

(19)日本国特許庁(JP)

(12)特許公報(B2)

(11)特許番号
特許第7340144号
(P7340144)

(45)発行日 令和5年9月7日(2023.9.7)

(24)登録日 令和5年8月30日(2023.8.30)

(51)国際特許分類	F I	
A 6 1 K 35/17 (2015.01)	A 6 1 K 35/17	
A 6 1 P 35/00 (2006.01)	A 6 1 P 35/00	
C 1 2 N 5/0783(2010.01)	C 1 2 N 5/0783	Z N A
C 1 2 N 15/09 (2006.01)	C 1 2 N 15/09	Z

請求項の数 20 (全49頁)

(21)出願番号	特願2022-101099(P2022-101099)	(73)特許権者	510002280 アメリカ合衆国 アメリカ合衆国、20892-7788 メリーランド州、ベセスダ、エムエス シー 7788、ロックレッジ ドライヴ 6701、スイート 700、ナショナル インスティテュート オブ ヘルス、オ フィス オブ テクノロジー トランスフ アー
(22)出願日	令和4年6月23日(2022.6.23)	(74)代理人	100136629 弁理士 鎌田 光宜
(62)分割の表示	特願2021-76293(P2021-76293)の 分割	(74)代理人	100080791 弁理士 高島 一
原出願日	平成26年10月2日(2014.10.2)	(74)代理人	100125070 弁理士 土井 京子
(65)公開番号	特開2022-130537(P2022-130537 A)		
(43)公開日	令和4年9月6日(2022.9.6)		
審査請求日	令和4年7月21日(2022.7.21)		
	特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年) 4月7日開催された米国癌学会(AACR)の会議にて 発表		
	特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年) 5月8日 http://www.nytimes.com/2014/05/09/health/docto 最終頁に続く		最終頁に続く

(54)【発明の名称】 がん特異的突然変異に対し抗原特異性を有するT細胞を単離する方法

(57)【特許請求の範囲】

【請求項1】

患者におけるがんの治療又は予防のための医薬の製造方法であって、
それぞれの遺伝子が、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、
患者のがん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定すること；
患者の自己抗原提示細胞（APC）を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導すること；
患者の自己T細胞と、突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCとを共培養すること；
（a）突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養されて、且つ（b）患者によ
って発現される主要組織適合性複合体（MHC）分子の関係で提示される突然変異アミノ
酸配列に対し抗原特異性を有する、自己T細胞を選択し、がん特異的突然変異によってコ
ードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、単離されたT細胞を提供す
ること；
選択された自己T細胞の数を増幅して、がん特異的突然変異によってコードされる突然変
異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞集団を得ること；及び
該T細胞集団を該医薬へと製剤化し、該医薬は注入当たり100万～1500億T細胞を
含むこと
を含む、方法。

【請求項2】

細胞の数を増幅することが、選択された細胞を、フィーダーPBMC、インターロイキ

ン (I L) - 2、及び O K T 3 抗体と共に培養することを含む、請求項 1 の方法。

【請求項 3】

がんが上皮がんである、請求項 1 又は 2 の方法。

【請求項 4】

がんが胆管がん、黒色腫、結腸がん又は直腸がんである、請求項 1 又は 2 の方法。

【請求項 5】

T 細胞集団が患者に対して自己である、請求項 1 ~ 4 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 6】

患者の自己 A P C を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することが、突然変異アミノ酸配列を含むペプチド又はペプチドプールで A P C をパルスすることを含み、プール中の各ペプチドは異なる突然変異アミノ酸配列を含む、請求項 1 ~ 5 のいずれか 1 項の方法。

10

【請求項 7】

患者の自己 A P C を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することが、突然変異アミノ酸配列をコードするヌクレオチド配列を A P C に導入することを含む、請求項 1 ~ 5 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 8】

自己 A P C に導入されるヌクレオチド配列がタンデムミニ遺伝子 (T M G) コンストラクトであり、各ミニ遺伝子が異なる遺伝子を含み、各遺伝子が突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含む、請求項 7 の方法。

