1k3-7)を選択した。

#### 【0124】

ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害するキメラ抗体の能力についてのELISA測定

トランスフェクトされたCOS細胞において又は安定なCHO細胞系において生産された抗体を測定して、それらが、IL-6Rへのピオチン化IL-6の結合と競争するか否かを決定した。プレートにマウス抗体MT18によりコートした。ブロッキングの後、可溶性組換えヒトIL-6R(SR344)を加えた。洗浄の後、COS細胞からのサンプルを段階希釈し、そしてピオチン化IL-6と一緒に各ウエルに加えた。洗浄の後、アルカリホスファターゼ結合ストレプトアビジンを加えた。インキュベーション及び洗浄後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止させ、そして405nmにおける吸光度を測定した。結果を図5に示す。

#### 【0125】

実施例7. 再構成ヒトPM-1抗体の作製

より迅速に且つより効率的にCDR移植を達成するため、PCRによる逐次CDR移植法を開発した。この方法はPCR変異誘発法(Kammanら、Nucl. Acid. Res. 17: 5404, 1989)に基く。

CDR移植のための選択されたヒトFRをコードするDNAを含有する鋳型DNAを調製するために、適当な再構成ヒトV領域をコードするDNAを便利なベクターに再クローニングする必要があった。プラスミドaly<sub>11</sub>及びF10のDNAはそれぞれ再構成ヒトD1.3のL鎖及びH鎖をコードしており、ヒトREIからのFRをコードするDNA及びNEWからのFRをコードするDNAをそれぞれ含有する。

#### 【0126】

再構成ヒトD1.3のL鎖V領域をコードするDNA配列を含有する約500bpのNco

10

20

30

40

50

I - B a m H I 断片を a l y s 1 1 から切り出し、そして H i n d I I I 及び B a m H I で開裂された p B R 3 2 7 にサブクローニングしてプラスミド V l - l y s - p B R 3 2 7 を得た。この V l - l y s - p B R 3 2 7 から H i n d I I I - B a m H I 断片を、H i n d I I I 及び B a m H I により開裂された p U C 1 9 に挿入してプラスミド V l - l y s - p U C 1 9 を得た。

【 0 1 2 7 】

再構成ヒト D 1 . 3 の H 鎖 V 領域をコードする D N A 配列を含有する約 7 0 0 b p の N c o I - B a m H I 断片を F 1 0 から切り出し、そして H i n d I I I - N c o I アダプターを用いて p B R 3 2 7 の H i n d I I I - B a m H I 部位にサブクローニングし、V h - l y s - p B R 3 2 7 を得た。次に、このプラスミドから H i n d I I I - B a m H I 断片を切り出し、そして H i n d I I I 及び B a m H I により開裂された p U C 1 9 にサブクローニングして V h - l y s - p U C 1 9 を得た。

10

【 0 1 2 8 】

なお、プラスミド a l y s 1 1 及び再構成ヒト D 1 . 3 の L 鎖 V 領域 F R をコードする D N A 配列はヒト型化 C A M P A T H - 1 H 抗体 ( N a t u r e 3 3 2 : 3 2 3 - 3 2 7 ( 1 9 8 8 )) のそれと同じである。鑄型として使用した、プラスミド F 1 0 中の再構成ヒト D 1 . 3 の H 鎖 V 領域をコードする D N A 配列は、V . V e r h o e y ら、S c i e n c e 2 3 7 : 1 5 3 4 - 1 5 3 6 ( 1 9 8 8 ) の F i g . 2 に記載されている。

【 0 1 2 9 】

図 6 は、再構成ヒト P M - 1 の H 鎖 V 領域の第一バージョンをコードする D N A の作製のために使用されたプライマー及び P C R 反応を模式的に示す。後方プライマー A ( A P C R 1 ; 配列番号 : 4 1 ) 及び前方プライマー E ( A P C R 4 ; 配列番号 : 4 2 ) は、このベクター上の D N A 配列にハイブリダイズする。A P C R 1 及び A P C R 4 は p U C 1 9 ベクターのために特に設計されたが、ユニバーサル M 1 3 配列プライマーを使用することもできる。

20

【 0 1 3 0 】

C D R 1 移植 / 変異誘発プライマー B ( p h v - 1 ; 配列番号 : 4 3 )、C D R 2 移植プライマー C ( p h v - 2 ; 配列番号 : 4 4 )、及び C D R 3 移植プライマー D ( p h v - 3 ; 配列番号 : 4 5 ) は 4 0 ~ 6 0 b p の長さを有し、マウス P M - 1 の H 鎖 V 領域の C D R をコードする D N A 及び該 C D R をコードする D N A を挟む鑄型 D N A 中のヒト F R をコードする D N A 配列から成る。第一の P C R 反応において前方プライマー A P C R 4 及び後方プライマー D を用いた。マウス P M - 1 の C D R 3 配列をコードする D N A を含有する第一 P C R 生成物を精製し、そして第二 P C R 反応において後方プライマーとしてのプライマー C と共に前方プライマーとして使用した。

30

【 0 1 3 1 】

同様に、マウス P M - 1 の C D R 2 及び C D R 3 をコードする D N A を含有する第二 P C R 生成物、並びにマウス P M - 1 の 3 個すべての C D R をコードする D N A を含有する第三 P C R 生成物をそれぞれ次の P C R 段階のプライマーとして使用した。完全な再構成ヒト P M - 1 H 鎖 V 領域をコードする D N A を有する第四 P C R 生成物を精製し、H i n d I I I 及び B a m H I により消化し、そしてさらに分析するために p U C 1 9 にサブクローニングした。

40

【 0 1 3 2 】

再構成ヒト P M - 1 抗体 H 鎖 V 領域をコードする D N A の作製のために 3 種類の変異誘発プライマー p h v - 1 , p h v - 2 及び p h v - 3 を合成した。これらは 8 M 尿素を含有する 1 2 % ポリアクリルアミドゲル上で精製した。変異誘発プライマー p h v - 1 は、マウス P M - 1 抗体の C D R 1 の移植のためのみならずヒト F R 1 中の位置 2 7 及び 3 0 におけるそれぞれの S e r から T y r へ、及び S e r から T h r への変異のために設計された。各 1 0 0  $\mu$  l の P C R 反応物は典型的には 1 0 m M T r i s - H C l ( p H 8 . 3 ) , 5 0 m M K C l , 1 . 5 m M M g C l <sub>2</sub> , 2 5 0  $\mu$  M d N T P , 5 0 n g の鑄型 D N A ( V h - l y s - p U C 1 9 ) , 2 . 5 u の A m p l i T a q ( P e r k i n E l m e r

50

Cetus)、及びプライマーを含有した。

【0133】

1  $\mu$ M ずつの phv-3 プライマー及び APCR4 プライマーを含む第一の PCR 反応を行い、94 にて 1.5 分間の最初の変性の後、94 にて 1 分間、37 にて 1 分間及び 72 にて 1 分間の 30 サイクルを反復した。アニーリング段階と合成段階の間の変温時間は 2.5 分間であった。最終サイクルの完了の後、72 にて 10 分間の最終伸長反応を行った。523 bp の PCR 生成物を 1.6% 低融点アガロースゲルを用いて精製し、そして次に第二の PCR 反応におけるプライマーとして使用した。

【0134】

第二の PCR 反応において約 1  $\mu$ g の精製された第一 PCR 生成物及び 25 pmole の変異誘発プライマー phv-2 をプライマーとして使用した。PCR 条件は第一の PCR 反応について記載したのと同じであった。同様にして、第二の PCR 反応からの 665 bp の PCR 生成物をプライマー phv-1 と共に第三の PCR 反応において使用し、そして第三の PCR 反応からの 737 bp の PCR 生成物をプライマー APCR1 と共に第四の PCR 反応において使用した。第四の PCR 反応からの 1.172 kb の PCR 生成物を精製し、HindIII 及び BamHI で消化し、そして次に再構成ヒト PM-1 抗体 H 鎖 V 領域を含有する約 700 bp の断片を pUC19 ベクターにサブクローニングした。配列決定した 4 個のクローンの内 2 個が正しいアミノ酸配列をコードする DNA 配列を有しており、そして pUC-RVh-PM1a と命名した。

【0135】

再構成 PM-1 抗体 H 鎖 V 領域の他のバージョンをコードする DNA を作製するため 5 種類の変異誘発 PCR プライマーを合成した。各 PCR 反応は前記の反応条件と本質的に同じ条件下で行われた。バージョン「b」のため、変異誘発プライマー phv-m4 (Val-71 Arg-71) (番号は Kabat による; 表 4 参照) (配列番号: 46) 及び APCR4 を、鋳型 DNA としての pUC-RVh-PM1a と共に第一 PCR 反応において使用した。この第一 PCR 反応からの PCR 生成物を精製し、そしてプライマー APCR1 と共に第二 PCR 反応における前方プライマーとして使用した。第二 PCR 反応からの PCR 生成物を 1.6% 低融点アガロースゲルを用いて精製し、HindIII 及び BamHI により消化し、そして pUC19 にてサブクローニングして pUC-RVh-PM1b を得た。

【0136】

同様にして、変異誘発プライマー phv-nm (Asp-1 Gln-1) (配列番号: 47) 及び鋳型 pUC-RVh-PM1b を用いてバージョン「c」をコードする DNA (pUC-RVh-PM1c) を得、変異誘発プライマー phv-m6 (Ile-48 Met-48) (配列番号: 48) 及び鋳型 pUC-RVh-PM1b を用いてバージョン「d」をコードする DNA (pUC-RVh-PM1d) を得、変異誘発プライマー phv-nm 及び鋳型 pUC-RVh-PM1c を用いてバージョン「e」をコードする DNA (pUC-RVh-PM1e) を得、そして変異誘発プライマー phv-m7 (Thr-28 Ser-28、及び Phe-29 Ile-29) (配列番号: 49) 及び鋳型 pUC-RVh-PM1b を用いてバージョン「f」をコードする DNA (pUC-RVh-PM1f) を得た。再構成 H 鎖 V 領域バージョン「f」のアミノ酸配列及びそれをコードするヌクレオチド配列を配列番号 54 に示す。

【0137】

図 7 は、再構成ヒト PM-1 抗体 L 鎖 V 領域の第一バージョンをコードする DNA の作製において使用したプライマー及び PCR 反応を模式的に示す。再構成ヒト PM-1 抗体 L 鎖 V 領域の第一バージョンをコードする DNA の作製のため、CDR1 移植プライマー pkv-1 (配列番号: 50)、CDR2 移植プライマー pkv-2 (配列番号: 51) 及び CDR3 移植プライマー pkv-3 (配列番号: 52) を合成し、そして 8M 尿素を含有する 12% ポリアクリルアミドゲル上で精製した。前記のようにして PCR 反応を行った。第一 PCR 反応物は 1  $\mu$ M ずつの pkv-3 プライマー及び APCR4 プライマーを

10

20

30

40

50



含有した。第一PCR反応からの350bpのPCR生成物を1.5%低融点アガロースゲルを用いて精製し、そして第二PCR反応における前方プライマーとして使用した。

【0138】

第二PCR反応からのPCR生成物を精製し、BamHI及びHindIIIで消化し、そしてCDR3が移植されたDNAを含有する500bp断片をDNA配列決定のためにpUC19ベクターにサブクローニングした。正しい配列を有するプラスミドDNAを同定し、そして次のPCR反応における鋳型DNAとして使用した。第三PCR反応において25pmoleの変異誘発プライマーpkv-2及びAPCR4を使用した。第三PCR反応からのPCR生成物を精製し、そしてプライマーpkv-1と共に第四PCR反応におけるプライマーとして使用した。同様に、第四PCR反応からのPCR生成物をAPCR1プライマーと共に第五PCR反応におけるプライマーとして使用した。

10

【0139】

第五PCR反応からの972bpのPCR生成物を精製し、BamHI及びHindIIIにより消化し、そしてDNA配列決定のためにpUC19にサブクローニングした。CDR2領域において問題点が認識され、さらに2回のPCR反応が必要であった。第六PCR反応及び第七PCR反応において、pUC19ベクターにクローニングされた第五PCR反応からのPCR生成物を鋳型DNAとして使用した。第六PCR反応においてプライマーはpkv-2及びAPCR4であった。第六PCR反応からのPCR生成物を精製し、そしてAPCR1プライマーと共に第七PCR反応におけるプライマーとして使用した。第七PCR反応からのPCR精製物を精製し、BamHI及びHindIIIにより消化し、そして500bp DNA断片をDNA配列決定のためにpUC19にサブクローニングした。配列決定した5個のクローンの内2個のクローンが正しいDNA配列を有していた。このクローンをpUC-RV1-PM1aと称する。この配列を配列番号：55に示す。

20

【0140】

再構成ヒトPM-1 L鎖V領域の他のバージョンをコードするDNAの作製のため、変異誘発プライマーpvk-m1(配列番号：53)を合成した。PCR反応は本質的に前記の通りであった。第一PCR反応において、変異誘発プライマーpkv-m1(Phenyl-Tyr-71)及びAPCR4プライマーを鋳型DNAとしてのpUC-RV1-PM1aと共に使用した。第一PCR反応からのPCR生成物を精製し、そしてAPCR1プライマーと共に第二PCR反応におけるプライマーとして使用した。第二PCR反応からのPCR生成物を精製し、BamHI及びHindIIIにより消化し、そしてDNA配列決定のためにpUC19にサブクローニングした。このクローンをpUC-RV1-PM1bと命名した。

30

【0141】

実施例8. 遺伝子操作された抗体を哺乳類細胞中で、発現させるためのヒトサイトメガロウイルス前期(HCMV)プロモーターを用いるベクターの作製(図1)

キメラPM-1抗体のL鎖V領域をコードするDNA断片及びキメラPM-1抗体のH鎖V領域をコードするDNA断片を、それぞれ、哺乳類細胞中でヒトL鎖又はヒトH鎖を発現するように設計されたHCMV発現ベクター(図1を参照のこと)HCMV-V<sub>L</sub>-KC及びHCMV-V<sub>H</sub>-HC1にまず挿入した。該HCMV発現ベクターの作製のための詳細な記載は、Maedaら、Human Antibodies and Hybridomas(1991)2:124-134; C.A. Kettleboroughら、Protein Engineering(1991)4:773-783に公表されている。両ベクターはpSV2neo(P.J. Southern et al., J. Mol. Appl. Genet.(1982)1:327-341)に基礎を置き、そして免疫グロブリンL鎖又はH鎖の高レベルの転写のためにヒトサイトメガロウイルス(HCMV)プロモーター及びエンハンサー(M. Boshartら、Cell(1985)41:521-530)を含有する。

40

【0142】

50

L鎖発現ベクターはヒトC<sub>1</sub>領域 (T. H. Rabbittsら、Carr. TOP. Microbiol. Immunol. (1984) 114: 166-171) をコードするゲノムDNAを含有し、そしてH鎖発現ベクターはヒトC<sub>1</sub>領域 (N. Takahashiら、Cell (1982) 29: 671-679) をコードするゲノムDNAを含有する。これらのHCMV発現ベクターは多能であり、そして種々の哺乳類細胞タイプにおける一過性 (transient) 発現及び安定な発現のために使用することができる。

#### 【0143】

実施例9. 遺伝子操作された抗体を哺乳類細胞中で発現させるためのヒトエロンゲーションファクター1 (HEF-1) プロモーターを使用するベクターの作製 (図8及び図9)

10

ヒト・ポリペプチド・チェーン・エロンゲーション・ファクター1 (HEF-1) は最も豊富な蛋白質の1つである。これはほとんどの細胞で発現される。ヒトEF-1 プロモーター-エンハンサーの転写活性はSV40前期プロモーター-エンハンサーのそれに比べて約100倍である (D. W. Kimら、Gene (1990) 91: 217-223; 及びT. Uetsukiら、J. Biol. Chem. (1989) 264: 5791-5798)。2.5 kbのHEF-1 プロモーター-エンハンサー領域は、該遺伝子の5'-末端に接する約1.5 kbのDNA、第一エクソン中の33 bp、第一イントロン中の943 bp、及び第二エクソンの最初の部分の10 bpから成る。

#### 【0144】

20

この後2.5 kbのHindIII - EcoRI断片をプラスミドpEF321-CAT (D. W. Kimら、Gene (1990) 91: 217-223; 及びT. Uetsukiら、J. Biol. Chem. (1989) 264: 5791-5798) から切り出し、そしてpdkCRベクター (M. Tsuchiyaら、Embo J. (1987) 6: 611-616)、K. O. Haraら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA Vol. 78, No. 3, 1527-1531, (1981)、(R. Fukunagaら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA Vol. 81, 5086-5090 (1984)) にクローニングして、SV40前期プロモーター-エンハンサーを含有する約300 bpのHindIII - EcoRI断片を置き換えてpTEF-1を得た。

#### 【0145】

30

pTEF-1をEcoRIで消化し、Klenowポリメラーゼでフィルインし、そしてHindIII リンカーに連結した。次に、この修飾されたpTEF-1ベクターDNAから約1.6 kbのHindIII - SmaI断片を切り出した。HCMV-12h-g<sub>1</sub>をEcoRIにより部分消化し、Klenowポリメラーゼによりフィルインし、そして自己連結することにより、実施例5において作製したHCMV-12h-g<sub>1</sub>からプラスミドHCMV-12h-g<sub>1</sub> (E2) を作製した。

#### 【0146】

プラスミドHCMV-12h-g<sub>1</sub> (E2) をEcoRIで消化し、Klenowポリメラーゼでフィルインし、そしてHindIII で消化した。ヒトC<sub>1</sub>領域をコードするDNA配列を含有する約7 kbの断片を、HEF-1 プロモーター-エンハンサーを含有する前記の1.6 kb HindIII - SmaI断片に連結してHEF-12h-g<sub>1</sub>を得た。このベクター中のHEF-1 プロモーター-エンハンサー領域は、5'-領域に接する380 bpのDNAを除き、pTEF-1中のそれと同一であった。HindIII - BamHI断片として存在するこのH鎖V領域は、他のH鎖V領域と容易に交換することができる。

40

#### 【0147】

再構成ヒトH鎖V領域をコードするDNAを含有するHindIII - BamHI DNA断片をpUC-RVh-PM1a, pUC-RVh-PM1b, pUC-RVh-PM1c, pUC-RVh-PM1d, pUC-RVh-PM1e及びpUC-RVh-PM1f (実施例7) から切り出し、そして前記のプラスミドHEF-12h-g<sub>1</sub>のHind

50

III - BamHI 部位に挿入して、それぞれ発現ベクター RVh - PM1a, RVh - PM1b, RVh - PM1c, RVh - PM1d, RVh - PM1e、及び RVh - PM1f を得た。発現ベクター RVh - PM1a, RVh - PM1b, RVh - PM1c, RVh - PM1e、及び RVh - PM1f、並びに HEF - PMh - g 1 は、それぞれ再構成ヒト PM - 1 抗体 H 鎖 V 領域バージョン「a」, 「b」, 「c」, 「d」, 「e」及び「f」、並びにマウス PM - 1 抗体 H 鎖 V 領域をコードする DNA を有する。

【0148】

L 鎖発現ベクター HEF - 12k - gk を作製するため、HEF - 1 プロモーター - エンハンサー領域を含有する約 3.0 kb の PvuI - HindIII 断片を HEF - 12h - g 1 から切り出し、そして実施例 5 において作製した HCMV - L 鎖発現ベクター HCMV - 12k - gk からの約 7.7 kb の PvuI - HindIII 断片に連結して HEF - 12k - gk を得た。H 鎖発現ベクター HEF - 12h - g 1 の場合と同様に、HindIII - BamHI 断片として存在する HEF - 12k - gk 中の L 鎖 V 領域をコードする DNA は他の L 鎖 V 領域をコードする DNA と容易に交換することができる。なお、プラスミド HEF - PMh - g 1 は、HEF - 12h - g 1 (図 8) の EF1 プロモーター領域 (PvuI - HindIII 断片) により HCMV - pmh - g 1 の HCMV プロモーター領域 (PvuI - HindIII 断片) を置き換えることにより作製したものである。