20

【請求項 9】

医薬が、注入当たり 1 0 0 0 万 ~ 1 3 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 0】

医薬が、注入当たり 1 億 ~ 1 3 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 1】

医薬が、注入当たり 5 0 0 万 ~ 1 2 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 2】

医薬が、注入当たり 2 5 0 0 万 ~ 1 0 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

30

【請求項 1 3】

医薬が、注入当たり 5 億 ~ 8 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 4】

医薬が、注入当たり 2 0 0 0 万 ~ 1 2 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 5】

医薬が、注入当たり 3 0 0 0 万 ~ 1 1 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

40

【請求項 1 6】

医薬が、注入当たり 4 0 0 0 万 ~ 1 0 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 7】

医薬が、注入当たり 1 億 2 0 0 0 万 ~ 1 1 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 8】

医薬が、注入当たり 2 億 5 0 0 0 万 ~ 1 0 0 0 億 T 細胞を含む、請求項 1 ~ 8 のいずれか 1 項の方法。

【請求項 1 9】

50

医薬が、注入当たり3億5000万～900億T細胞を含む、請求項1～8のいずれか1項の方法。

【請求項20】

医薬が、注入当たり4億5000万～750億T細胞を含む、請求項1～8のいずれか1項の方法。

【発明の詳細な説明】

【技術分野】

【0001】

電子提出された物件の参照による組み込み

本明細書と同時提出され、且つ、以下の通り識別されるコンピューター可読のヌクレオチド/アミノ酸の配列表が、参照により、本明細書中にその全体が組み込まれる：2014年9月30日付ファイル名「718292ST25.TXT」、29,568バイトのASCII(テキスト)ファイル1件。

10

【背景技術】

【0002】

発明の背景

腫瘍浸潤リンパ球(TIL)を用いる養子細胞療法(ACT)は、一部のがん患者において有益な臨床反応をもたらす得る。それにもかかわらず、がんや他の病気を、ACTを使用して首尾よく広範に治療することへの障害が残っている。例えば、がん抗原を特異的に認識するT細胞は、同定すること及び/又は患者から単離することが困難であり得る。従って、がん反応性T細胞を得る方法の改善についてのニーズがある。

20

【発明の概要】

【0003】

発明の要旨

本発明の一実施形態は、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を単離する方法であって、それぞれの遺伝子が、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、患者のがん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定すること；患者の自己抗原提示細胞(APC)を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導すること；患者の自己T細胞と、突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCとを共培養すること；及び(a)突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養されて、且つ(b)患者によって発現される主要組織適合性複合体(MHC)分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、自己T細胞を選択し、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、単離されたT細胞を提供することを含む、方法を提供する。

30

【0004】

本発明の別の実施形態は、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞集団を調製する方法であって、それぞれの遺伝子が、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、患者のがん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定すること；患者の自己APCを、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導すること；患者の自己T細胞と、突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCとを共培養すること；(a)突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養されて、且つ(b)患者によって発現されるMHC分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、自己T細胞を選択すること；及び選択された自己T細胞の数を増幅し、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞集団を得ることを含む、方法を提供する。

40

【0005】

本発明のさらなる実施形態は、関連する細胞集団、医薬組成物、及びがんを治療又は予防する方法を提供する。

【図面の簡単な説明】

【0006】

50

【図1】図1Aは、3737-TILと、OKT3、又は緑色蛍光タンパク質(GFP)RNA若しくは表示したタンデムミニ遺伝子(TMGC)コンストラクトをトランスフェクションした樹状細胞(DC)との、20時間の共培養後に、インターフェロン(IFN)- γ 酵素結合免疫吸着スポット(ELISPOT)アッセイによって測定した、 1×10^3 ($1e3$)細胞あたりのスポット数を示すグラフである。「>」は、 1×10^3 細胞あたり500超のスポットを示す。モックトランスフェクションした細胞は、核酸の添加なしで、トランスフェクション試薬のみで処理した。図1Bは、OKT3或いはGFP RNA、TMG-1、又は表示した野生型(wt)遺伝子ALK、CD93、ERBB2IP、FCER1A、GRXCR1、KIF9、NAGS、NLRP2、若しくはRAC3をトランスフェクションしたDCとの共培養後の、OX40+である、CD4+の3737-TILのパーセンテージを示すグラフである。モックトランスフェクションした細胞は、核酸の添加なしで、トランスフェクション試薬のみで処理した。