【0149】

再構成ヒト L 鎖 V 領域をコードする DNA を含有する HindIII - BamHI DNA 断片を pUC - RV1 - PM1a 及び pUC - RV1 - PM1b (実施例 7) から切り出し、そして HEF - 12k - gk の HindIII - BamHI 部位に挿入し、それぞれ発現ベクター RV1 - PM1a 及び RV1 - PM1b を得た。発現ベクター RV1 - PM1a 及び RV1 - PM1b、並びに HEF - PM<sub>k</sub> - gk はそれぞれ再構成ヒト L 鎖 V 領域「a」及び「b」、並びにマウス PM - 1 L 鎖 V 領域をコードする DNA を有する。なお、プラスミド HEF - PM<sub>k</sub> - gk は、HEF - 12k - gk (図 9) の EF1 プロモーター領域 (PvuI - HindIII 断片) により HCMV - pmka - gk の HCMV プロモーター領域 (PvuI - HindIII 断片) を置き換えることにより作製したものである。

【0150】

実施例 10 . 遺伝子操作された抗体を CHO 細胞中で高レベルで発現させるための、欠陥 SV40 プロモーター - エンハンサー配列に連結されたジヒドロフォレートレダクターゼ (dhfr) 遺伝子を用いるベクターの作製 (図 10 及び図 11)

SV40 前期プロモーターからエンハンサー配列を除去するため、プラスミド pSV2 - dhfr (S. Subramani ら、Mol. Cell. Biol. (1981) 1: 854 - 864) (ATCC 33694) を SphI 及び PvuII で消化し、Klenow ポリメラーゼでフィルインし、そして自己連結して pSV2 - dhfr - E を得た (図 10)。HCMV プロモーター、H 鎖 V 領域をコードする DNA 及びヒト - 1C 領域をコードする DNA を含有する約 3.7 kb の EcoRI 断片を、EcoRI による部分消化により HCMV - PMh - g 1 から切り出した。この断片を、EcoRI - 消化 pSV2 - dhfr - E に連結して DHFR - E - PMh - g 1 を得た。

【0151】

HEF - 1 プロモーター - エンハンサーを用いる H 鎖発現ベクターに基いて類似のベクターを作製した (図 11 を参照のこと)。HCMV - 12h - g 1 に由来する約 3.7 kb の EcoRI 断片を、EcoRI - 消化 pSV2 - dhfr - E と連結して DHFR - E - 12h - g 1 を得た。DHFR - E - 12h - g 1 中の dhfr 配列に続く BamHI 部位を、BamHI による部分消化、Klenow ポリメラーゼによるフィルイン及び自己連結により除去した。dhfr cDNA を含有する約 4 kb の PvuI - BamHI 断片をこの修飾された DHFR - E - 12h - g 1 から切り出し、そして実施例 12 において作製した RVh - PM1f - 4 からの約 3 kb の PvuI - BamHI

10

20

30

40

50

I断片に連結してDHF R - E - RV h - PM 1 fを得た。

上記の改良されたプラスミドは本発明の再構成ヒトPM - 1抗体の製造のために使用することができる。

【0152】

#### 実施例11. 再構成ヒトPM - 1抗体の種々のバージョンの発現及び分析

再構成ヒトPM - 1抗体のL鎖及びH鎖を発現する各HEF - 1ベクターをCOS細胞に同時形質転換(c o - t r a n s f e c t)した。標準対照としてキメラPM - 1抗体のL鎖及びH鎖を発現する各HEF - 1ベクターもCOS細胞に同時形質転換した。3日後、形質転換されたCOS細胞からの培地を集め、そしてELISAにより(1)上清中に存在するヒトIgG抗体の量について、及び(2)IL - 6Rに結合するそのIgGの能力について分析した。次に、同じサンプルをさらに、ELISAにより、ヒトIL - 6RへのヒトIL - 6の結合を阻害する該抗体の能力について試験した。

10

【0153】

再構成ヒトPM - 1抗体L鎖を発現する2種類のベクターの一方(RV1 - PM1a又はRV1 - PM1b)及びキメラPM - 1抗体H鎖を発現するベクター(HCMV - PMh - g 1)によりCOS細胞を同時形質転換することにより、再構成ヒトPM - 1抗体L鎖V領域の2種類のバージョンの評価を行った。細胞をまた、キメラPM - 1抗体L鎖及びH鎖を発現する各ベクター(HCMV - PMka - gk及びHCMV - PMh - g 1)により同時形質転換した。未精製のCOS細胞上清を用いるデータは、ヒトIL - 6Rへの結合についての測定において、再構成ヒトPM - 1抗体L鎖のバージョン「a」がキメラPM - 1抗体L鎖と同等であることを示した。

20

【0154】

しかしながら、再構成ヒトPM - 1抗体L鎖のバージョン「b」はヒトIL - 6Rへの結合能を実質的に保持しなかった。これらの結果から、FR3中の位置71のフェニルアラニン(CAMP AHTH - 1Hのために修飾されたヒトREI中に存在する)からチロシン(天然ヒトREI及びマウスPM - 1抗体中に存在する)への変化は機能的抗原結合部位の形成に対して非常に有害であることが結論された。

再構成ヒトPM - 1抗体H鎖V領域の種々のバージョンを評価する次の実績において、再構成ヒトPM - 1抗体L鎖V領域のバージョン「a」を常に用いた。

【0155】

再構成ヒトPM - 1抗体H鎖の発現する6種類のベクターの1つ(RVh - PM1a, RVh - PM1b, RVh - PM1c, RVh - PM1d, RVh - PM1e又はRVh - PM1f)及び再構成ヒトPM - 1抗体L鎖のバージョン「a」を発現するベクター(RV1 - PM1a)によりCOS細胞を同時形質転換することにより、再構成ヒトPM - 1抗体H鎖V領域の6種類のバージョンを評価した。細胞を、キメラPM - 1抗体L鎖及びH鎖を発現する各ベクター(HEF - PMk - gk及びHEF - PMh - g 1)によっても同時形質転換した。未精製のCOS細胞上清を用いた予備データが示すところによれば、ヒトIL - 6Rへの結合についての測定において、再構成ヒトPM - 1抗体L鎖のバージョン「a」及び再構成ヒトPM - 1抗体H鎖のバージョン「f」は、キメラPM - 1抗体L鎖及びH鎖と同等であった。

30

40

【0156】

この予備データを確認するため、キメラPM - 1抗体及び再構成ヒトPM - 1抗体をCOS細胞上清から濃縮そしてプロテインAを用いて精製した。すなわち、COS細胞からの培地を100kdカットオフ限外濾過装置(Amicon)を用いて濃縮した。濃縮した培地をプロテインAアガロース(Affigel Protein A MAPS IIキット、BioRad)を用いて精製した。要約すれば、濃縮された培地を、5ベッドポリウムの結合緩衝液により平衡化されたプロテインAアガロースカラムに適用した。このカラムを15ベッドポリウムの結合緩衝液で洗浄し、そして次に5ベッドポリウムの溶出緩衝液で溶出を行った。そしてマイクロコンセントレーター(Centricon 10, Amicon)を用いて溶出液を濃縮し、溶出緩衝液をPBSに置換した。

50

## 【0157】

キメラPM-1抗体、及び再構成ヒトL鎖V領域のバージョン「a」と再構成ヒトH鎖V領域のバージョン「a」、「b」、「c」、「d」、「e」又は「f」とから成る再構成ヒトPM-1抗体の精製されたサンプルの分析を行った。L鎖の「a」バージョン+H鎖の「f」バージョンが明らかに最良の再構成ヒトPM-1抗体であった。このものは、キメラPM-1抗体と同様にヒトIL-6Rに結合する(図13)。これはまた、マウス抗体及びキメラ抗体と同様に、ヒトIL-6がヒトIL-6Rに結合するのを阻害する(図14)。

## 【0158】

実施例12. 発現レベルを改良するための再構成ヒトPM-1V領域の修正

再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖のV領域(配列番号:54及び55)のリーダー配列をコードするDNA配列内のイントロンを除去するため、V領域をコードするcDNAをPCRプライマーを用いて再クローニングした。L鎖及びH鎖の発現ベクターRV1-PM1a及びRVh-PM1fをCOS細胞に同時形質転換した。48時間後、全RNAを調製し(Chirgwinら、Biochemistry(1979)18:5294-5299)、そしてマウス抗体V領域のPCRクローニングについて記載したようにして一本cDNA合成のために5µgの全RNAを用いた。3種類のPCRプライマーを設計し、そして合成した。LEV-P1(配列番号:60)及びHEV-P1(配列番号:58)はスプライドナー配列及びBamHI部位を含有し、そしてそれぞれL鎖及びH鎖のV領域のための前方プライマーとして使用した。

## 【0159】

HEV-P2(配列番号:59)はHindIII部位及びATG開始コドンの前のKozakコンセンサス配列を含有し、そしてL鎖及びH鎖のV領域のための後方プライマーとして使用した。100µlずつのPCR反応物は20mM Tris-HCl(pH8.8), 10mM KCl, 10mM (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 2mM MgSO<sub>4</sub>, 0.1% Triton X-100, 0.1µgのBSA, 250µM dNTP, 2.5uのVent DNAポリメラーゼ(Bio.Labs,U.K.)、50%の一本cDNA合成反応物並びに100pmoleずつの前方プライマー及び後方プライマーを含有した。

## 【0160】

各PCRチューブは50µlの鉱油で覆い、そして94にて1.5分間の最初の変性の後、94にて1分間、50にて1分間及び72にて1分間のサイクル反応を30回行い、そして次に72にて10分間インキュベートした。L鎖V領域を含有する408bpのPCR生成物及びH鎖V領域を含有する444bpのPCR生成物を、2.0%低融点アガロースゲルを用いて精製し、そしてBamHI及びHindIIIにより消化し、そしてpUC19ベクターにサブクローニングし、それぞれpUC-RV1-PM1a-3及びpUC-RVh-PM1f-3を得た。

## 【0161】

再構成ヒトPM-1抗体L鎖及びH鎖のV領域のDNA配列は不適切なスプライドナー部位及びアクセプター部位を含有することが明らかになった(配列番号:54及び55を参照のこと)。L鎖V領域内のこれらの部位は高頻度には使用されない(mRNAの約10%)が、H鎖V領域内のこれらの部位は高頻度で使用される(mRNAの約90%)。この異常なスプライシングが再構成ヒトPM-1抗体の低レベルの発現をもたらした。V領域の異常なスプライシングを回避するため、スプライドナー部位をPCR法により除去した。H鎖V領域について、後方プライマーNEW-SP1(配列番号:61)及び前方プライマーNEW-SP2(配列番号62)を合成した。このプライマーはDNA配列TGG GTG AGAをDNA配列TGG GTT CGCに変える。PCR反応の条件はcDNAのクローニングについて前記した通りであったが、鋳型DNAは50ngのpUC-RVh-PM1f-3であり、そしてプライマーはHEV-P2とNEW-SP2、又はHEF-P1とNEW-SP1のいずれかであった。

## 【0162】

10

20

30

40

50

2個のPCR反応からのPCR生成物を2%低融点アガロースゲルを用いて精製し、そしてPCR連結反応において使用した。0.5 μgの第一PCR生成物を含有する98 μlのPCR反応物及び5ユニットのVent DNAポリメラーゼを94にて2分間、50にて2分間及び72にて5分間インキュベートし、そして次に100 pmoleずつのHEV-P1プライマー及びHEV-P2プライマーを加えた。PCRチューブを30 μlの鉱油で覆い、そして94にて1分間、50にて1分間及び72にて1分間の25サイクルのPCRにかけ、そして次に72にて10分間インキュベートした。

【0163】

同様に、再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域中のスプライス-ドナー領域をPCRプライマーREI-SP1(配列番号:63)及びREI-SP2(配列番号:64)を用いて除去した。該プライマーはDNA配列CAG GTA AGGをDNA配列CAG GAA AGGに変える。両PCR生成物、すなわちL鎖V領域についての408 bpのDNA断片及びH鎖V領域についての444 bpのDNA断片を2.0%低融点アガロースゲルを用いて精製し、HindIII及びBamHIにより消化し、そして配列決定のためpUC19にサブクローニングしてpUC-RV1-PM1a-4及びpUC-RVh-RM1f-4を得た。

【0164】

RVh-PM1fのHindIII-BamHI断片を、pUC-RVh-PM1f-4のHindIII-BamHI領域と置き換えることにより、RVh-PM1f-4を得た。再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域のイントロンが除去されたバージョン「a」の配列を配列番号57に示し、再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域のイントロンが除去されたバージョン「f」の配列を配列番号56に示す。

【0165】

実施例13. 再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域をコードするDNAの作製

再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域をコードするDNAの作製の工程を図16に示す。鋳型となるヒト抗体L鎖V領域をコードする遺伝子は、制限酵素HindIII及びBamHI部位を用いてpUC19ベクターに組み込まれている。8個のPCRプライマー(A~H)を準備し、第1のPCRにより、V領域をコードする遺伝子を4つの領域に分けて増幅させる。プライマーA及びHは、pUC19ベクター上のDNA配列と相補性を持つ。プライマーB、C及びDは、それぞれ移植するCDR領域の遺伝子配列を有する40~60 bpのプライマーである。

【0166】

プライマーE、F及びGは、それぞれプライマーB、C及びDの5'側15~20 bpのDNA配列と相補性を持つ。4個の第1PCRは、それぞれプライマーAとE、BとF、CとG、及びDとHを用いる。PCR生成物A-EはFR1をコードし、B-FはCDR1とFR2をコードする。A-E断片の3'側とB-F断片の5'側は15~20 bpの相補性を持つので、後に、これら断片を連結することが可能となる。同様に、B-F断片は、CDR2及びFR3をコードするC-G断片とも相補性を持つ。そして、C-G断片はさらに、CDR3とFR4をコードするD-H断片とも相補性を持つ。こうしてこれら4種の断片は、互いの相補性により連結が可能となる。

【0167】

PCR反応液中にてこれら4つの断片の連結反応を行った後、プライマーA及びHを加える事により、正しく4つの断片が連結したものが、この第2のPCRによって増幅してくる。こうして得られた第2のPCR生成物は、3つの移植されたCDRを有し、HindIII及びBamHIの消化後、pUC19ベクターにサブクローニングする。

さらに具体的には、鋳型として再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域バージョン「a」をコードするDNAがプラスミドpUC19に挿入されているプラスミドpUC-RV1-PM1a-4を用いた。

前記プライマーA~Hは次の配列を有する。

【0168】

10

20

30

40

50

## 【表 10】

表 10

後方プライマー	配列番号	前方プライマー	配列番号
A. REVERSE	83	E. 1220-L1b	66
B. 1220-L1	65	F. 1220-L2b	68
C. 1220-L2	67	G. 1220-L3b	70
D. 1220-L3	69	H. UNIVERSAL	82

10

## 【0169】

CDR移植用の後方プライマー1220-L1, 1220-L2及び1220-L3については、8M尿素を含む12%ポリアクリルアミドゲルを用いて精製後使用した。

100 $\mu$ lずつのPCR反応物は20mM Tris-HCl (pH8.8), 10mM KCl, 10mM (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 2mM MgSO<sub>4</sub>, 0.1% Triton X-100, 0.1 $\mu$ gのBSA, 250 $\mu$ M dNTP, 5uのVent DNAポリメラーゼ (BioLabs, U.K.), 50ngのpUC-RV1-PM1a-4 DNA、そして各100pmolesの前方及び後方プライマーを含有した。各PCRチューブは50 $\mu$ lの鉱油で覆い、そして94 $^{\circ}$ Cにて1.5分間の最初の変性の後、94 $^{\circ}$ Cにて1分間、50 $^{\circ}$ Cにて1分間及び72 $^{\circ}$ Cにて1分間の反応を30サイクル行い、そして次に72 $^{\circ}$ Cにて10分間インキュベートした。

20

## 【0170】

252bp (A-E), 96bp (B-F), 130bp (C-G)及び123bp (D-H)の各PCR生成物を2.0%の低融点アガロース (FMC, Bio. Products, USA)ゲルを用いて精製した。すなわち、各DNA断片を含有するアガロース片を切り取りそして65 $^{\circ}$ Cにて5分間溶融せしめ、そしてこれと同容積の2mM EDTA及び200mM NaClを含有する20mM Tris-HCl (pH7.5)を加えた。この混合物をフェノール及びクロロホルムにより抽出し、そしてDNA断片をエタノール沈澱により回収し、そして1mM EDTAを含有する10mM Tris-HCl (pH7.5)に溶解し、そしてPCR連結反応において使用した。

30

## 【0171】

次に、0.2 $\mu$ gの各第1のPCR生成物及び5ユニットのVent DNAポリメラーゼを含有する98 $\mu$ lのPCR反応液を94 $^{\circ}$ Cにて2分間、50 $^{\circ}$ Cにて2分間及び72 $^{\circ}$ Cにて5分間インキュベートし、連結反応を行った。そして次に、各100pmoleのA (REVERSE)及びH (UNIVERSAL)プライマーを加えて反応液を100 $\mu$ lとした後、これを50 $\mu$ lの鉱油でおおい、そして94 $^{\circ}$ Cにて1分間、50 $^{\circ}$ Cにて1分間及び72 $^{\circ}$ Cにて1分間の反応を30サイクル行い、そして次に72 $^{\circ}$ Cにて10分間インキュベートした。

40

## 【0172】

マウスモノクローナル抗体AUK12-20のL鎖のCDRが移植されたL鎖V領域をコードするDNAを含有する558bpの第2PCRの生成物を2.0%低融点アガロースゲルを用いて精製し、そしてBamHI及びHindIIIにより消化後、pUC19ベクターにサブクローニングし、塩基配列を確認し、pUC-RV<sub>L</sub>-1220aを得た。得られたL鎖V領域のアミノ酸配列及びそれをコードするヌクレオチド配列を配列表71に示す。

次いで、L鎖発現ベクターを構築するため、再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域

50

を含有するHindIII - BamHI DNA断片を上記プラスミドpUC - RV<sub>L</sub> - 1220aから切り出し、L鎖発現ベクターHEF - 12 - gのHindIII - BamHI部位に挿入し、再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖V領域バージョンaの発現ベクターであるRV<sub>L</sub> - 1220aを得た。

【0173】

実施例14．再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖の発現及び分析COS細胞での一過性(transient)発現

再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖を発現するベクターRV<sub>L</sub> - 1220a及びキメラAUK12 - 20抗体H鎖を発現するベクター、HEF - 12h - g 1(実施例5)によりCOS細胞を同時形質転換することにより、再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖バージョン「a」の評価を行った。すなわち、COS細胞を $1 \times 10^7$ 個/mlになるようにphosphate - buffered saline(PBS)に懸濁し、この細胞浮遊液0.8mlにDNA(各プラスミドについて10 $\mu$ g)を加えた。Gene Pulsar装置(BioRad)を用い1,900ボルト(V)、25マイクロファラッド( $\mu$ F)の電気容量にてパルスを与えた。

10

【0174】

室温にて10分間の回復期間の後、エクレクトロポレーションした細胞を、10%のウシ胎児血清(-グロブリン不含)を含有するDMEM培地(GIBCO)20mlに加えた。72時間のインキュベーションの後、培養上清を集め、遠心分離して細胞破片を除去し、そして無菌条件下で4℃にて短時間、又は-20℃にて長時間貯蔵した。