10

【図2】図2A~2Cは、何もなしでか、又は表示したHLA遮断抗体(MHC-1、MHC-II、HLA-DP、HLA-DQ、若しくはHLA-DR)と前培養していた、TMG-1をトランスフェクションしたDC(A)又は624-CIITA細胞(B)及び(C)と共培養した3737-TIL(A)、DMF5T細胞(B)、又はT4T細胞(C)について、20時間目において、IFN- γ ELISPOTアッセイによって測定した、 1×10^3 ($1e3$)細胞あたりのスポット数を示すグラフである(A~C)。図2Dは、DMSO、突然変異(mut)ALK又はmutERBB2IPの25アミノ酸(-AA)長ペプチドで一晩パルスした、自己DQ-0301/-0601B細胞(灰色の棒)又はHLA-DQ05/0601遺伝子座(黒色の棒)若しくはHLA-DQ-0201/0301遺伝子座(斜線なしの棒)において一部適合する同種異系EBV-B細胞と共培養した3737-TILについて、20時間目においてIFN- γ ELISPOTアッセイによって測定した、 1×10^3 ($1e3$)細胞あたりのスポット数を示すグラフである。ETGHLENGNKYPNLE(配列番号53);図2Eは、mutERBB2IPの25アミノ酸ペプチドTSFLSINSKEETGHLENGNKYPNLE(配列番号73)又は表示した、切断型mutERBB2IPペプチドFLSINSKEETGHLENGNKYPNLE(配列番号30)、SINSKEETGHLENGNKYPNLE(配列番号31)、NSKEETGHLENGNKYPNLE(配列番号32)、KEETGHLENGNKYPNLE(配列番号33)、ETGHLENGNKYPNLE(配列番号53)、TSFLSINSKEETGHL(配列番号34)、TSFLSINSKEETGHLEN(配列番号35)、TSFLSINSKEETGHLENGN(配列番号36)、TSFLSINSKEETGHLENGNKY(配列番号37)、若しくはTSFLSINSKEETGHLENGNKYPN(配列番号38)で一晩パルスした自己B細胞と共培養した3737-TILについて、20時間目において、IFN- γ ELISPOTアッセイにより測定した 1×10^3 ($1e3$)細胞あたりのスポット数を示すグラフである。

20

30

【図3】図3Aは、生きている、CD4+(陰影付き)T細胞又はCD8+(陰影なし)T細胞にゲートしたフローサイトメトリーによって測定した、3737-TIL中の様々なTCRVクローン型のパーセンテージを示すグラフである。図3Bは、3737-TILの養子細胞移入0日目(矢印で表示)前後の、表示した日数で測定した、患者3737の血清サンプル中で検出したIFN- γ 量(pg/ml)を示すグラフである。エラーバーは平均の標準誤差(SEM)である。図3Cは、細胞移入0日目(矢印で表示)に対する、表示した月数での全腫瘍負荷(丸)(前処置基準の%として測定)又は肺(三角)若しくは肝臓(四角)における腫瘍負荷を示すグラフである。図3Dは、フローサイトメトリーによって測定した、CD4+V α 22-OX40+の3737-TILにおける、種々のTCRVクローン型のパーセンテージを示すグラフである。

40

【図4】図4A及び4Bは、3737-TILを用いた養子細胞移入前後(細胞移入前の腫瘍(菱形)及び細胞移入後の種々の腫瘍(Tu-1-Post(四角)、Tu-2-Post(), 及びTu-3-Post())の様々な時点で、患者3737の血液