20

【0175】

酵素免疫測定法(ELISA)によるヒト様抗体の定量

トランスフェクトされたCOS細胞の培養上清をELISAにより測定して、キメラ抗体が生産されていることを確認した。ヒト様抗体を検出するため、プレートをやぎの抗ヒトIgG(Whole molecule)(Sigma)によりコートした。ブロックした後、COS細胞からの培養上清を段階希釈しそして各ウエルに加えた。プレートのインキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ - 結合ヤギ抗 - ヒトIgG(鎖特異的、Sigma)を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。さらにインキュベーションした後、反応を停止しそして405nmにおける吸光度を測定した。標準として精製ヒトIgG(Sigma)を用いた。

30

【0176】

ヒトIL - 6Rへの結合能を確認するための酵素免疫測定(ELISA)

トランスフェクトされたCOS細胞からの上清をELISAにより測定して、生産されたヒト様抗体が抗原IL - 6Rに結合し得るか否かを決定した。抗原への結合の検出のため、プレートをMT18マウスモノクローナル抗体(参考例1)でコートした。1%BSAでブロックした後、可溶性組換えヒトIL - 6R(SR344)をプレートに加えた。プレートを洗浄した後、COS細胞からの培養上清を段階希釈し、そして該プレートの各ウエルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、アルカリホスファターゼ結合ヤギ抗 - ヒトIgGをウエルに加えた。インキュベーション及び洗浄の後、基質緩衝液を加えた。インキュベーションの後、反応を停止し、そして405nmにおける吸光度を測定した。

40

【0177】

この結果を図17に示す。再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖バージョン「a」とキメラAUK12 - 20抗体H鎖の組み合わせによるヒト様抗体は、キメラAUK12 - 20抗体と同様にヒトIL - 6Rに対する強い結合能を示し、サンプルの希釈度依存的に405nmにおける吸光度が変化し、サンプル中にIL - 6Rに対する抗体が含まれていることが確認された。また、この結果は、再構成ヒトAUK12 - 20抗体L鎖のバージョン「a」がキメラAUK12 - 20抗体L鎖と同様に抗原結合能を持つことを示している。

【0178】

実施例15．ヒトサブグループI(HSGI)コンセンサス配列を用いた再構成ヒトAUK12 - 20抗体H鎖遺伝子の構築

50



実施例 13 で示した方法と同様にして、AUK12-20 抗体 H鎖 V領域の CDR をヒトサブグループ I のコンセンサス配列を FR として有する再構成ヒト V<sub>H</sub>a425 (Kettleboroughら、Protein Engineering, 4, 773-783, 1991) に移植した。まず、再構成ヒト V<sub>H</sub>a425 (上記文献中、Fig 3) をコードする HindIII - BamHI DNA断片をプラスミド HCMV-RV<sub>H</sub>a-425-1 から切り出し、pUC19ベクターの HindIII - BamHI 部位にサブクローニングし、pUC-RV<sub>H</sub>-425a を得た。

【0179】

これを鋳型 DNA として使用した。PCR に用いる 8 個のプライマー (A1 ~ H1) を合成した。プライマー 1220-H1 は、CDR1 の移植及び Thr-28 から Ser-28 の変更を誘導する様にデザインし、プライマー 1220-H3 は CDR3 の移植及び Ser-94 から Arg-94 への変異を誘導する様にデザインした。プライマー 1220-H1, 1220-H2 及び 1220-H3 は、それぞれ 8 M 尿素を含む 12% ポリアクリルアミドゲルを用いて精製後、使用した。各プライマーのヌクレオチド配列は次の通りである。

【0180】

【表 11】

表 11

後方プライマー	配列番号	前方プライマー	配列番号
A1. REVERSE	83	E1. 1220-H1b	73
B1. 1220-H1	72	F1. 1220-H2b	75
C1. 1220-H2	74	G1. 1220-H3b	77
D1. 1220-H3	76	H1. UNIVERSAL	82

【0181】

PCR の条件は、鋳型 DNA として pUC-RV<sub>H</sub>-425a を使用し、H鎖 CDR 移植用プライマーとして上記のものを使用した以外は実施例 13 に記載したのと同じであった。A1 と E1、B1 と F1、C1 と G1、及び D1 と H1 のプライマー対を用いて第 1 PCR 反応を行い、それぞれ 186 bp (A1 - E1), 75 bp (B1 - F1), 173 bp (C1 - G1) 及び 105 bp (D1 - H1) の各第 1 PCR 生成物を 2.0% の低融点アガロースゲルにて精製し、次の第 2 PCR 連結反応において使用した。

【0182】

実施例 13 にて示した条件に従い、各 0.2 µg の上記第 1 PCR 生成物を用いて第 2 PCR (PCR 連結反応を含む) を行い、マウス AUK12-20 抗体の H鎖 V領域 CDR が移植されたヒト H鎖 V領域を含有する 495 bp の PCR 生成物を得、これを 2.0% 低融点アガロースゲルを用いて精製した。そして BamHI 及び HindIII により消化後、得られた BamHI - HindIII 断片を pUC19ベクターにサブクローニングし、塩基配列を確認して、pUC-RV<sub>H</sub>-1220a を得た。

【0183】

ところで、再構成ヒト AUK12-20 抗体 H鎖 V領域をコードする DNA 配列を調べた結果、スプライスの供与配列とよく一致する配列が見い出された。この事は、再構成ヒト PM-1 抗体の作成時に問題となった異常なスプライシングを引き起す可能性がある。そこで、この配列を PCR 法により変異させた。変異誘導プライマーとして、SGI-SP1 (配列番号 97) 及び SGI-SP2 (配列番号 98) を合成した。このプライマー

は、DNA配列AAG GTG AGCをDNA配列AAA GTC AGCに変える。PCR反応の条件は、前記条件と同様に行い、鋳型DNAは50 ngのpUC-RV<sub>H</sub>-1220aであり、そしてプライマーはSGI-SP1とUNIVERSAL(配列番号82)、またはSGI-SP2とREVERSE(配列番号83)のいずれかであった。

【0184】

2個のPCR反応からのPCR生成物を2%低融点アガロースゲルを用いて精製し、そしてPCR連結反応において使用した。各0.2 μgの第1PCR生成物及び5 uのVent DNAポリメラーゼを含有する98 μlのPCR反応液を94℃にて2分間、50℃にて2分間、及び72℃にて5分間インキュベートし連結反応を行った。そして次に100 pmoleずつのUNIVERSAL及びREVERSEプライマーを加え、50 μlの鋳油でおおった後、94℃にて1分間、50℃にて1分間そして72℃にて1分間の第2PCRを30サイクル行い、そして次に72℃にて10分間インキュベートした。第2PCRで得られた495 bpのDNA断片を2.0%低融点アガロースゲルを用いて精製し、HindIII及びBamHIにより消化し、これをpUC19ベクターにサブクローニングした後、塩基配列を確認して、pUC-RV<sub>H</sub>-1220a-2を得た。

10

【0185】

次いで、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域をコードするDNAを含有するHindIII-BamHI DNA断片を上記pUC-RV<sub>H</sub>-1220a-2より切り出し、H鎖発現ベクターHEF-12h-g<sub>1</sub>のHindIII-BamHI部位に導入し、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖のバージョンaの発現ベクターであるRV<sub>H</sub>-1220aを得た。

20

【0186】

再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の他のバージョン(b~d)をコードするDNAを作成するために2組の変異誘発PCRプライマーを合成した。各PCR反応は前記の反応条件と本質的に同じ条件下で行われた。バージョン「b」をコードするDNAの作成のため、2種の第1PCRにおいて、UNIVERSALプライマー(配列番号82)及び変異誘発プライマー1220H-m1a(配列番号78)、あるいは、REVERSEプライマー(配列番号83)と変異誘発プライマー1220H-m1b(配列番号79)の各PCRプライマー、並びに鋳型DNAとしてのpUC-RV<sub>H</sub>-1220aを用いた。それぞれ202 bp及び323 bpの第1PCR生成物を2.0%低融点アガロースゲルを用いて精製後、前記の反応条件と同様に第2PCR(PCR連結反応を含む)を行い、495 bpの生成物(バージョン「b」)を得た。これをHindIII-BamHIにより消化し、そして、pUC19ベクターにサブクローニングし、pUC-RV<sub>H</sub>-1220bを得た。

30

【0187】

同様にして、変異誘発プライマー1220H-m2a(配列番号80)、1220H-m2b(配列番号81)及びこの生成物を鋳型pUC-RV<sub>H</sub>-1220aを用いてPCR生成物(バージョン「c」をコードするDNA)を得、HindIII及びBamHIで消化し、pUC19ベクターのHindIII-BamHI部位に挿入してpUC-RV<sub>H</sub>-1220cを得た。さらに、変異誘発プライマー1220H-m1a(配列番号78)、1220H-m1b(配列番号79)及び鋳型としてのpUC-RV<sub>H</sub>-1220cを用いてPCR生成物(バージョンd)を得、これをHindIII及びBamHIで消化してpUC19ベクターのHindIII-BamHI部位に挿入することによりpUC-RV<sub>H</sub>-1220dを得た。

40

【0188】

なお、プラスミドpUC-RV<sub>H</sub>-1220b中にコードされているの再構成ヒト抗体H鎖V領域バージョン「b」のアミノ酸配列及びそれをコードするヌクレオチド配列を配列番号84に示し、pUC-RV<sub>H</sub>-1220d中にコードされている再構成ヒトH鎖V領域バージョン「d」のアミノ酸配列及びそれをコードするヌクレオチド配列を配列表85に示す。

50

## 【0189】

次いで、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖の各バージョンの発現ベクターを構築するために、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域をコードするDNAを含むHindIII-BamHI断片をpUC-RV<sub>H</sub>-1220b, pUC-RV<sub>H</sub>-1220c、及びpUC-RV<sub>H</sub>-1220dより切り出し、H鎖発現ベクターHEF-12h-g 1のHindIII-BamHI部位に挿入して、各バージョンの発現ベクターRV<sub>H</sub>-1220b, RV<sub>H</sub>-1220c、及びRV<sub>H</sub>-1220dをそれぞれ得た。

## 【0190】

実施例16. 再構成ヒトAUK12-20抗体の種々のバージョンの発現及び分析

再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖を発現する4種類のベクターの1つ(RV<sub>H</sub>-1220a, RV<sub>H</sub>-1220b, RV<sub>H</sub>-1220c、またはRV<sub>H</sub>-1220d)及び再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖を発現するベクターRV<sub>L</sub>-1220aによりCOS細胞を同時形質転換することにより、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の4種類のバージョンを評価した。

10

## 【0191】

比較のため、COS細胞をキメラAUK12-20抗体L鎖及びH鎖を発現する各ベクター(HEF-12h-g 1及びHEF-12-g)によっても同時形質転換した。ヒトIL-6Rへの結合についての測定において、再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖と再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖のバージョン「b」、あるいは再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖と再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖のバージョン「d」との組み合わせによる再構成ヒト12-20抗体は、キメラAUK12-20抗体と同等の結合活性を示した。これらの結果を図18及び図19に示す。

20

## 【0192】

実施例17. ヒト抗体HAXを用いた再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖遺伝子の構築  
マウスモノクローナル抗体AUK12-20のH鎖V領域と最も相同性の高いヒト抗体は、タンパクデータベース“Leeds”の検索により、HAXであった(J. Immunology 139, 2496-2501, 1987, SLE患者由来B cell hybridoma 21/28の産生する抗体、遺伝子配列はFig. 4, 5に、アミノ酸配列はFig. 6に記載)。再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の設計を、HAX抗体のFR領域とマウスモノクローナル抗体AUK12-20のH鎖V領域のCDRを用いて行った。

30

## 【0193】

マウスモノクローナル抗体AUK12-20のH鎖V領域の第一バージョン(S1e1220Ha)のCDRを含む再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域をコードする全DNAは化学合成にて作成した。すなわち、全長439bpのS1e1220HaをコードするDNAを各々21bpの重複部位を有する90~94bpの長さの6本のオリゴヌクレオチド(s1e1220h1~6;それぞれ、配列番号86~91)に分けて設計した。オリゴヌクレオチドの設計にあたり、2次構造の検索を行ない、構造上に問題のある部位に関して、アミノ酸置換がおきない様に、コドンの第3塩基を変換した。これらのオリゴヌクレオチドの相互関係及び2本鎖合成DNAの完成までの過程を図20に示す。

40

## 【0194】

PCR法を用いて図20に示す反応を行う。すなわち6本の合成オリゴヌクレオチドを同一PCR反応チューブに加え、第1のPCR反応を行う。これにより、2つのオリゴヌクレオチドのアニーリング伸長を行うことができ、さらに、4つのオリゴヌクレオチド、または、全長のオリゴヌクレオチドを得ることができる。次に、末端プライマーA(配列番号92)及びB(配列番号93)を加え、第2のPCR反応を行うことで、正しく全長を有するオリゴヌクレオチドのみを増幅することができる。得られた生成物を精製し、BamHI及びHindIIIにより消化後、pUC19ベクターにサブクローニングしてシーケンスを行う。

## 【0195】

50

具体的には、100 mM Tris-HCl (pH8.3), 50 mM KCl, 0.1 mM dATP, 0.1 mM dGTP, 0.1 mM dCTP, 0.1 mM dTTP, 1.5 mM MgCl<sub>2</sub> 及び 2.5 uのDNAポリメラーゼ AmpliTaq (Perkin Elmer Cetus) 並びに各オリゴヌクレオチド 5 pmole を含有する 98 µl の反応混合物を 94 1.5分間の変性後、94 3分間、50 2分間、72 5分間の反応を3サイクル行い、次に72 にて10分間インキュベートした。

【0196】

反応液に50 µMの末端プライマーAおよびBを1 µlずつ加え、80 µlの鉱油で覆い、94 1.5分間の変性後、94 にて1分間、50 にて1分間、72 1分間の反応を30サイクル行い、続いて72 で10分間インキュベートした。439 bpのPCR生成物を1.5%の低融点アガロースゲルを用いて精製し、制限酵素 BamHI および HindIII により消化後、pUC19ベクターにサブクローニングして、塩基配列を確認した。得られたクローンを pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Ha とした。このプラスミド中にコードされている再構成ヒトAUK12-20抗体のH鎖V領域バージョン「a」のアミノ酸配列及びそれをコードするヌクレオチド配列を配列番号94に示す。

10

【0197】

次いで、再構成ヒトAUK12-20 (sle1220Ha) 抗体H鎖V領域をコードする遺伝子を含有する HindIII - BamHI DNA断片を pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Ha より切出し、H鎖発現ベクターHEF-12h-g 1の HindIII - BamHI 部位に導入し、RV<sub>H</sub>-sle1220Ha を得た。

20

【0198】

再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の他のバージョン(「b」~「d」)を作成するため、2つの変異誘発プライマー sle1220Hm1 (配列番号95)、及び sle1220Hm2 (配列番号96) を合成した。各PCR反応では、実施例13で示されている Vent DNAポリメラーゼ及び反応液組成を用いた。各PCR反応では、バージョン「b」及びバージョン「c」については、鋳型としての pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Ha, 50 pmole の変異誘発プライマー sle1220Hm1 または sle1220Hm2 及び 50 pmole の末端プライマーBを含有する反応混合物を 94 1.5分間の変性の後、94 1分、50 1分、72 1分の30サイクルの反応にかけ、次に72 で10分間インキュベートした。

30

【0199】

235 bp または 178 bp の生成物を 1.5% の低融点アガロースゲルを用いて精製し、第2のPCR反応のプライマーとして使用した。すなわち、50 pmole の末端プライマーAと、0.2 µg のPCR生成物を加え、pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Ha を鋳型として、第2PCR反応を行い、439 bpの生成物を 1.5% 低融点アガロースゲルで精製、BamHI 及び HindIII で消化後 pUC19ベクターにサブクローニングして、それぞれ構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域バージョン「b」又は「c」をコードするプラスミド pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hb 又は pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hc を得た。

【0200】

再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域バージョン「d」をコードするDNAは次の様にして作製した。鋳型としての pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hb を用いた。変異誘導プライマー sle1220Hm2 及び末端プライマーBを 50 pmole ずつ用いて第1のPCR反応を30サイクル行った。得られた178 bpのPCR生成物を 1.6% の低融点アガロースゲルにより精製し、第2のPCRのプライマーとして用いた。このプライマーと 50 pmole の末端プライマーAを用いて第2のPCRを行い、439 bpのDNA断片を得た。これを、精製し、BamHI 及び HindIII にて消化後 pUC19ベクターにサブクローニングし、ヌクレオチド配列を確認し、pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hd を得た。

40

【0201】

50

次いで、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖の各バージョンの発現ベクターを構築するため、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域をコードするDNAを含むBamHI-HindIII断片をpUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hb, pUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hc、およびpUC-RV<sub>H</sub>-sle1220Hdより切り出し、H鎖発現ベクターHEF-12h-g 1のHindIII-BamHI部位に挿入して、各発現ベクター、RV<sub>H</sub>-sle1220Hb, RV<sub>H</sub>-sle1220HcおよびRV<sub>H</sub>-sle1220Hdをそれぞれ得た。

#### 【0202】

##### 分析

再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖を発現する4種類のベクターのうちの1つ(RV<sub>H</sub>-sle1220Ha, RV<sub>H</sub>-sle1220Hb, RV<sub>H</sub>-sle1220HcまたはRV<sub>H</sub>-sle1220Hd)および、再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖を発現するベクターRV<sub>L</sub>-1220aを用いてCOS細胞を同時形質転換することにより、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の4種類のバージョンを、IL-6RへのIL-6の結合を阻害する能力について評価した。この結果を図21~24に示す。なお、これらの結果は、生産された抗体をプロテインAによって精製した後に得られたものである。

#### 【0203】

上記のごとく、本発明によれば、キメラL鎖もしくは再構成L鎖又はキメラH鎖もしくは再構成H鎖のV領域、そして特にFR中の1個又は複数個のアミノ酸を他のアミノ酸に置換してもなおヒトIL-6Rに結合する能力を維持している。従って本発明は、その本来の性質を維持している限り、1個又は複数個のアミノ酸が他のアミノ酸により置換されている、キメラ抗体及び再構成ヒト抗体、キメラL鎖及び再構成L鎖、キメラH鎖及び再構成H鎖、再構成L鎖V領域、並びに再構成H鎖V領域、並びにこれらをコードするDNAをも包含する。

#### 【0204】

##### 参考例

本発明において使用される出発ハイブリドーマは次の様にして作製された。

##### 参考例1. ハイブリドーマMT18の作製

ヒトIL-6Rに対するモノクローナル抗体を生産するハイブリドーマを作製するため、免疫原として、細胞表面にヒトIL-6Rを発現するマウスT細胞を次の様にして作製した。すなわち、Y. Hirataら、J. Immunol. Vol. 143, 2900-2906 (1989)に開示されているプラスミドpZipneo IL-6Rを常法に従ってマウスT細胞系CTLL-2(ATCC TIB214)にトランスフェクトし、生ずる形質転換体を常法に従ってG418を用いてスクリーニングすることにより細胞あたり約30,000個のヒトIL-6Rを発現する細胞株を得た。この細胞株をCTBC3と称する。

#### 【0205】

CTBC3細胞を常法に従ってRPMI1640中で培養し、そして培養細胞をPBS緩衝液により4回洗浄し、そして $1 \times 10^7$ 個の細胞をC57BL/6マウスに腹腔内注射して免疫感作した。この免疫感作は1週間に1回6週間にわたって行った。

この免疫感作されたマウスから脾臓細胞を得、そして常法に従ってポリエチレングリコールを用いて骨髄腫P3U1細胞を融合せしめ、そして融合した細胞を次の様にしてスクリーニングした。IL-6R陰性ヒトT細胞系JURKAT(ATCC CRL 8163)を、プラスミドpZipneo IL-6Rにより同時トランスフェクトし、そして形質転換された細胞をスクリーニングして、細胞当たり約100,000個のIL-6Rを発現する細胞系を得た。この細胞系をNJBC8と命名した。

#### 【0206】

NP-40で細胞溶解したNJBC8を認識するがしかしNP-40で細胞溶解したJURKATを認識しない抗体を生産するハイブリドーマ細胞系をクローン化しそしてMT18と命名した。ハイブリドーマMT18は、工業技術院微生物工業技術研究所にブダベス

10

20

30

40

50

ト条約のもとに1990年7月10日に微工研条寄第2999号(FERM BP-2999)として寄託された。

【0207】

参考例2. ハイブリドーマPM1の作製

ヒトIL-6Rに対するモノクローナル抗体を生産するハイブリドーマを作製するため、抗原として、ヒトIL-6Rを次の様にして抽出した。3×10<sup>9</sup>個のヒト骨髓腫細胞(IL-6R生産細胞)を1mlの1%ジギトニン、10mMトリエタノールアミン緩衝液(pH7.4)、0.15M NaCl及び1mM PMSF(フェニルメチルスルホニルフルオリド;和光純薬)中で溶解した。他方、参考例1において調製したハイブリドーマMT18により生産されたMT18抗体を、ブロムシアンで活性化されたセファロース4B(Pharmacia)に常法に従って結合させた。このMT18抗体結合セファロース4Bを前記の細胞溶解物を混合することにより、セファロース4B上のMT18抗体に前記可溶化したIL-6Rを結合させた。セファロース4Bに非特異的に結合した物質を洗浄除去し、そしてSepharose 4BにMT18抗体を介して結合したIL-6Rを免疫原として使用した。

10

【0208】

前記の免疫原を用いてBALB/cマウスを1週間に1回4週間にわたり腹腔内に免疫感作した。次に、この免疫感作されたマウスから脾臓細胞を得、そして常法に従ってポリエチレングリコールを用いて骨髓腫細胞P3U1と融合せしめた。融合した細胞を次のようにしてスクリーニングした。まず、培養上清及び0.01mlのProtein Gセファロース(Pharmacia)を混合して上清中の免疫グロブリンをProtein Gセファロースに吸着せしめた。他方、<sup>35</sup>S-メチオニンにより内部標識された10<sup>11</sup>個のU266細胞を溶解し、そしてMT18結合セファロース4Bを用いてIL-6Rをアフィニティ精製した。

20

【0209】

次に、<sup>35</sup>S-メチオニンで標識されたIL-6Rを、免疫グロブリンが結合している上記のProtein Gセファロースにより免疫沈降せしめ、そして沈澱をSDS-PAGEにより分析した。その結果、IL-6Rに特異的に結合する抗体を生産する1個のハイブリドーマクローンを単離し、そしてPM1と命名した。ハイブリドーマPM1は工業技術院微生物工業技術研究所にブダペスト条約のもとに1990年7月10日に、微工研条寄第2998号(FERM BP-2998)として寄託された。

30

【0210】

参考例3. ハイブリドーマAUK12-20, AUK64-7及びAUK146-15の作製

免疫原として可溶性IL-6R(SR 344)を、Yasukawa, K.らの、J. Biochem. 108, 673-676, 1990、に記載されている方法に従って調製した。

すなわち、N-末端から345番目のコドンが終止コドンにより置換されているIL-6RをコードするcDNAを含有するプラスミドpECEdhfr344をCHO(5E27)細胞にトランスフェクトし、そのトランスフェクトされた細胞を無血清培地(SF-0培地、三光純薬)中で培養し、そして得られる上清をHF-Lab1系(東ソー)により濃縮しそしてBlue-5PWカラム及びPhenyl-5PWカラムにより精製した。精製された可溶性IL-6RはSDS-PAGEで単一バンドを示した。

40

【0211】

雌性BALB/cAnNCrjマウス(日本クレア)に、1回の免疫原量を10µg/マウスとしてFreundの完全アジュバント(Bacto Adjuvant Complete H37Ra, Difco)と共に皮下注射し、そしてそれぞれ最初の注射の2週間及び3週間後に、Freundの不完全アジュバント(Bacto Adjuvant Incomplete Freund, Difco)と共に同量の免疫原を第二回及び第三回追加免疫として皮下注射した。最終免疫感作(第四回注射)は第三回注射の1週

50

間後に、アジュバントを使わないで尾静脈内に行った。

【0212】

免疫感作されたマウスから血清試料を採取し、希釈緩衝液により段階的に希釈し、そして Goldsmith, P. K., Analytical Biochemistry, 117, 53-60, 1981、に記載されている方法に従ってELISA法により分析した。すなわち、SR344 (0.1 µg/ml) によりコートされたプレートを1%BSAによりブロックし、そして前記の希釈された試料をそれに加えた。SR344に結合したマウスIgGをやぎの抗-マウスIgG/アルカリホスファターゼ(A/P)(ZYMED)及びアルカリホスファターゼ用基質(Sigma-104)を用いて測定した。

【0213】

血清中の抗-SR344抗体の増加を確認した後、最終免疫感作から3日後に、5匹のBALB/cマウスから脾臓細胞を得た。脾臓細胞及び骨髓細胞株(P3U1)を25:1の比率で混合し、PEG1500を用いて融合し、そして2000個のウエル中で $0.7 \sim 1.1 \times 10^6$ 細胞/ウエルの細胞濃度で培養した。ウエルからの上清を、SR344に結合するそれらの能力について(R344認識アッセイと称する第一次スクリーニング)、及びSR344とIL-6Rとの結合を阻害するそれらの能力について(IL-6/sIL6R結合阻害アッセイ(RBIA)による)スクリーニングした。第一次スクリーニングが240個の陽性ウエルをもたらし、そして第二次スクリーニングが36個の陽性ウエルをもたらした。

【0214】

上記のSR344認識アッセイは次の様にして行った。やぎの抗マウスIg(Cappel) (1 µg/ml) によりコートされたプレート(MaxiSorp, Nunc)を1%BSAによりブロックし、そして100 µl/ウエルのハイブリドーマ培養上清をそれに添加し、次に室温にて1時間インキュベートした。プレートを洗浄した後、20 ng/mlのSR344をウエルに加え、そして室温にて1時間インキュベーションを行った。上清に由来する固定化された抗体により捕捉されたSR344の量を、ラビット抗SR344 IgG(#2, 5 µg/ml)、やぎの抗ラビットIgG-アルカリホスファターゼ(A/P)(1:3000, Tago)及び基質(1 mg/ml, Sigma-104)の添加、並びにそれに続く405-600 nmでの吸光度の測定により定量した。

【0215】

前記のRBIAは次の様にして行った。MT18抗体でコートしたプレートを100 ng/mlのSR344(100 µl/ウエル)で満たし、そして室温にて1時間インキュベーションを行った。プレートを洗浄した後、50 µl/ウエルのハイブリドーマ培養上清及び50 µl/ウエルのピオチン-IL-6結合体(20 ng/ml)をそれぞれのウエルに同時に加え、そしてウエルを室温にて1時間インキュベートした。ストレプトアビジン-A/P(1:7000, PIERCE)及び対応する基質(Sigma-104)を添加し、405-600 nmでの吸光度を測定することにより、SR344に結合したピオチン-IL-6の量を測定した。

【0216】

最後に、限界希釈法を2回反復することにより陽性クローンを純化し、そしてSR344とIL-6との結合を阻害する3個のハイブリドーマクローン、すなわちAUK12-20, AUK146-15及びAUK64-7;並びにSR344とIL-6との結合を阻害しないハイブリドーマクローンAUK181-6を得た。

【0217】

【発明の効果】

本発明はヒトIL-6Rに対する再構成ヒト抗体を提供し、この抗体においてはヒト抗体のV領域のCDRがヒトIL-6Rに対するマウスモノクローナル抗体のCDRにより置き換えられている。この再構成ヒト抗体の大部分がヒト抗体に由来し、そしてCDRは抗原性が低いから、本発明の再構成ヒト抗体はヒトに対する抗原性が低く、そしてそれ故に療法用として期待される。

10

20

30

40

50

【 0 2 1 8 】

【 表 1 2 】

表 12

ブタベスト条約規則第 1 3 規則の 2 の寄託された微生物への言及

寄託機関：National Collections of Industrial and Marine  
Bacteria Limited

あて名：23St Macher Drive, Aberdeen AB2 1RY, UNITED  
KINGDOM

10

<u>微生物の表示</u>	<u>寄託番号</u>	<u>寄託日</u>
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ pPM-h1	NCIMB 40362	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p12-h2	NCIMB 40363	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p64-h2	NCIMB 40364	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p146-h1	NCIMB 40365	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ pPM-k3	NCIMB 40366	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p12-k2	NCIMB 40367	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p64-k4	NCIMB 40368	1991年 2 月12日
<u>E. coli</u> DH5 $\alpha$ p146-k3	NCIMB 40369	1991年 2 月12日

20

寄託機関：通商産業省工業技術院微生物工業技術研究所

あて名：日本国茨城県つくば市東 1 丁目 1 番 3 号

30

<u>微生物の表示</u>	<u>寄託番号</u>	<u>寄託日</u>
MT18	FERM BP-2999	1990年 7 月10日
PM 1	FERM BP-2998	1990年 7 月10日

【 0 2 1 9 】

【 配 列 表 】

40



## SEQUENCE LISTING

<110> Chugai Seiyaku Kabushiki Kaisha  
 <120> Chimeric Antibody against human interleukin-6 receptor  
 <150>  
 <151>  
 <160> 114  
 <210> 1 10  
 <211> 40  
 <212> DNA  
 <213> Artificial Sequence  
 <220>  
 <400> 1  
 actagtcgac atgaagtgc ctgtaggct gtgggtgctg 40  
 [ 0 2 2 0 ] 20  
 <210> 2  
 <211> 39  
 <212> DNA  
 <213> Artificial Sequence  
 <220>  
 <400> 2  
 actagtcgac atggagwcag acacactcct gytatgggt 39 30  
 [ 0 2 2 1 ]  
 <210> 3  
 <211> 40  
 <212> DNA  
 <213> Artificial Sequence  
 <220>  
 <400> 3 40  
 actagtcgac atgagtgtgc tcactcaggt cctggsgttg 40  
 [ 0 2 2 2 ]

<210> 4

<211> 43

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 4

actagtcgac atgaggrccc ctgctcagwt tyttggmwtc ttg 43 10

[ 0 2 2 3 ]

<210> 5

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 5

actagtcgac atggatttwc aggtgcagat twtcagcttc 40 20

[ 0 2 2 4 ]

<210> 6

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 6

actagtcgac atgaggtkcy ytgytsagyt yctgrgg 37 30

[ 0 2 2 5 ]

<210> 7

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 7

actagtcgac atgggcwtca agatggagtc acakwyyw g 41 40

[ 0 2 2 6 ]

<210> 8

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 8

actagtcgac atg~~gggg~~ggay ctkttt~~ycmm~~ tttttcaatt g 41 10

[ 0 2 2 7 ]

<210> 9

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 9

actagtcgac atggtrtccw cascicagtt ccttg 35 20

[ 0 2 2 8 ]

<210> 10

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 10

actagtcgac atgtatatat gttgtgtgtc tatttct 37 30

[ 0 2 2 9 ]

<210> 11

<211> 38

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 11

actagtcgac atggaagccc cagctcagct tcctctcc 38 40

[ 0 2 3 0 ]

<210> 12

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 12

ggatcccggg tggatggtgg gaagatg

27

10

【 0 2 3 1 】

<210> 13

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 13

actagtcgac atgaaatgca gctgggtcat sttcttc

37

20

【 0 2 3 2 】

<210> 14

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 14

actagtcgac atgggatgga gctrtatcat sytctt

36

30

【 0 2 3 3 】

<210> 15

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 15

actagtcgac atgaagwtgt ggttaaactg ggttttt

37

40

【 0 2 3 4 】

<210> 16

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 16

actagtcgac atgractttg ggytcagctt grttt 35 10

[ 0 2 3 5 ]

<210> 17

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 17

actagtcgac atggactcca ggctcaattt agttttcctt 40 20

[ 0 2 3 6 ]

<210> 18

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 18

actagtcgac atggctgtcy trgsgcttct ctctctgc 37 30

[ 0 2 3 7 ]

<210> 19

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 19

actagtcgac atggratgga gckggrrctt tmtctt 36 40

[ 0 2 3 8 ]

<210> 20

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 20

actagtcgac atgagagtgc tgattctttt gtg 33 10

【 0 2 3 9 】

<210> 21

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 21

actagtcgac atggmttggg tgtggamctt gctattcctg 40 20

【 0 2 4 0 】

<210> 22

<211> 37

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 22

actagtcgac atgggcagac ttacattctc attcctg 37 30

【 0 2 4 1 】

<210> 23

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 23

ggatcccggg ccagtggata gacagatg 28 40

【 0 2 4 2 】

<210> 24

<211> 393

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (60)

10

<221> mat peptide

<222> (61)... (393)

<223> Clone:p12-k2

<400> 24

atg gag tca gac aca ctc ctg cta tgg gta ctg ctg ctc tgg gtt cca 48

Met Glu Ser Asp Thr Leu Leu Leu Trp Val Leu Leu Leu Trp Val Pro

-20 -15 -10 -5

20

ggt tcc act ggt gac att gtg ctg aca cag tct cct gct tcc tta ggt 96

Gly Ser Thr Gly Asp Ile Val Leu Thr Gln Ser Pro Ala Ser Leu Gly

1 5 10

gta tct ctg ggg cag agg gcc acc atc tca tgc agg gcc agc aaa agt 144

Val Ser Leu Gly Gln Arg Ala Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Lys Ser

15 20 25

gtc agt aca tct ggc tat agt tat atg cac tgg tac caa cag aaa cca 192

Val Ser Thr Ser Gly Tyr Ser Tyr Met His Trp Tyr Gln Gln Lys Pro

30 35 40

30

gga cag aca ccc aaa ctc ctc atc tat ctt gca tcc aac cta gaa tct 240

Gly Gln Thr Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Leu Ala Ser Asn Leu Glu Ser

45 50 55 60

ggg gtc cct gcc agg ttc agt ggc agt ggg tct ggg aca gac ttc acc 288

Gly Val Pro Ala Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr

65 70 75

40







aca gcc tac atg cat ctc agc agc ctg aca tct gag gac tct gca gtc	336	
Thr Ala Tyr Met His Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val		
80	85	90
tat tac tgt gca agg ggg ggt aac cgc ttt gct tac tgg ggc caa ggg	384	
Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Asn Arg Phe Ala Tyr Trp Gly Gln Gly		
95	100	105
act ctg gtc act gtc tct gca	405	
Thr Leu Val Thr Val Ser Ala		10
110	115	

【 0 2 4 4 】

<210> 26

<211> 381

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (60)

10

<221> mat peptide

<222> (61)... (381)

<223> Clone:pPM-k3

<400> 26

atg gtg tcc tca gct cag ttc ctt ggt ctc ctg ttg ctc tgt ttt caa 48

Met Val Ser Ser Ala Gln Phe Leu Gly Leu Leu Leu Leu Cys Phe Gln

-20 -15 -10 -5

20

ggt acc aga tgt gat atc cag atg aca cag act aca tcc tcc ctg tct 96

Gly Thr Arg Cys Asp Ile Gln Met Thr Gln Thr Thr Ser Ser Leu Ser

1 5 10

gcc tct ctg gga gac aga gtc acc atc agt tgc agg gca agt cag gac 144

Ala Ser Leu Gly Asp Arg Val Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Gln Asp

15 20 25

att agc agt tat tta aac tgg tat cag cag aaa cca gat gga act att 192

Ile Ser Ser Tyr Leu Asn Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Asp Gly Thr Ile

30 35 40

30

aaa ctc ctg atc tac tac aca tca aga tta cac tca gga gtc cca tca 240

Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr Ser Arg Leu His Ser Gly Val Pro Ser

45 50 55 60

agg ttc agt ggc agt ggg tct gga aca gat tat tct ctc acc att aac 288

Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Tyr Ser Leu Thr Ile Asn

65 70 75

40

aac ctg gag caa gaa gac att gcc act tac ttt tgc caa cag ggt aac 336  
Asn Leu Glu Gln Glu Asp Ile Ala Thr Tyr Phe Cys Gln Gln Gly Asn  
80 85 90  
acg ctt ccg tac acg ttc gga ggg ggg acc aag ctg gaa ata aat 381  
Thr Leu Pro Tyr Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Asn  
95 100 105

【 0 2 4 5 】

10

<210> 27

<211> 411

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (54)

10

<221> mat peptide

<222> (55)... (411)

<223> Clone:pPM-h1

<400> 27

atg aga gtg ctg att ctt ttg tgg ctg ttc aca gcc ttt cct ggt atc 48

Met Arg Val Leu Ile Leu Leu Trp Leu Phe Thr Ala Phe Pro Gly Ile

-15

-10

-5

20

ctg tct gat gtg cag ctt cag gag tcg gga cct gtc ctg gtg aag cct 96

Leu Ser Asp Val Gln Leu Gln Glu Ser Gly Pro Val Leu Val Lys Pro

-1

5

10

tct cag tct ctg tcc ctc acc tgc act gtc act ggc tac tca atc acc 144

Ser Gln Ser Leu Ser Leu Thr Cys Thr Val Thr Gly Tyr Ser Ile Thr

15

20

25

30

agt gat cat gcc tgg agc tgg atc cgg cag ttt cca gga aac aaa ctg 192

Ser Asp His Ala Trp Ser Trp Ile Arg Gln Phe Pro Gly Asn Lys Leu

35

40

45

30

gag tgg atg ggc tac ata agt tac agt ggt atc act acc tac aac cca 240

Glu Trp Met Gly Tyr Ile Ser Tyr Ser Gly Ile Thr Thr Tyr Asn Pro

50

55

60

tct ctc aaa agt cga atc tct atc act cga gac aca tcc aag aac cag 288

Ser Leu Lys Ser Arg Ile Ser Ile Thr Arg Asp Thr Ser Lys Asn Gln

65

70

75

40

ttc ttc cta cag ttg aat tct gtg act act ggg gac acg tcc aca tat	336	
Phe Phe Leu Gln Leu Asn Ser Val Thr Thr Gly Asp Thr Ser Thr Tyr		
80	85	90
tac tgt gca aga tcc cta gct cgg act acg gct atg gac tac tgg ggt	384	
Tyr Cys Ala Arg Ser Leu Ala Arg Thr Thr Ala Met Asp Tyr Trp Gly		
95	100	105
caa gga acc tca gtc acc gtc tcc tca	411	
Gln Gly Thr Ser Val Thr Val Ser Ser		10
115		

[ 0 2 4 6 ]

<210> 28

<211> 393

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (60)

10

<221> mat peptide

<222> (61)... (393)

<223> Clone:p64-k4

<400> 28

atg gag tca gac aca ctc ctg cta tgg gtg ctg ctg ctc tgg gtt cca 48

Met Glu Ser Asp Thr Leu Leu Leu Trp Val Leu Leu Leu Trp Val Pro

-20 -15 -10 -5

20

ggt tcc aca ggt gac att gtg ttg atc caa tct cca gct tct ttg gct 96

Gly Ser Thr Gly Asp Ile Val Leu Ile Gln Ser Pro Ala Ser Leu Ala

-1 5 10

gtg tct cta ggg cag agg gcc acc ata tcc tgc aga gcc agt gaa agt 144

Val Ser Leu Gly Gln Arg Ala Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Glu Ser

15 20 25

gtt gat agt tat ggc aat agt ttt atg cac tgg tac cag cag aaa cca 192

Val Asp Ser Tyr Gly Asn Ser Phe Met His Trp Tyr Gln Gln Lys Pro

30 35 40

30

gga cag cca ccc aaa ctc ctc atc tat cgt gca tcc aac cta gaa tct 240

Gly Gln Pro Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Arg Ala Ser Asn Leu Glu Ser

45 50 55 60

ggg atc cct gcc agg ttc agt ggc agt ggg tct agg aca gac ttc acc 288

Gly Ile Pro Ala Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Arg Thr Asp Phe Thr