50

(丸)中の、2のERBB2IP突然変異特異的TCR - CDR3クローン型、V₂2+(A)及びV₅.2+(B)の頻度を示すグラフである。陰影付きの棒は、移入細胞(3737-TIL)における2のERBB2IP-突然変異特異的TCR - CDR3クローン型、V₂2+(A)及びV₅.2+(B)の頻度を示す。「X」は「検出なし」を示す。図4Cは、3737-TIL(T細胞)及び種々の養子細胞移入前(Tu-Pre)及び後(Tu-1-post、Tu-2-post及びTu-3-post)の腫瘍における、ACTBと比したERBB2IPの発現を示すグラフである。図4Dは、細胞移入(矢印で表示)に対する、表示した月数における全腫瘍負荷(丸)(前処置基準の%として測定)又は肺(三角)若しくは肝臓(四角)における腫瘍負荷を示すグラフである。

10

【図5A】図5Aは、同定した、突然変異した6アミノ酸残基(そのN-及びC-末端に、両側の12アミノ酸が隣接する)を含有するポリペプチドをコードするタンDEMミニ遺伝子(TMGC)コンストラクトの一例の模式図である。突然変異KIF2C配列は、DSSLQARLFPGLTIKIQRSNGLIHS(配列番号57)である。

【図5B】図5Bは、自己メラニン細胞又はHLA-A*0205及びTMGCコンストラクトRJ-1(図9Aに示す構造)、RJ-2、RJ-3、RJ-4、RJ-5、RJ-6、RJ-7、RJ-8、RJ-9、RJ-10、RJ-11、RJ-12、若しくは空のベクターを共トランスフェクションしたCOS-7細胞と一晚共培養したTIL2359T細胞によって分泌されるIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

【図5C】図5Cは、HLA-A*0205及びRJ-1変異体をトランスフェクションしたCOS-7細胞と共培養したTIL2359によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである(表中、「wt」と表示した遺伝子を、WT配列に再変換した)。KIF2C WT配列はDSSLQARLFPGLAIKIQRSNGLIHS(配列番号65)である。

20

【図5D】図5Dは、HLA cDNAコンストラクト(左から右の各棒で特定される): HLA-A*0101(陰影なしの棒)、HLA-A*0201(灰色の棒)、又はHLA-A*0205(黒色の棒)と共に、空のベクター、KIF2C WT、又は突然変異KIF2CのcDNAコンストラクトをトランスフェクションしたCOS-7細胞と共培養したTIL2359によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

30

【図5E】図5Eは、種々の濃度(μ M)のKIF2C₁₀₋₁₉ WT(RLFPGLAIKI;配列番号58)(グラフ中の下の線)又は突然変異KIF2C₁₀₋₁₉(RLFPGLTIKI;配列番号59)(グラフ中の上の線)でパルスした、HLA-A*0205を安定に発現するHEK293細胞と一晚共培養したTIL2359T細胞によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

【図6A】図6Aは、自己メラニン細胞又は、空のベクター若しくはDW-1~DW-37から成る群から選択されたTMGCコンストラクトをトランスフェクションした、HLA-C*0701を安定に発現するHEK293細胞と共培養したTIL2591T細胞によって分泌されるIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

【図6B】図6Bは、TMGCコンストラクトDW-6の構造を示す模式図である。突然変異POLA2配列は、TIEGTRSSGSHFVFPVPSLRDVHHE(配列番号64)である。

40

【図6C】図6Cは、HLA-C*0701及びDW-6変異体をトランスフェクションしたCOS-7細胞と共培養したTIL2591によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである(表中、「wt」と表示した遺伝子を、WT配列に再変換した)。POLA2 WT配列は、TIEGTRSSGSHLVFPVPSLRDVHHE(配列番号66)である。

【図6D】図6Dは、HLA cDNAコンストラクト(左から右の各バーで特定される): HLA-C*0401(陰影なしの棒)、HLA-C*0701(灰色の棒)、又はHLA-C*0702(黒色の棒)と共に、空のベクター、POLA2 WT、又は突然

50

変異POLA2のcDNAコンストラクトをトランスフェクションしたCOS-7細胞と共培養したTIL2591によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