65 70 75

40

ctc acc att aat cct gtg gag gct gat gat gtt gca acc tat tac tgt	336
Leu Thr Ile Asn Pro Val Glu Ala Asp Asp Val Ala Thr Tyr Tyr Cys	
80                                  85                                  90	
cag caa agt aat gag gat cct ccc acg ttc ggt gct ggg acc aag ctg	384
Gln Gln Ser Asn Glu Asp Pro Pro Thr Phe Gly Ala Gly Thr Lys Leu	
95                                  100                                  105	
gag ctg aaa	393
Glu Leu Lys	
110	

10

【 0 2 4 7 】



<210> 29  
 <211> 417  
 <212> DNA  
 <213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (57)

10

<221> mat peptide

<222> (58)... (417)

<223> Clone:p64-h2

<400> 29

atg gga tgg agc ggg gtc ttt atc ttc ctc ctg tca gta act gca ggt 48

Met Gly Trp Ser Gly Val Phe Ile Phe Leu Leu Ser Val Thr Ala Gly

-15

-10

-5

20

gtc cac tcc cag gtt caa ttg cag cag tct gga gct gag ttg atg aag 96

Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Ala Glu Leu Met Lys

-1

5

10

cct ggg gcc tca gtg aag atc tcc tgc aag gct act ggc tac aca ttc 144

Pro Gly Ala Ser Val Lys Ile Ser Cys Lys Ala Thr Gly Tyr Thr Phe

15

20

25

agt agt tat tgg ata gtg tgg ata aag cag agg cct gga cat ggc ctt 192

Ser Ser Tyr Trp Ile Val Trp Ile Lys Gln Arg Pro Gly His Gly Leu

30

35

40

45

30

gag tgg att gga gag att tta cct gga acc ggt agt act aac tac aat 240

Glu Trp Ile Gly Glu Ile Leu Pro Gly Thr Gly Ser Thr Asn Tyr Asn

50

55

60

gag aaa ttc aag ggc aag gcc aca ttc act gca gat aca tct tcc aac 288

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

65

70

75

40

aca gcc tac atg caa ctc agc agc ctg aca tct gag gac tct gcc gtc	336	
Thr Ala Tyr Met Gln Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val		
80	85	90
tat tac tgt gca agt cta gac agc tcg ggc tac tat gct atg gac tat	384	
Tyr Tyr Cys Ala Ser Leu Asp Ser Ser Gly Tyr Tyr Ala Met Asp Tyr		
95	100	105
tgg ggt caa gga acc tca gtc acc gtc tcc tca	417	10
Trp Gly Gln Gly Thr Ser Val Thr Val Ser Ser		
110	115	120

[ 0 2 4 8 ]

<210> 30

<211> 381

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (60)

10

<221> mat peptide

<222> (61)... (381)

<223> Clone:p146-k3

<400> 30

atg gtg tcc aca cct cag ttc ctt ggt ctc ctg ttg atc tgt ttt caa 48

Met Val Ser Thr Pro Gln Phe Leu Gly Leu Leu Leu Ile Cys Phe Gln

-20 -15 -10 -5

20

ggt acc aga tgt gat atc cag atg aca cag act aca tcc tcc ctg tct 96

Gly Thr Arg Cys Asp Ile Gln Met Thr Gln Thr Thr Ser Ser Leu Ser

-1 5 10

gcc tct ctg gga gac aga gtc acc atc agt tgc agg gca agt cag gac 144

Ala Ser Leu Gly Asp Arg Val Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Gln Asp

15 20 25

att agt aat tat tta aac tgg tat caa cag aaa cca gat gga act gtt 192

Ile Ser Asn Tyr Leu Asn Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Asp Gly Thr Val

30 35 40

30

aaa ctc ctg atc tac tat aca tca aga tta cac tca gga gtc cca tca 240

Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr Ser Arg Leu His Ser Gly Val Pro Ser

45 50 55 60

agg ttc agt ggc agt ggg tct gga aca gat tat tct ctc acc att agc 288

Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Tyr Ser Leu Thr Ile Ser

65 70 75

40

aac ctg gag caa gaa gat att gcc agt tac ttt tgc caa cag ggt tat	336	
Asn Leu Glu Gln Glu Asp Ile Ala Ser Tyr Phe Cys Gln Gln Gly Tyr		
80	85	90
acg cct ccg tgg acg ttc ggt gga ggc acc aag ttg gaa atc aaa	381	
Thr Pro Pro Trp Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys		
95	100	105

【 0 2 4 9 】

10

<210> 31

<211> 402

<212> DNA

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (1)... (51)

10

<221> mat peptide

<222> (52)... (402)

<223> Clone:p146-h1

<400> 31

atg gag ctg gat ctt tat ctt att ctg tca gta act tca ggt gtc tac 48

Met Glu Leu Asp Leu Tyr Leu Ile Leu Ser Val Thr Ser Gly Val Tyr

-15

-10

-5

20

tca cag gtt cag ctc cag cag tct ggg gct gag ctg gca aga cct ggg 96

Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Ala Glu Leu Ala Arg Pro Gly

-1

5

10

15

gct tca gtg aag ttg tcc tgc aag gct tct ggc tac acc ttt act aac 144

Ala Ser Val Lys Leu Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe Thr Asn

20

25

30

tac tgg gtg cag tgg gta aaa cag agg cct gga cag ggt ctg gaa tgg 192

Tyr Trp Val Gln Trp Val Lys Gln Arg Pro Gly Gln Gly Leu Glu Trp

35

40

45

30

att ggg tct att tat cct gga gat ggt gat act agg aac act cag aag 240

Ile Gly Ser Ile Tyr Pro Gly Asp Gly Asp Thr Arg Asn Thr Gln Lys

50

55

60

ttc aag ggc aag gcc aca ttg act gca gat aaa tcc tcc atc aca gcc 288

Phe Lys Gly Lys Ala Thr Leu Thr Ala Asp Lys Ser Ser Ile Thr Ala

65

70

75

40



【 0 2 5 3 】

〈210〉 35

〈211〉 36

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 35

gttggatcca ctcacctgca gagacagtta ccagag

36

10

【 0 2 5 4 】

〈210〉 36

〈211〉 35

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 36

cttggatcca ctcacgattt atttccagct tggtc

35

20

【 0 2 5 5 】

〈210〉 37

〈211〉 35

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 37

cttggatcca ctcacgtttt atttccagct tggtc

35

30

【 0 2 5 6 】

〈210〉 38

〈211〉 36

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 38

acaaagcttc caccatggig tcttcagctc agttcc

36

40

【 0 2 5 7 】

<210> 39

<211> 39

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 39

tgttagatct actcacctga ggagacagtg actgaggtt

39

10

[ 0 2 5 8 ]

<210> 40

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 40

gtctaagctt ccacatgag agtgctgatt cttttg

36

20

[ 0 2 5 9 ]

<210> 41

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 41

tacgcaaacc gcctctc

17

30

[ 0 2 6 0 ]

<210> 42

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 42

gagtgacca tatgcggt

18

40

[ 0 2 6 1 ]



<210> 43

<211> 55

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 43

accgtgtctg gctacacctt caccagcgat catgccctgga gctgggtgag acagc 55 10

[ 0 2 6 2 ]

<210> 44

<211> 63

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 44

tgagtggatt ggatacatta gttatagtgg aatcacaacc tataatccat 50  
ctctcaaatc cag 63 20

[ 0 2 6 3 ]

<210> 45

<211> 54

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 45

tattattgtg caagatccct agctcggact acggctatgg actactgggg tcaa 54 30

[ 0 2 6 4 ]

<210> 46

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 46

gtgacaatgc tgagagacac cagcaag 27 40

[ 0 2 6 5 ]

<210> 47

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 47

**gggtgccact ccgatgtcca actg** 24 10

【 0 2 6 6 】

<210> 48

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 48

**ggctctgagt ggatgggata cattagt** 27 20

【 0 2 6 7 】

<210> 49

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 49

**gtgtctggct actcaattac cagcatcat** 29 30

【 0 2 6 8 】

<210> 50

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 50

**gttagagcca gccaggacat cagcagttac ctgaactggt accagcag** 48 40

【 0 2 6 9 】

<210> 51

<211> 42

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 51

atctactaca cctccagact gcactctggt gtgccaagca ga 42 10

【 0 2 7 0 】

<210> 52

<211> 50

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 52

acctactact gccaacaggg taacacgctt ccatacacgt tcggccaagg 50 20

【 0 2 7 1 】

<210> 53

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 53

agcggtagcg actacacctt caccatc 27 30

【 0 2 7 2 】

<210> 54  
 <211> 706  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)... (6) 10  
 <221> intron  
 <222> (54)... (135)  
 <221> intron/aberrant splicing  
 <222> (258)... (348)  
 <221> intron  
 <222> (506)... (706)  
 <221> Bam HI site 20  
 <222> (701)... (706)  
 <223> Gene coding for H chain V region version (f) of reshaped human PM-  
 1 antibody against human IL-6R  
 <400> 54  
 aagcttc atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca gct 49  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala  
 -15 -10 30  
 aca g gtaaggggct cacagtagca ggcttgaggt ctggacatat atatgggtga 103  
 Thr  
 -5  
 caatgacatc cactttgacct tctctccac ag gt gtc cac tcc cag gtc caa 155  
 Gly Val His Ser Gln Val Gln  
 1  
 ctg cag gag agc ggt cca ggt ctt gtg aga cct agc cag acc ctg agc 203 40  
 Leu Gln Glu Ser Gly Pro Gly Leu Val Arg Pro Ser Gln Thr Leu Ser

5	10	15		
ctg acc tgc acc gtg tet ggc tac tea att acc agc gat cat gcc tgg	251			
Leu Thr Cys Thr Val Ser Gly Tyr Ser Ile Thr Ser Asp His Ala Trp				
20	25	30	35	
agc tgg gtg aga cag cca cct gga cga ggt ctt gag tgg att gga tac	299			
Ser Trp Val Arg Gln Pro Pro Gly Arg Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr				
	40	45	50	10
att agt tat agt gga atc aca acc tat aat cca tet ctc aaa tcc aga	347			
Ile Ser Tyr Ser Gly Ile Thr Thr Tyr Asn Pro Ser Leu Lys Ser Arg				
	55	60	65	
gtg aca atg ctg aga gac acc agc aag aac cag ttc agc ctg aga ctc	395			
Val Thr Met Leu Arg Asp Thr Ser Lys Asn Gln Phe Ser Leu Arg Leu				
	70	75	80	
agc agc gtg aca gcc gcc gac acc gcg gtt tat tat tgt gca aga tcc	443			20
Ser Ser Val Thr Ala Ala Asp Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Ser				
	85	90	95	
cta gct cgg act acg gct atg gac tac tgg ggt caa ggc agc ctc gtc	491			
Leu Ala Arg Thr Thr Ala Met Asp Tyr Trp Gly Gln Gly Ser Leu Val				
100	105	110	115	
aca gtc tcc tea g gtgagtcctt acaacctctc tcttctatc agcttaaata	544			
Thr Val Ser Ser				30
gattttactg catttgttgg gggggaaatg tigtatctg aatttcaggc catgaaggac	604			
taggacacc ttgggagtca gaaagggcca ttgggagccc gggctgatgc agacagacat	664			
cctcagctcc cagacttcat ggccagagat ttatagggat cc	706			

【 0 2 7 3 】

<210> 55  
 <211> 506  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)... (6) 10  
 <221> intron  
 <222> (54)... (135)  
 <221> intron/aberrant splicing  
 <222> (268)... (376)  
 <221> intron  
 <222> (469)... (506)  
 <221> Bam HI site 20  
 <222> (501)... (506)  
 <223> Gene coding for L chain V region version (a) of reshaped human PM-  
 1 antibody against human IL-6R  
 <400> 55  
 aagcttc atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca gct 49  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala  
 -15 -10 30  
 aca g gtaaggggct cacagtagca ggcttgaggt ctggacatat atatgggtga 103  
 Thr  
 -5  
 caatgacatc cactttgacct tctctccac ag gt gtc cac tcc gac atc cag 155  
 Gly Val His Ser Asp Ile Gln  
 1  
 atg acc cag agc cca agc agc ctg agc gcc agc gtg ggt gac aga gtg 203 40  
 Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser Leu Ser Ala Ser Val Gly Asp Arg Val

5	10	15		
acc atc acc tgt aga gcc agc cag gac atc agc agt tac ctg aat tgg			251	
Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser Gln Asp Ile Ser Ser Tyr Leu Asn Trp				
20	25	30	35	
tac cag cag aag cca ggt aag gct cca aag ctg ctg atc tac tac acc			299	
Tyr Gln Gln Lys Pro Gly Lys Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr				
40	45	50		10
tcc aga ctg cac tct ggt gtg cca agc aga ttc agc ggt agc ggt agc			347	
Ser Arg Leu His Ser Gly Val Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser				
55	60	65		
ggt acc gac ttc acc ttc acc atc agc agc ctc cag cca gag gac atc			395	
Gly Thr Asp Phe Thr Phe Thr Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp Ile				
70	75	80		
gct acc tac tac tgc caa cag ggt aac acg ctt cca tac acg ttc ggc			443	20
Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln Gly Asn Thr Leu Pro Tyr Thr Phe Gly				
85	90	95		
caa ggg acc aag gtg gaa atc aaa c gtgagtagaa tttaaacttt			488	
Gln Gly Thr Lys Val Glu Ile Lys				
100	105			
gcttctcag ttggatcc			506	
[ 0 2 7 4 ]				30

- <210> 56  
 <211> 438  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)... (6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (432)... (438)  
 <223> Gene excluding intron coding for H chain V region version (f) of r  
 eshaped human PM-1 antibody against human IL-6R

<400> 56  
 aagcttccac c atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca 50  
                   Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr 20  
                                   -15                                  -10  
 gct aca ggt gtc cac tcc cag gtc caa ctg cag gag agc ggt cca ggt 98  
 Ala Thr Gly Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Glu Ser Gly Pro Gly  
           -5                                  1                                  5                                  10  
 ctt gtg aga cct agc cag acc ctg agc ctg acc tgc acc gtg tct ggc 146  
 Leu Val Arg Pro Ser Gln Thr Leu Ser Leu Thr Cys Thr Val Ser Gly  
                                   15                                  20                                  25 30  
 tac tca att acc agc gat cat gcc tgg agc tgg gtt cgc cag cca cct 194  
 Tyr Ser Ile Thr Ser Asp His Ala Trp Ser Trp Val Arg Gln Pro Pro  
                                   30                                  35                                  40  
 gga cga ggt ctt gag tgg att gga tac att agt tat agt gga atc aca 242  
 Gly Arg Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Ser Tyr Ser Gly Ile Thr  
                                   45                                  50                                  55  
 acc tat aat cca tct ctc aaa tcc aga gtg aca atg ctg aga gac acc 290 40  
 Thr Tyr Asn Pro Ser Leu Lys Ser Arg Val Thr Met Leu Arg Asp Thr



60	65	70	
agc aag aac cag ttc	agc ctg aga ctc	agc agc gtg aca gcc gcc gac	338
Ser Lys Asn Gln Phe	Ser Leu Arg Leu Ser	Ser Val Thr Ala Ala Asp	
75	80	85	90
acc gcg gtt tat tat	tgt gca aga tcc cta	gct cgg act acg gct atg	386
Thr Ala Val Tyr Tyr	Cys Ala Arg Ser Leu	Ala Arg Thr Thr Ala Met	
	95	100	105
gac tac tgg ggt caa	ggc agc ctc gtc aca	gtc tcc tca g gtgagtggat	436
Asp Tyr Trp Gly Gln	Gly Ser Leu Val Thr	Val Ser Ser	
	110	115	
cc			438
【 0 2 7 5 】			

- <210> 57  
 <211> 402  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)... (6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (397)... (402)  
 <223> Gene excluding intron coding for L chain V region version (a) of r  
 eshaped human PM-1 antibody against human IL-6R

<400> 57  
 aagcttccac c atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca 50  
                   Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr 20  
                                   -15                                  -10  
 gct aca ggt gtc cac tcc gac atc cag atg acc cag agc cca agc agc 98  
 Ala Thr Gly Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser  
       -5                                  1                                  5                                  10  
 ctg agc gcc agc gtg ggt gac aga gtg acc atc acc tgt aga gcc agc 146  
 Leu Ser Ala Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser  
                                   15                                  20                                  25 30  
 cag gac atc agc agt tac ctg aat tgg tac cag cag aag cca gga aag 194  
 Gln Asp Ile Ser Ser Tyr Leu Asn Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Gly Lys  
                                   30                                  35                                  40  
 gct cca aag ctg ctg atc tac tac acc tcc aga ctg cac tct ggt gtg 242  
 Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr Ser Arg Leu His Ser Gly Val  
                   45                                  50                                  55  
 cca agc aga ttc agc ggt agc ggt agc ggt acc gac ttc acc ttc acc 290 40  
 Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr Phe Thr

60	65	70		
atc agc agc ctc cag cca gag gac atc gct acc tac tac tgc caa cag			338	
Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp Ile Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln				
75	80	85	90	
ggt aac acg ctt cca tac acg ttc ggc caa ggg acc aag gtg gaa atc			386	
Gly Asn Thr Leu Pro Tyr Thr Phe Gly Gln Gly Thr Lys Val Glu Ile				
95	100	105		10
aaa c gtgagtggat cc			402	
Lys				
[ 0 2 7 6 ]				
<210> 58				
<211> 36				
<212> DNA				
<213> Artificial Sequence				20
<220>				
<400> 58				
taaggatcca ctcacctgag gagactgtga cgaggc			36	
[ 0 2 7 7 ]				
<210> 59				
<211> 32				30
<212> DNA				
<213> Artificial Sequence				
<220>				
<400> 59				
atcaagcttc caccatggga tggagctgta tc			32	
[ 0 2 7 8 ]				
<210> 60				40
<211> 30				
<212> DNA				
<213> Artificial Sequence				
<220>				
<400> 60				
aatggatcca ctcacgtttg atttccacct			30	

【 0 2 7 9 】

〈210〉 61

〈211〉 33

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 61

catgcctgga gctgggttcg ccagccacct gga

33

10

【 0 2 8 0 】

〈210〉 62

〈211〉 33

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 62

tccaggtggc tggcgaacc agctccaggc atg

33

20

【 0 2 8 1 】

〈210〉 63

〈211〉 30

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 63

cagcagaagc caggaaaggc tccaaagctg

30

30

【 0 2 8 2 】

〈210〉 64

〈211〉 30

〈212〉 DNA

〈213〉 Artificial Sequence

〈220〉

〈400〉 64

cagctttgga gccittctg gcttctgctg

30

40

【 0 2 8 3 】

<210> 65

<211> 66

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 65

accgttagag ccagcaagag tgtagtaca tctggctata gttatatgca	50	10
ctggtaccag cagaag	66	

[ 0 2 8 4 ]

<210> 66

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 66

gctggctcta caggt	15	20
------------------	----	----

[ 0 2 8 5 ]

<210> 67

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 67

aagctgctga tctaccttcc atccacctg gaatctggig tgccaagc	48	30
---	----	----

[ 0 2 8 6 ]

<210> 68

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 68

gtagatcagc agcct	15	40
------------------	----	----

[ 0 2 8 7 ]

<210> 69

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 69

gctacctact actgccagca cagtagggag acccataca cgttcggc

48

10

[ 0 2 8 8 ]

<210> 70

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 70

ctggcagtag gtagc

15

20

[ 0 2 8 9 ]

- <210> 71  
 <211> 414  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)... (6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (408)... (414)  
 <223> Gene excluding intron coding for L chain V region version (a) of r  
 eshaped human AUK12-20 antibody against human IL-6R

<400> 71  
 aagcttccac c atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca 50  
                   Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr 20  
                                   -15                                  -10  
 gct aca ggt gtc cac tcc gac atc cag atg acc cag agc cca agc agc 98  
 Ala Thr Gly Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser  
       -5                  -1  1                  5                  10  
 ctg agc gcc agc gtg ggt gac aga gtg acc atc acc tgt aga gcc agc 146  
 Leu Ser Ala Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser  
                           15                          20                          25 30  
 aag agt gtt agt aca tct ggc tat agt tat atg cac tgg tac cag cag 194  
 Lys Ser Val Ser Thr Ser Gly Tyr Ser Tyr Met His Trp Tyr Gln Gln  
                   30                          35                          40  
 aag cca gga aag gct cca aag ctg ctg atc tac ctt gca tcc aac ctg 242  
 Lys Pro Gly Lys Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Leu Ala Ser Asn Leu  
           45                          50                          55  
 gaa tct ggt gtg cca agc aga ttc agc ggt agc ggt agc ggt acc gac 290 40  
 Glu Ser Gly Val Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp

60	65	70		
ttc acc ttc acc atc agc agc ctc cag cca gag gac atc gct acc tac			338	
Phe Thr Phe Thr Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp Ile Ala Thr Tyr				
75	80	85	90	
tac tgc cag cac agt agg gag aac cca tac acg ttc ggc caa ggg acc			386	
Tyr Cys Gln His Ser Arg Glu Asn Pro Tyr Thr Phe Gly Gln Gly Thr				
95	100	105		10
aag gtg gaa atc aaa cgtgagtgga tcc			414	
Lys Val Glu Ile Lys				
110				
【 0 2 9 0 】				
<210> 72				
<211> 45				
<212> DNA				20
<213> Artificial Sequence				
<220>				
<400> 72				
ggttattcat tcactagttt ttacatacac tgggtagac aggcc			45	
【 0 2 9 1 】				
<210> 73				
<211> 27				30
<212> DNA				
<213> Artificial Sequence				
<220>				
<400> 73				
agtgaatgaa taaccgctag ctttaca			27	
【 0 2 9 2 】				
				40



<210> 74

<211> 69

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 74

<b>gagtgggtgg gctatattga tcctttcaat ggtggtacta gctataatca</b>	<b>50</b>	10
<b>gaagttcaag ggcagggtt</b>	<b>69</b>	

[ 0 2 9 3 ]

<210> 75

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

20

<400> 75

<b>atagcccacc cactc</b>	<b>15</b>
-------------------------	-----------

[ 0 2 9 4 ]

<210> 76

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

30

<220>

<400> 76

<b>gggggtaacc gctttgctta ctggggacag ggtiacc</b>	<b>36</b>
---	-----------

[ 0 2 9 5 ]

<210> 77

<211> 36

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

40

<220>

<400> 77

<b>agcaaagcgg tiacccctc tggcgcagta gtagac</b>	<b>36</b>
---	-----------

[ 0 2 9 6 ]

<210> 78

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 78

caaggttacc atgaccgtgg acacctctac

30

10

[ 0 2 9 7 ]

<210> 79

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 79

cacggtcatg gtaaccttgc ccttgaactt

30

20

[ 0 2 9 8 ]

<210> 80

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 80

gggctcgaat ggattggcta tattgatcct

30

30

[ 0 2 9 9 ]

<210> 81

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 81

aggatcaata tagccaatcc attcgagccc

30

40

[ 0 3 0 0 ]

<210> 82

<211> 16

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 82

gtaaaacgag gccagt

16

10

【 0 3 0 1 】

<210> 83

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 83

aacagctatg accatga

17

20

【 0 3 0 2 】

- <210> 84  
 <211> 433  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)...(6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (427)...(433)  
 <223> Gene excluding intron coding for H chain V region version (b) of r  
 eshaped human antibody AUK12-20 antibody against human IL-6R  
 <400> 84

```

aagcttgccg ccacc atg gac tgg acc tgg cgc gtg ttt tgc ctg ctc gcc      51
      Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Cys Leu Leu Ala      20
                -15                -10

gtg gct cct ggg gcc cac agc cag gtg caa cta gtg cag tcc ggc gcc      99
Val Ala Pro Gly Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala
      -5                -1  1                5

gaa gtg aag aaa ccc ggt gct tcc gtg aaa gtc agc tgt aaa gct agc      147
Glu Val Lys Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser
  10                15                20                25      30

ggg tat tca ttc act agt tat tac ata cac tgg gtt aga cag gcc cca      195
Gly Tyr Ser Phe Thr Ser Tyr Tyr Ile His Trp Val Arg Gln Ala Pro
                30                35                40

ggc caa ggg ctc gag tgg gtg ggc tat att gat cct ttc aat ggt ggt      243
Gly Gln Gly Leu Glu Trp Val Gly Tyr Ile Asp Pro Phe Asn Gly Gly
                45                50                55

act agc tat aat cag aag ttc aag ggc aag gtt acc atg acc gtg gac      291      40
Thr Ser Tyr Asn Gln Lys Phe Lys Gly Lys Val Thr Met Thr Val Asp
  
```

	60		65		70			
acc	tct	aca	aac	acc	gcc	tac	atg gaa ctg tcc agc ctg cgc tcc gag	339
Thr	Ser	Thr	Asn	Thr	Ala	Tyr	Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu	
	75		80		85			
gac	act	gca	gtc	tac	tac	tgc	gcc aga ggg ggt aac cgc ttt gct tac	387
Asp	Thr	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala Arg Gly Gly Asn Arg Phe Ala Tyr	
	90		95		100		105	
tgg	gga	cag	ggt	acc	ctt	gtc	acc gtc agt tca ggtgagtgga tcc	433
Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Leu	Val	Thr Val Ser Ser	
			110		115			

10

【 0 3 0 3 】

- <210> 85  
 <211> 433  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)...(6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (427)...(433)  
 <223> Gene excluding intron coding for H chain V region version (d) of r  
 eshaped human AUK12-20 antibody against human IL-6R

<400> 85  
 aagcttggccg ccacc atg gac tgg acc tgg cgc gtg ttt tgc ctg ctc gcc 51  
                   Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Cys Leu Leu Ala 20  
                                   -15                                  -10  
 gtg gct cct ggg gcc cac agc cag gtg caa cta gtg cag tcc ggc gcc 99  
 Val Ala Pro Gly Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala  
                   -5                  -1  1                  5  
 gaa gtg aag aaa ccc ggt gct tcc gtg aaa gtc agc tgt aaa gct agc 147  
 Glu Val Lys Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser  
   10                  15                  20                  25 30  
 ggt tat tca ttc act agt tat tac ata cac tgg gtt aga cag gcc cca 195  
 Gly Tyr Ser Phe Thr Ser Tyr Tyr Ile His Trp Val Arg Gln Ala Pro  
                   30                  35                  40  
 ggc caa ggg ctc gaa tgg att ggc tat att gat cct ttc aat ggt ggt 243  
 Gly Gln Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Asp Pro Phe Asn Gly Gly  
                   45                  50                  55  
 act agc tat aat cag aag ttc aag ggc aag gtt acc atg acc gtg gac 291 40  
 Thr Ser Tyr Asn Gln Lys Phe Lys Gly Lys Val Thr Met Thr Val Asp

60	65	70		
acc tct aca aac acc gcc tac atg gaa ctg tcc agc ctg cgc tcc gag			339	
Thr Ser Thr Asn Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu				
75	80	85		
gac act gca gtc tac tac tgc gcc aga ggg ggt aac cgc ttt gct tac			387	
Asp Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Asn Arg Phe Ala Tyr				
90	95	100	105	10
tgg gga cag ggt acc ctt gtc acc gtc agt tca ggtgagtgga tcc			433	
Trp Gly Gln Gly Thr Leu Val Thr Val Ser Ser				
110	115			

[ 0 3 0 4 ]

<210> 86

<211> 90

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 86

gataagcttg ccgccacccat ggactggacc tggagggtct tcttcttgct 50

ggctgtagct ccagggtgctc actcccaggt gcagcttgtg 90

[ 0 3 0 5 ]

<210> 87

<211> 90

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 87

cactcccagg tgcagcttgt gcagtcctgga gctgagggtga agaagcctgg 50

ggcctcagtg aaggtttctt gcaaggcttc tggatactca 90

[ 0 3 0 6 ]

10

20

30

40

<210> 88

<211> 90

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 88

tgcaaggcct cggatactc attcactagt tattacatac actgggtgcg	50	10
ccaggccccc ggacaaaggc ttgagtggat gggatatatt	90	

[ 0 3 0 7 ]

<210> 89

<211> 90

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

20

<400> 89

cttgagtgga tggatatai tgacccttc aatggiggia ctagciataa	50
tcagaagttc aagggcagag tcaccattac cgtagacaca	90

[ 0 3 0 8 ]

<210> 90

<211> 90

<212> DNA

30

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 90

gtcaccatta ccgtagacac atccgcgagc acagcctaca tggagctgag	50
cagcctgaga tctgaagaca cggctgigta ttactgtgcg	90

[ 0 3 0 9 ]



<210> 91

<211> 94

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 91

acggctgigt attactgtgc gagaggggggt aaccgctttg ctactggggg 50 10

ccaggggaacc ctggtcaccg tctcttcagg tgagtggate cgac 94

[ 0 3 1 0 ]

<210> 92

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

20

<400> 92

gataagcttg ccgcc 15

[ 0 3 1 1 ]

<210> 93

<211> 15

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

30

<220>

<400> 93

gtcggatcca ctcac 15

[ 0 3 1 2 ]

- <210> 94  
 <211> 433  
 <212> DNA  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> Hind III site  
 <222> (1)...(6) 10  
 <221> Bam HI site  
 <222> (427)...(433)  
 <223> Gene coding for H chain V region version (a) of reshaped human sle  
 AUK12-20 antibody against human IL-6R

<400> 94  
 aagcttggccg ccacc atg gac tgg acc tgg agg gtc ttc ttc ttg ctg gct 51  
                   Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala 20  
                                   -15                                  -10  
 gta gct cca ggt gct cac tcc cag gtg cag ctt gtg cag tct gga gct 99  
 Val Ala Pro Gly Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala  
                   -5                  -1  1                  5  
 gag gtg aag aag cct ggg gcc tca gtg aag gtt tcc tgc aag gct tct 147  
 Glu Val Lys Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser  
   10                          15                          20                          25 30  
 gga tac tca ttc act agt tat tac ata cac tgg gtg cgc cag gcc ccc 195  
 Gly Tyr Ser Phe Thr Ser Tyr Tyr Ile His Trp Val Arg Gln Ala Pro  
                           30                          35                          40  
 gga caa agg ctt gag tgg atg gga tat att gac cct ttc aat ggt ggt 243  
 Gly Gln Arg Leu Glu Trp Met Gly Tyr Ile Asp Pro Phe Asn Gly Gly  
                   45                          50                          55  
 act agc tat aat cag aag ttc aag ggc aga gtc acc att acc gta gac 291 40  
 Thr Ser Tyr Asn Gln Lys Phe Lys Gly Arg Val Thr Ile Thr Val Asp

60	65	70		
aca tcc gcg agc	aca gcc tac atg gag ctg agc	agt ctg aga tct gaa	339	
Thr Ser Ala Ser	Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser	Ser Ser Leu Arg Ser Glu		
75	80	85		
gac acg gct gtg	tat tac tgt gcg aga ggg ggt	aac cgc ttt gct tac	387	
Asp Thr Ala Val	Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly	Asn Arg Phe Ala Tyr		
90	95	100	105	10
tgg ggc cag gga	acc ctg gtc acc gtc tcc tca	ggtgagtgga tcc	433	
Trp Gly Gln Gly	Thr Leu Val Thr Val	Ser Ser		
110	115			

【 0 3 1 3 】

<210> 95

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 95

aggcttgagt ggattggata tattgac 27

【 0 3 1 4 】

<210> 96

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 96

aagttcaagg gcaaggtcac cattacc 27

【 0 3 1 5 】

40

<210> 97

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 97

ggtgcttccg tgaaagtcag ctgtaaagct

30

10

【 0 3 1 6 】

<210> 98

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 98

agcittacag ctgactttca cggaagcacc

30

20

【 0 3 1 7 】

<210> 99

<211> 130

<212> PRT

<213> Mouse

<221> sig peptide

<222> (-20)... (-1)

<221> mat peptide

10

<222> (1)... (111)

<223> Clone:p12-k2

<400> 99

Met Glu Ser Asp Thr Leu Leu Leu Trp Val Leu Leu Leu Trp Val Pro  
 -20                                   -15                                   -10                                   -5

Gly Ser Thr Gly Asp Ile Val Leu Thr Gln Ser Pro Ala Ser Leu Gly  
                                   1                                   5                                   10

20

Val Ser Leu Gly Gln Arg Ala Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Lys Ser  
                   15                                   20                                   25

Val Ser Thr Ser Gly Tyr Ser Tyr Met His Trp Tyr Gln Gln Lys Pro  
           30                                   35                                   40

Gly Gln Thr Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Leu Ala Ser Asn Leu Glu Ser  
   45                                   50                                   55                                   60

Gly Val Pro Ala Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr  
                                   65                                   70                                   75

30

Leu Asn Ile His Pro Val Glu Glu Glu Asp Ala Ala Thr Tyr Tyr Cys  
                   80                                   85                                   90

Gln His Ser Arg Glu Asn Pro Tyr Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu  
           95                                   100                                   105

Glu Ile Lys  
   110

40

[ 0 3 1 8 ]

<210> 100

<211> 135

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-19)...(-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)...(116)

<223> Clone:p12-h2

<400> 100

Met Gly Trp Ser Gly Ile Phe Leu Phe Leu Leu Ser Gly Thr Ala Gly

-15

-10

-5

Val His Ser Glu Ile Gln Leu Gln Gln Ser Gly Pro Glu Leu Met Lys

20

-1

5

10

Pro Gly Ala Ser Val Lys Ile Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Ser Phe

15

20

25

Thr Ser Tyr Tyr Ile His Trp Val Lys Gln Ser His Gly Lys Ser Leu

30

35

40

45

Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Asp Pro Phe Asn Gly Gly Thr Ser Tyr Asn

50

55

60

30

Gln Lys Phe Lys Gly Lys Ala Thr Leu Thr Val Asp Lys Ser Ser Ser

65

70

75

Thr Ala Tyr Met His Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val

80

85

90

Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Asn Arg Phe Ala Tyr Trp Gly Gln Gly

95

100

105

Thr Leu Val Thr Val Ser Ala

40

110

115

[ 0 3 1 9 ]

<210> 101

<211> 127

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-20)... (-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)... (107)

<223> Clone:pPM-k3

<400> 101

Met Val Ser Ser Ala Gln Phe Leu Gly Leu Leu Leu Leu Cys Phe Gln

-20 -15 -10 -5

Gly Thr Arg Cys Asp Ile Gln Met Thr Gln Thr Thr Ser Ser Leu Ser

20

1 5 10

Ala Ser Leu Gly Asp Arg Val Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Gln Asp

15 20 25

Ile Ser Ser Tyr Leu Asn Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Asp Gly Thr Ile

30 35 40

Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr Ser Arg Leu His Ser Gly Val Pro Ser

45 50 55 60

30

Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Tyr Ser Leu Thr Ile Asn

65 70 75

Asn Leu Glu Gln Glu Asp Ile Ala Thr Tyr Phe Cys Gln Gln Gly Asn

80 85 90

Thr Leu Pro Tyr Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Asn

95 100 105

40

[ 0 3 2 0 ]

<210> 102

<211> 137

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-18)...(-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)...(119)

<223> Clone:pPM-h1

<400> 102

Met Arg Val Leu Ile Leu Leu Trp Leu Phe Thr Ala Phe Pro Gly Ile

-15

-10

-5

Leu Ser Asp Val Gln Leu Gln Glu Ser Gly Pro Val Leu Val Lys Pro

20

-1

5

10

Ser Gln Ser Leu Ser Leu Thr Cys Thr Val Thr Gly Tyr Ser Ile Thr

15

20

25

30

Ser Asp His Ala Trp Ser Trp Ile Arg Gln Phe Pro Gly Asn Lys Leu

35

40

45

Glu Trp Met Gly Tyr Ile Ser Tyr Ser Gly Ile Thr Thr Tyr Asn Pro

50

55

60

30

Ser Leu Lys Ser Arg Ile Ser Ile Thr Arg Asp Thr Ser Lys Asn Gln

65

70

75

Phe Phe Leu Gln Leu Asn Ser Val Thr Thr Gly Asp Thr Ser Thr Tyr

80

85

90

Tyr Cys Ala Arg Ser Leu Ala Arg Thr Thr Ala Met Asp Tyr Trp Gly

95

100

105

110

Gln Gly Thr Ser Val Thr Val Ser Ser

40

115

[ 0 3 2 1 ]



<210> 103

<211> 131

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-20)...(-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)...(111)

<223> Clone:p64-k4

<400> 103

Met Glu Ser Asp Thr Leu Leu Leu Trp Val Leu Leu Leu Trp Val Pro

-20 -15 -10 -5

Gly Ser Thr Gly Asp Ile Val Leu Ile Gln Ser Pro Ala Ser Leu Ala

20

-1 5 10

Val Ser Leu Gly Gln Arg Ala Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Glu Ser

15 20 25

Val Asp Ser Tyr Gly Asn Ser Phe Met His Trp Tyr Gln Gln Lys Pro

30 35 40

Gly Gln Pro Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Arg Ala Ser Asn Leu Glu Ser

45 50 55 60

30

Gly Ile Pro Ala Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Arg Thr Asp Phe Thr

65 70 75

Leu Thr Ile Asn Pro Val Glu Ala Asp Asp Val Ala Thr Tyr Tyr Cys

80 85 90

Gln Gln Ser Asn Glu Asp Pro Pro Thr Phe Gly Ala Gly Thr Lys Leu

95 100 105

Glu Leu Lys

40

110

[ 0 3 2 2 ]

<210> 104

<211> 139

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-19)...(-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)...(120)

<223> Clone:p64-h2

<400> 104

Met Gly Trp Ser Gly Val Phe Ile Phe Leu Leu Ser Val Thr Ala Gly

-15

-10

-5

Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Ala Glu Leu Met Lys

20

-1

5

10

Pro Gly Ala Ser Val Lys Ile Ser Cys Lys Ala Thr Gly Tyr Thr Phe

15

20

25

Ser Ser Tyr Trp Ile Val Trp Ile Lys Gln Arg Pro Gly His Gly Leu

30

35

40

45

Glu Trp Ile Gly Glu Ile Leu Pro Gly Thr Gly Ser Thr Asn Tyr Asn

50

55

60

30

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

65

70

75

Thr Ala Tyr Met Gln Leu Ser Ser Leu Thr Ser Glu Asp Ser Ala Val

80

85

90

Tyr Tyr Cys Ala Ser Leu Asp Ser Ser Gly Tyr Tyr Ala Met Asp Tyr

95

100

105

Trp Gly Gln Gly Thr Ser Val Thr Val Ser Ser

40

110

115

120

[ 0 3 2 3 ]

<210> 105

<211> 127

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-20)... (-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)... (107)

<223> Clone:p146-k3

<400> 105

Met Val Ser Thr Pro Gln Phe Leu Gly Leu Leu Leu Ile Cys Phe Gln

-20 -15 -10 -5

Gly Thr Arg Cys Asp Ile Gln Met Thr Gln Thr Thr Ser Ser Leu Ser

20

-1 5 10

Ala Ser Leu Gly Asp Arg Val Thr Ile Ser Cys Arg Ala Ser Gln Asp

15 20 25

Ile Ser Asn Tyr Leu Asn Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Asp Gly Thr Val

30 35 40

Lys Leu Leu Ile Tyr Tyr Thr Ser Arg Leu His Ser Gly Val Pro Ser

45 50 55 60

30

Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Tyr Ser Leu Thr Ile Ser

65 70 75

Asn Leu Glu Gln Glu Asp Ile Ala Ser Tyr Phe Cys Gln Gln Gly Tyr

80 85 90

Thr Pro Pro Trp Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys

95 100 105

40

[ 0 3 2 4 ]

<210> 106

<211> 134

<212> PRT

<213> Mouse

<220>

<221> sig peptide

<222> (-17)...(-1)

10

<221> mat peptide

<222> (1)...(117)

<223> Clone:p146-h1

<400> 106

Met Glu Leu Asp Leu Tyr Leu Ile Leu Ser Val Thr Ser Gly Val Tyr

-15

-10

-5

Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Ala Glu Leu Ala Arg Pro Gly

20

-1

5

10

15

Ala Ser Val Lys Leu Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe Thr Asn

20

25

30

Tyr Trp Val Gln Trp Val Lys Gln Arg Pro Gly Gln Gly Leu Glu Trp

35

40

45

Ile Gly Ser Ile Tyr Pro Gly Asp Gly Asp Thr Arg Asn Thr Gln Lys

50

55

60

30

Phe Lys Gly Lys Ala Thr Leu Thr Ala Asp Lys Ser Ser Ile Thr Ala

65

70

75

Tyr Met Gln Leu Thr Ser Leu Ala Ser Glu Asp Ser Ala Val Tyr Tyr

80

85

90

95

Cys Ala Arg Ser Thr Gly Asn His Phe Asp Tyr Trp Gly Gln Gly Thr

100

105

110

Thr Leu Thr Val Ser Ser

40

115

[ 0 3 2 5 ]

<210> 107  
 <211> 138  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (30)  
 <221> CDR1  
 <222> (31)... (36)  
 <221> FR2  
 <222> (37)... (50)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (51)... (66)  
 <221> FR3  
 <222> (67)... (98)  
 <221> CDR3  
 <222> (99)... (108)  
 <221> FR4  
 <222> (109)... (119) 30  
 <223> Amino acid sequence of H chain V region version (f) of reshaped hu  
       man antibody PM-1 against human IL-6R  
 <400> 107  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Glu Ser Gly Pro Gly Leu Val Arg  
                   1                  5                  10 40  
 Pro Ser Gln Thr Leu Ser Leu Thr Cys Thr Val Ser Gly Tyr Ser Ile



<210> 108  
 <211> 126  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (23)  
 <221> CDR1  
 <222> (24)... (34)  
 <221> FR2  
 <222> (35)... (49)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (50)... (56)  
 <221> FR3  
 <222> (57)... (88)  
 <221> CDR3  
 <222> (89)... (97)  
 <221> FR4  
 <222> (98)... (117) 30  
 <223> Amino acid sequence of L chain V region version (a) of reshaped hu  
 man antibody PM-1 against human IL-6R  
 <400> 108  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser Leu Ser Ala  
                   1                  5                  10 40  
 Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser Gln Asp Ile

15							20							25					
Ser	Ser	Tyr	Leu	Asn	Trp	Tyr	Gln	Gln	Lys	Pro	Gly	Lys	Ala	Pro	Lys				
30							35				40				45				
Leu	Leu	Ile	Tyr	Tyr	Thr	Ser	Arg	Leu	His	Ser	Gly	Val	Pro	Ser	Arg				
					50					55					60				
Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr	Asp	Phe	Thr	Phe	Thr	Ile	Ser	Ser				
				65					70						75				
Leu	Gln	Pro	Glu	Asp	Ile	Ala	Thr	Tyr	Tyr	Cys	Gln	Gln	Gly	Asn	Thr				
			80						85						90				
Leu	Pro	Tyr	Thr	Phe	Gly	Gln	Gly	Thr	Lys	Val	Glu	Ile	Lys						
		95							100						105				

【 0 3 2 7 】



<210> 109  
 <211> 138  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (30)  
 <221> CDR1  
 <222> (31)... (36)  
 <221> FR2  
 <222> (37)... (50)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (51)... (66)  
 <221> FR3  
 <222> (67)... (98)  
 <221> CDR3  
 <222> (99)... (108)  
 <221> FR4  
 <222> (109)... (119) 30  
 <223> Amino acid sequence of H chain V region version (f) of reshaped hu  
       man PM-1 antibody against human IL-6R  
 <400> 109  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Glu Ser Gly Pro Gly Leu Val Arg  
                   1                  5                  10 40  
 Pro Ser Gln Thr Leu Ser Leu Thr Cys Thr Val Ser Gly Tyr Ser Ile

	15		20		25																
Thr	Ser	Asp	His	Ala	Trp	Ser	Trp	Val	Arg	Gln	Pro	Pro	Gly	Arg	Gly						
	30					35				40					45						
Leu	Glu	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Ser	Tyr	Ser	Gly	Ile	Thr	Thr	Tyr	Asn						
				50						55					60						
Pro	Ser	Leu	Lys	Ser	Arg	Val	Thr	Met	Leu	Arg	Asp	Thr	Ser	Lys	Asn						
			65						70						75						
Gln	Phe	Ser	Leu	Arg	Leu	Ser	Ser	Val	Thr	Ala	Ala	Asp	Thr	Ala	Val						
		80						85							90						
Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Ser	Leu	Ala	Arg	Thr	Thr	Ala	Met	Asp	Tyr	Trp						
	95						100								105						
Gly	Gln	Gly	Ser	Leu	Val	Thr	Val	Ser	Ser												
110							115														

[ 0 3 2 8 ]

10

20

<210> 110  
 <211> 126  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (23)  
 <221> CDR1  
 <222> (24)... (34)  
 <221> FR2  
 <222> (35)... (49)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (50)... (56)  
 <221> FR3  
 <222> (57)... (88)  
 <221> CDR3  
 <222> (89)... (97)  
 <221> FR4  
 <222> (98)... (107) 30  
 <223> Amino acid sequence of L chain V region version (a) of reshaped hu  
       man PM-1 antibody against human IL-6R  
 <400> 110  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser Leu Ser Ala  
                   1                  5                  10 40  
 Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser Gln Asp Ile

	15		20		25										
Ser	Ser	Tyr	Leu	Asn	Trp	Tyr	Gln	Gln	Lys	Pro	Gly	Lys	Ala	Pro	Lys
	30														
Leu	Leu	Ile	Tyr	Tyr	Thr	Ser	Arg	Leu	His	Ser	Gly	Val	Pro	Ser	Arg
				50					55						60
Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr	Asp	Phe	Thr	Phe	Thr	Ile	Ser	Ser
				65					70						75
Leu	Gln	Pro	Glu	Asp	Ile	Ala	Thr	Tyr	Tyr	Cys	Gln	Gln	Gly	Asn	Thr
	80								85						90
Leu	Pro	Tyr	Thr	Phe	Gly	Gln	Gly	Thr	Lys	Val	Glu	Ile	Lys		
	95								100						105

【 0 3 2 9 】

<210> 111  
 <211> 130  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (23)  
 <221> CDR1  
 <222> (24)... (38)  
 <221> FR2  
 <222> (39)... (53)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (54)... (60)  
 <221> FR3  
 <222> (61)... (92)  
 <221> CDR3  
 <222> (93)... (101)  
 <221> FR4  
 <222> (102)... (111) 30  
 <223> Amino acid sequence of L chain V region version (a) of reshaped hu  
 man AUK12-20 antibody against human IL-6R  
 <400> 111  
 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser Leu Ser Ala  
           -1  1                  5                  10 40  
 Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser Lys Ser Val

15                                      20                                      25  
 Ser Thr Ser Gly Tyr Ser Tyr Met His Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Gly  
 30                                      35                                      40                                      45  
 Lys Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Leu Ala Ser Asn Leu Glu Ser Gly  
     50                                      55                                      60  
 Val Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr Phe  
     65                                      70                                      75  
 Thr Ile Ser Ser Leu Gln Pro Glu Asp Ile Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln  
     80                                      85                                      90  
 His Ser Arg Glu Asn Pro Tyr Thr Phe Gly Gln Gly Thr Lys Val Glu  
     95                                      100                                      105  
 Ile Lys  
 110  
 [ 0 3 3 0 ]

10

20

<210> 112  
 <211> 135  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (30)  
 <221> CDR1  
 <222> (31)... (35)  
 <221> FR2  
 <222> (36)... (49)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (50)... (66)  
 <221> FR3  
 <222> (67)... (98)  
 <221> CDR3  
 <222> (99)... (105)  
 <221> FR4  
 <222> (106)... (116) 30  
 <223> Amino acid sequence of H chain V region version (b) of reshaped hu  
 man AUK12-20 antibody against human IL-6R  
 <400> 112  
 Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Cys Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly  
                           -15                          -10                          -5  
 Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys Lys  
                   -1  1                          5                          10 40  
 Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Ser Phe





<210> 113  
 <211> 135  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (30)  
 <221> CDR1  
 <222> (31)... (35)  
 <221> FR2  
 <222> (36)... (49)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (50)... (66)  
 <221> FR3  
 <222> (67)... (98)  
 <221> CDR3  
 <222> (99)... (105)  
 <221> FR4  
 <222> (106)... (116) 30  
 <223> Amino acid sequence of H chain V region version (d) of reshaped hu  
 man AUK12-20 antibody against human IL-6R  
 <400> 113  
 Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Cys Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys Lys  
           -1  1                  5                  10 40  
 Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Ser Phe

15                                    20                                    25  
 Thr Ser Tyr Tyr Ile His Trp Val Arg Gln Ala Pro Gly Gln Gly Leu  
 30                                    35                                    40                                    45  
 Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Asp Pro Phe Asn Gly Gly Thr Ser Tyr Asn  
                                   50                                    55                                    60  
 Gln Lys Phe Lys Gly Lys Val Thr Met Thr Val Asp Thr Ser Thr Asn  
                                   65                                    70                                    75  
 Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu Asp Thr Ala Val  
                                   80                                    85                                    90  
 Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Asn Arg Phe Ala Tyr Trp Gly Gln Gly  
                                   95                                    100                                    105  
 Thr Leu Val Thr Val Ser Ser  
 110                                    115

10

[ 0 3 3 2 ]

20

<210> 114  
 <211> 135  
 <212> PRT  
 <213> Mouse and Human  
 <220>  
 <221> leader  
 <222> (-19)... (-1) 10  
 <221> FR1  
 <222> (1)... (30)  
 <221> CDR1  
 <222> (31)... (35)  
 <221> FR2  
 <222> (36)... (49)  
 <221> CDR2 20  
 <222> (50)... (66)  
 <221> FR3  
 <222> (67)... (98)  
 <221> CDR3  
 <222> (99)... (105)  
 <221> FR4  
 <222> (106)... (116) 30  
 <223> Amino acid sequence of H chain V region version (a) of reshaped hu  
 man AUK12-20 antibody against human IL-6R  
 <400> 114  
 Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly  
                   -15                  -10                  -5  
 Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys Lys  
           -1  1                  5                  10 40  
 Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Ser Phe



【図13】図13は、ヒトIL-6Rへの結合についての再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域のバージョン「f」+再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域バージョン「a」の能力を示すグラフである。

【図14】図14は、ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害する再構成ヒトPM-1抗体H鎖V領域のバージョン「f」+再構成ヒトPM-1抗体L鎖V領域バージョン「a」の能力を示すグラフである。

【図15】図15は、それぞれL鎖及びH鎖の発現のために有用な、ヒトEFI-プロモーター/エンハンサーを含んで成る発現プラスミドHEF-V<sub>L</sub>-gk及びHEF-V<sub>H</sub>-g1を示す。

【図16】図16は、再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域バージョン「a」をコードするDNAの作製の過程を示す。 10

【図17】図17は、ヒトIL-6Rに結合する再構成ヒトAUK12-20抗体L鎖V領域の能力の確認のためのELISAの結果を示すグラフである。図中、標準AUK12-20（キメラ）はキメラAUK12-20抗体をCHO細胞により大量に製造して精製したものについての結果を示す。

【図18】図18は、ヒトIL-6Rに結合する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「b」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。

【図19】図19は、ヒトIL-6Rに結合する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「d」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。 20

【図20】図20は、再構成ヒトAUK12-20抗体H鎖V領域の化学合成の過程を示す。

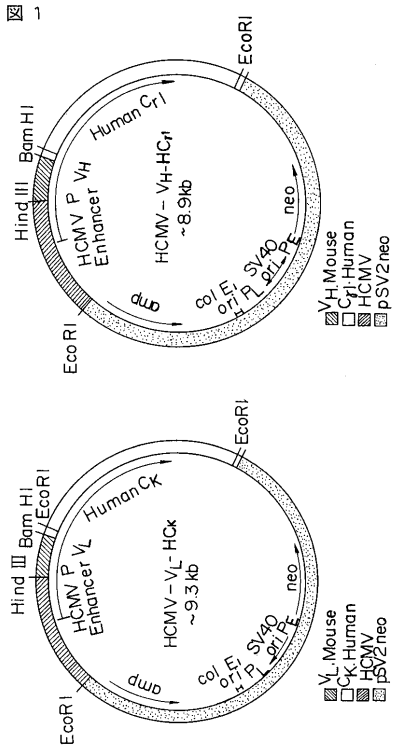
【図21】図21は、ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「a」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。

【図22】図22は、ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「b」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。

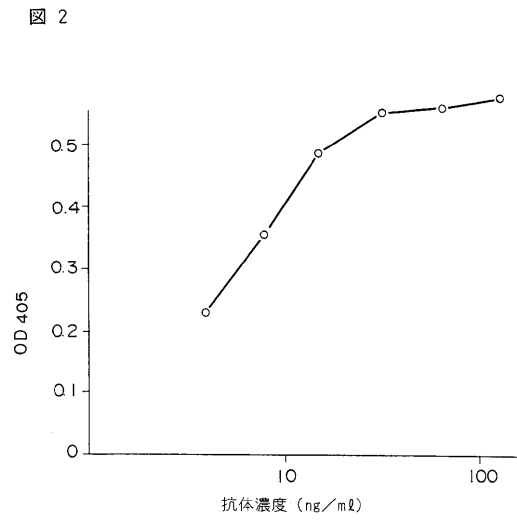
【図23】図23は、ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「c」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。 30

【図24】図24は、ヒトIL-6RへのIL-6の結合を阻害する再構成ヒトAUK12-20抗体（L鎖バージョン「a」+H鎖バージョン「d」）の能力についてのELISAの結果を示すグラフである。

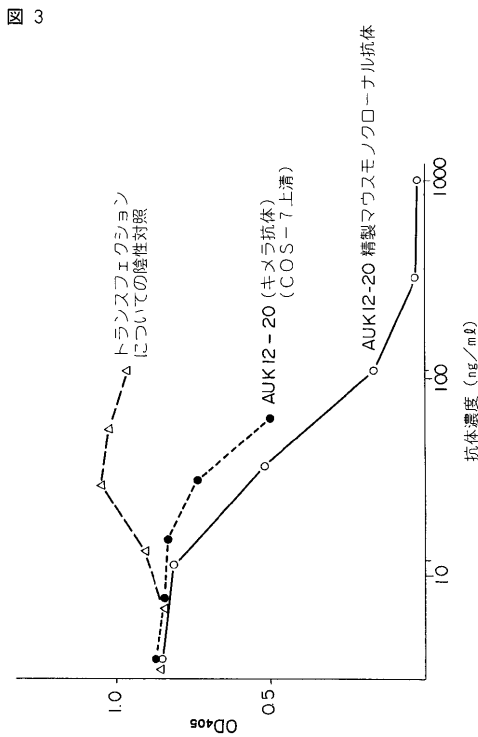
【 図 1 】



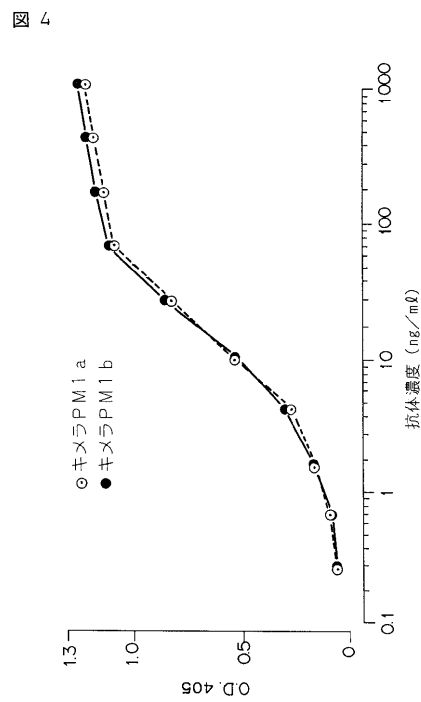
【 図 2 】



【 図 3 】

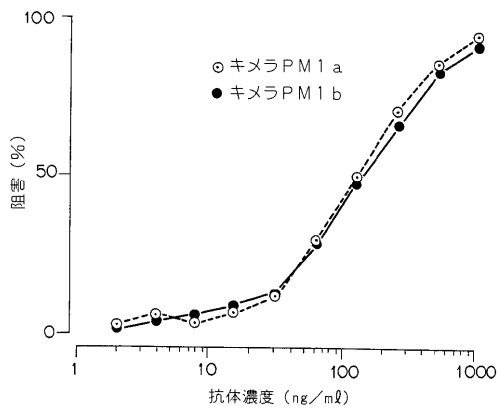


【 図 4 】



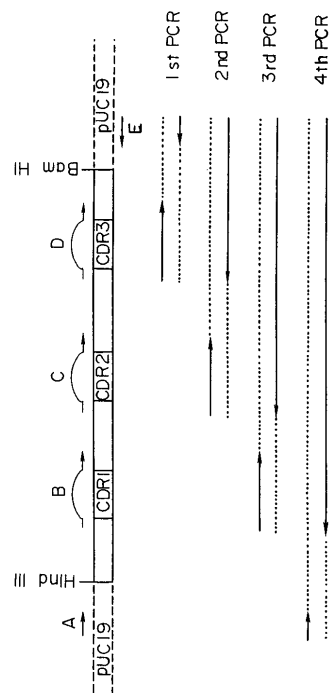
【 図 5 】

図 5



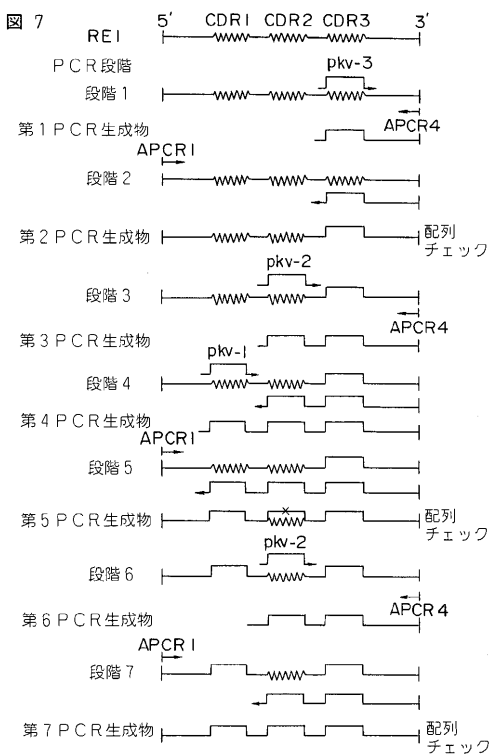
【 図 6 】

図 6



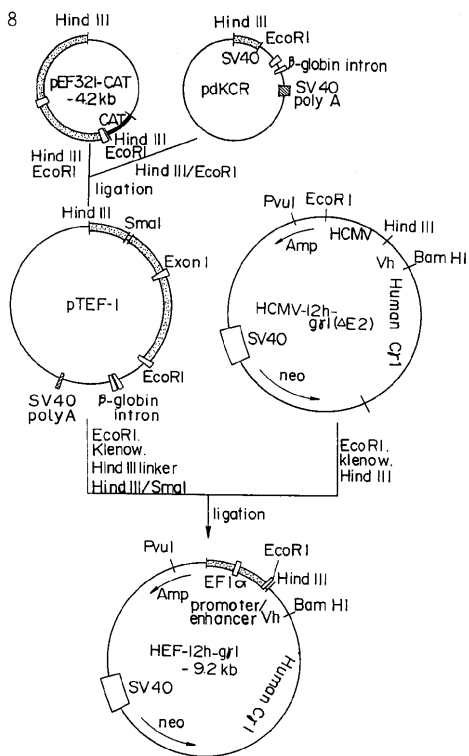
【 図 7 】

図 7



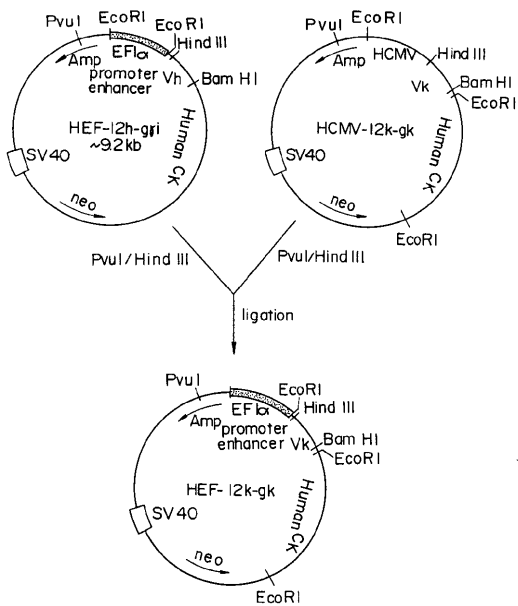
【 図 8 】

図 8



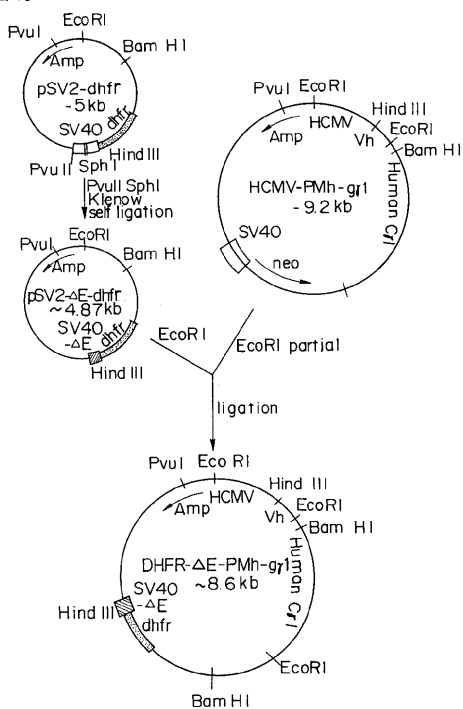
【 図 9 】

図 9



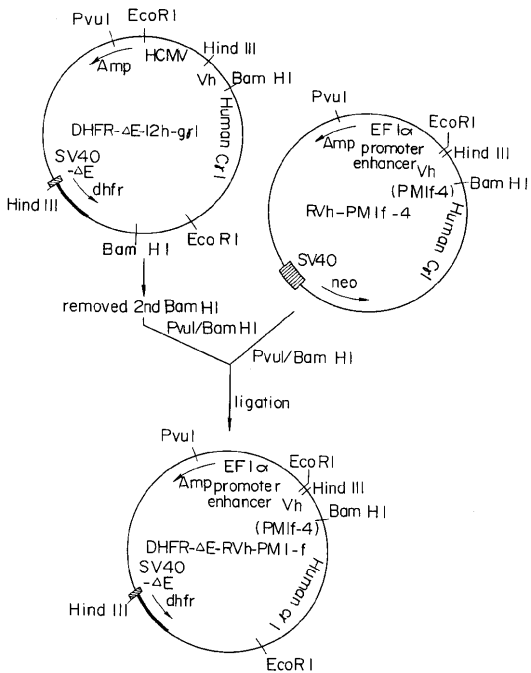
【 図 10 】

図 10



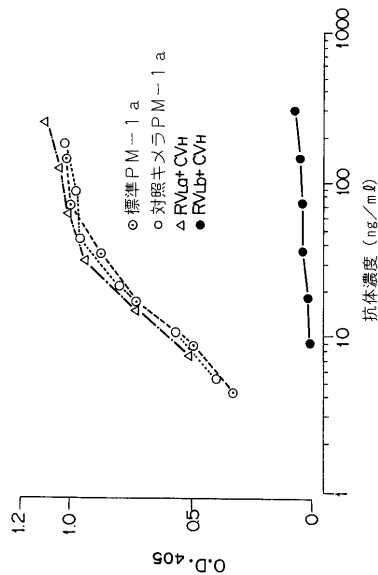
【 図 11 】

図 11



【 図 12 】

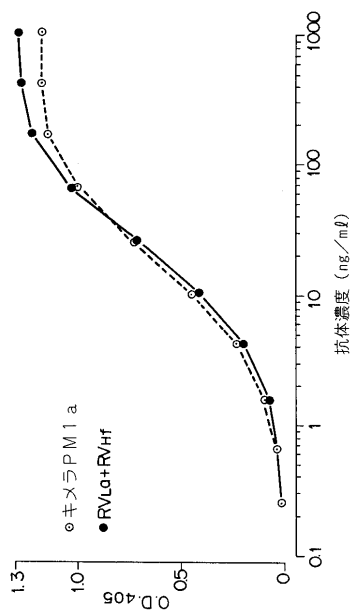
図 12





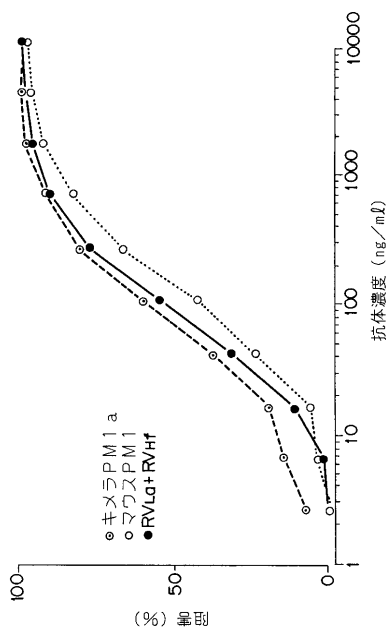
【 図 1 3 】

図 13



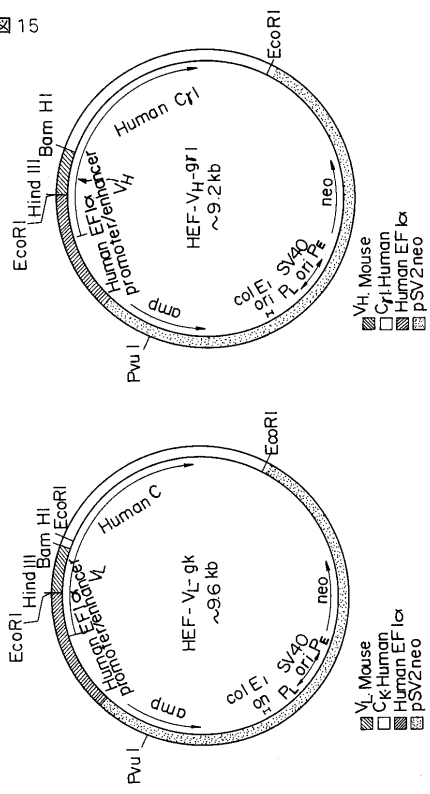
【 図 1 4 】

図 14



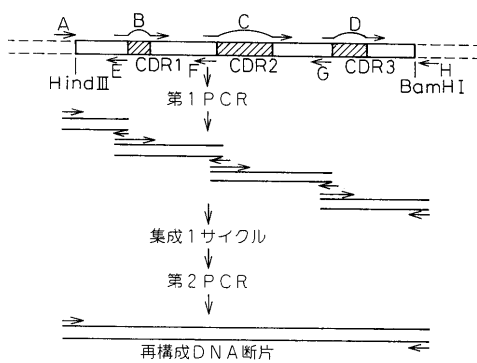
【 図 1 5 】

図 15

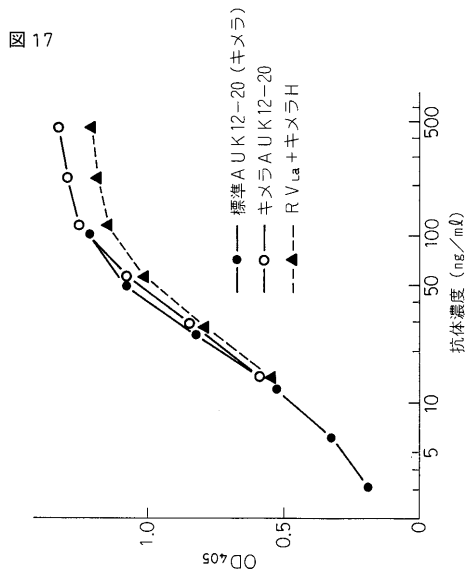


【 図 1 6 】

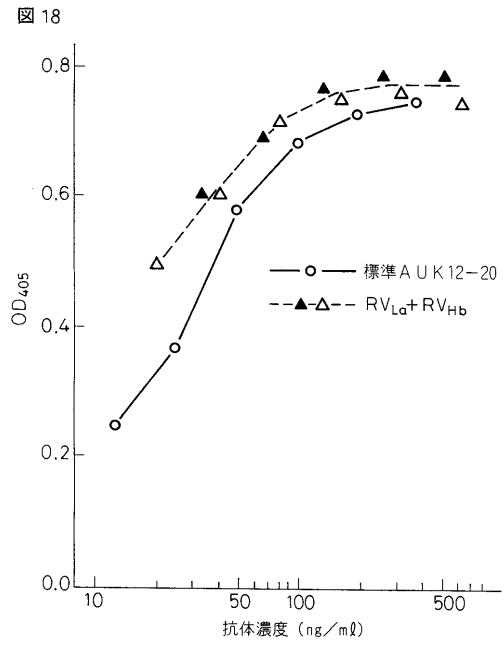
図 16



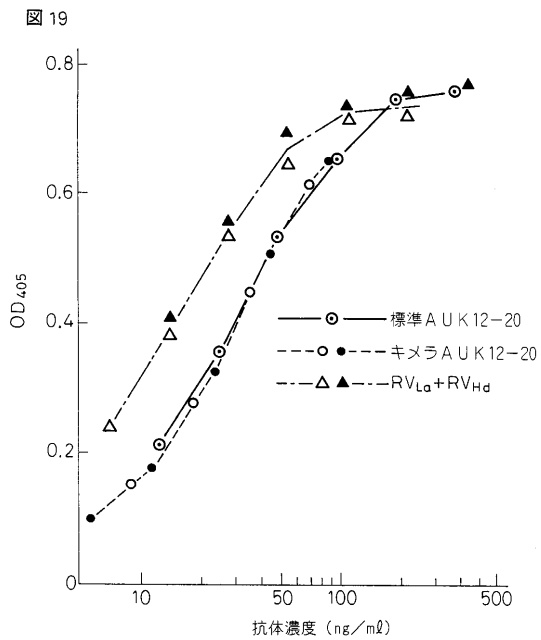
【 図 17 】



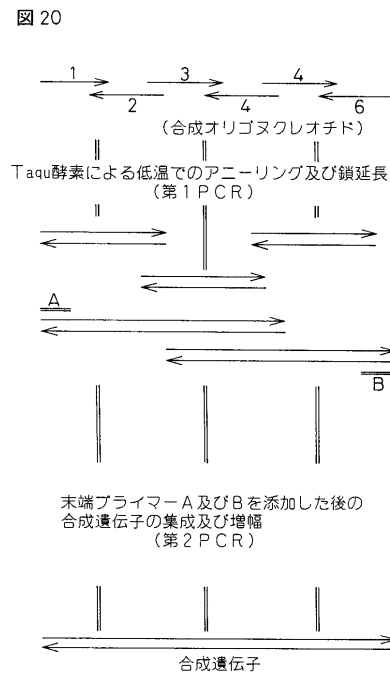
【 図 18 】



【 図 19 】

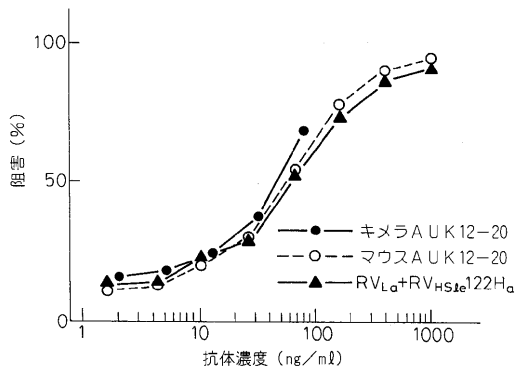


【 図 20 】



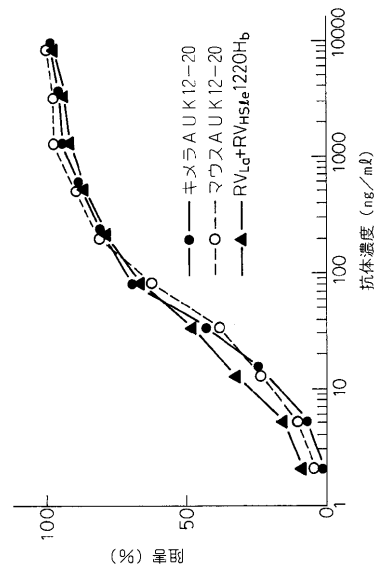
【 図 2 1 】

図 21



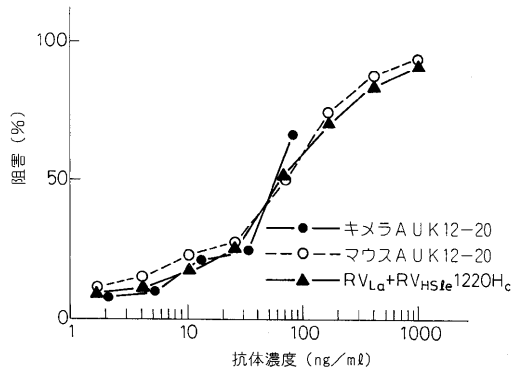
【 図 2 2 】

図 22



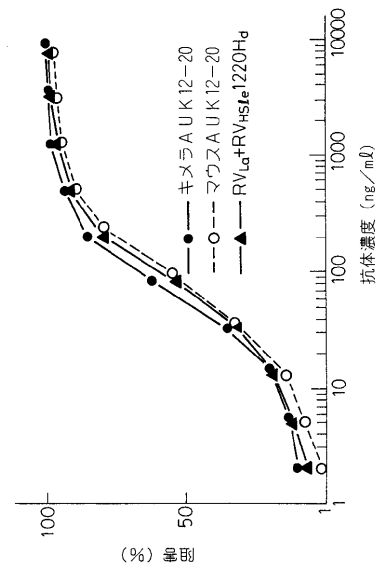
【 図 2 3 】

図 23



【 図 2 4 】

図 24



## フロントページの続き

- (51) Int.Cl. F I  
C 1 2 R 1:91
- (72)発明者 土屋 政幸  
静岡県御殿場市駒門1 - 135 中外製薬株式会社内
- (72)発明者 佐藤 功  
静岡県御殿場市駒門1 - 135 中外製薬株式会社内
- (72)発明者 ベンディック,メアリー マーガレット  
イギリス国,ロンドン エヌダブリュ6 1ティーエックス,ウエスト ハンプステッド,ソレン  
ト ロード 64
- (72)発明者 ジョーンズ,スティーブン タレン  
イギリス国,ハートフォードシャイヤー ダブリュディー7 8エイチエー,ラッドレッド,ザ  
クローズ 10
- (72)発明者 サルダナ,ホセ ウィリアム  
イギリス国,ミドルセックス イーエヌ1 1ティーイー,エンフィールド,リンカーン ウェイ  
22

## 合議体

審判長 鷓飼 健  
審判官 高堀 栄二  
審判官 富永 みどり

- (56)参考文献 欧州特許出願公開第413908(EP,A2)  
欧州特許出願公開第409607(EP,A2)  
特開昭62-296890(JP,A)  
特開昭61-47500(JP,A)  
国際公開第90/07861(WO,A1)  
Nature,Vol.321(1986)p.522-525  
Nature,Vol.312(1984)p.643-646  
Nature,Vol.332(1988)p.323-327  
Science,Vol.239(1988)p.1534-1536  
Nature,Vol.342(1989)p.877-883  
Proc.Natl.Acad.Sci.USA,Vol.86(1989)p.10029-  
10033

## (58)調査した分野(Int.Cl.,DB名)

BIOSIS/WPI(DIALOG)  
SwissProt/PIR/GeneSeq  
GenBank/EMBL/DDBJ/GeneSeq

专利名称(译)	针对人白细胞介素-6受体的嵌合抗体		
公开(公告)号	<a href="#">JP3913965B2</a>	公开(公告)日	2007-05-09
申请号	JP2000229748	申请日	2000-07-28
申请(专利权)人(译)	中外制药有限公司		
当前申请(专利权)人(译)	中外制药有限公司		
[标]发明人	土屋政幸 佐藤功 ベンディッグメアリーマーガレット ジョーンズスティーブンタレン サルダナホセウィリアム		
发明人	土屋 政幸 佐藤 功 ベンディッグ,メアリー マーガレット ジョーンズ,スティーブン タレン サルダナ,ホセ ウィリアム		
IPC分类号	A61K39/395 A61P35/00 C07K16/28 C12N15/09 C12R1/91 A61K38/00 C07K16/18 C07K16/24 C07K16/26 C07K19/00 C12N5/10 C12N15/13 C12P21/08 G01N33/53 G01N33/577		
CPC分类号	C07K16/2866 A61K38/00 C07K2317/24 C07K2319/00		
FI分类号	A61K39/395.N A61P35/00 C07K16/28 C12N15/00.ZNAA C12R1/91 A61K37/02 A61K38/00 A61K39/395.D C07K19/00 C12N15/00.A C12N15/00.AZN.A G01N33/53.P G01N33/577		
F-TERM分类号	4B024/AA01 4B024/BA44 4B024/CA04 4B024/CA07 4B024/DA02 4B024/EA04 4B024/FA02 4B024/FA06 4B024/GA14 4B024/HA01 4C084/AA01 4C084/BA01 4C084/BA41 4C084/CA53 4C084/CA56 4C084/CA59 4C084/DA18 4C084/NA06 4C084/ZB262 4C085/AA14 4C085/AA16 4C085/AA26 4C085/BB17 4C085/CC02 4C085/CC23 4C085/DD21 4C085/DD62 4H045/AA11 4H045/BA41 4H045/CA40 4H045/DA76 4H045/EA20 4H045/EA50 4H045/FA72 4H045/FA74		
代理人(译)	石田 敬 西山雅也		
审查员(译)	肯·鹤饲		
优先权	1991095476 1991-04-25 JP 1992032084 1992-02-19 JP		
其他公开文献	JP2001083151A		
外部链接	<a href="#">Espacenet</a>		

#### 摘要(译)

要解决的问题：通过在人白细胞介素-6受体（人IL-6R）中掺入小鼠单克隆抗体的轻链（L链）可变区（V区）来实现对人IC-6R具有低免疫原性的抗体-6R）。解决方案：源自具有合适恒定区的人抗体的嵌合体抗体通过从原始小鼠单克隆抗体产生恒定区来制备。获得的嵌合抗体含有原始小鼠抗体的完全可变区，并且预期嵌合抗体以与原始小鼠抗体相同的特异性和抗原结合。此外，源自智力之外的蛋白质阵列的比例显著降低。因此，预测免疫原性低于原始小鼠抗体的免疫原性。尽管嵌合抗体与抗原结合并且免疫原性低，但仍有可能对小鼠可变区产生免疫应答。也就是说，小鼠抗体可以是人体模型。