【図6E】図6Eは、種々の濃度(μM)のPOLA2₄₁₃₋₄₂₂ WT (TRSSGSHLVF; 配列番号67)(グラフ中の下の線)又は突然変異POLA2₄₁₃₋₄₂₂ (TRSSGSHFVF; 配列番号68)(グラフ中の上の線)でパルスした、HLA-C*0701を安定に発現するHEK293細胞と、一晚共培養したTIL2591T細胞によって分泌されたIFN-量(pg/mL)を示すグラフである。

【図7】図7A~7Fは、突然変異反応性細胞の第2回投与前(A~C)及び6ヶ月後(D~F)に撮影した、患者3737の肺のコンピューター断層撮影(CT)スキャンである。矢印はがん病変を指す。

【発明を実施するための形態】

【0007】

発明の詳細な説明

本発明の一実施形態は、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を単離する方法を提供する。本発明は多くの利点を提供する。例えば、本発明の方法は、患者の全MHC分子拘束性の多数の突然変異を、一度に迅速に評価し得、患者の突然変異反応性T細胞の全レパートリーを同定し得る。更に、本発明の方法は、免疫原性がん突然変異を、(a)がん特異的サイレント突然変異(突然変異アミノ酸配列をコードしない)及び(b)非免疫原性アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異と区別することにより、T細胞によって標的とされ得る1以上のがん特異的突然変異アミノ酸配列を同定し得る。更に、本発明は、患者に特有のがん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を提供し得、それにより、例えば、患者のがんを治療又は予防するための養子細胞療法のための細胞を調製するのに有用であり得る、単離された、T細胞の「個人向け」集団("personalized" population)を提供する。本発明の方法はまた、例えばcDNAライブラリーを用いるもの等の、がん抗原を同定する従来における固有の技術的バイアスを回避し得、それらの方法よりも時間と労力が少ない場合もある。例えば、本発明の方法は、T細胞と、特に上皮がん(例)に関して作製が困難であり得る腫瘍細胞株とを共培養することなく、突然変異応答性T細胞を選択し得る。特定の理論又はメカニズムには縛られないが、本発明の方法は、正常な非がん性細胞の破壊を最少化又は回避し、それによって毒性を低減又は除去しつつ、がん細胞の破壊を目的とするT細胞を同定及び単離し得ると考えられる。従って、本発明はまた、例えば、化学療法単独、外科手術又は放射線等の他のタイプの治療に反応しないがん等のがんを、首尾よく治療又は予防するT細胞を提供し得る。

【0008】

該方法は、それぞれの遺伝子が、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、患者のがん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定することを含み得る。がん細胞は、腫瘍細胞又はがん細胞を含有するか、又は含有することが予想される患者由来の任意の身体試料から得られ得る。身体試料は、血液、原発腫瘍から若しくは転移腫瘍から得られた組織サンプル等の任意の組織サンプル、又は腫瘍若しくはがん細胞を含有する他の任意のサンプルであり得る。がん細胞の核酸は、DNAであってもRNAであってもよい。

【0009】

がん特異的突然変異を同定するために、該方法は、正常な非がん性細胞のDNA又はRNA等の核酸を配列決定し、がん細胞の配列を正常な非がん性細胞の配列と比較することを更に含み得る。正常な非がん性細胞は、患者又は異なる個体から得られ得る。

【0010】

がん特異的突然変異は、突然変異アミノ酸配列(「非サイレント突然変異」とも言われる)をコードし、がん細胞において発現するが、正常の非がん性細胞ではしない任意の遺

10

20

30

40

50

伝子における任意の突然変異であり得る。本発明の方法において同定され得るがん特異的突然変異の非限定的な例としては、ミスセンス、ナンセンス、挿入、欠失、重複、フレームシフト及びリピート伸長変異 (repeat expansion mutation) が挙げられる。本発明の一実施形態においては、該方法は、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、少なくとも1の遺伝子を同定することを含む。しかし、本発明の方法を用いて同定され得る、かかるがん特異的突然変異を含有する遺伝子の数は限定されず、1超(例えば、約2、約3、約4、約5、約10、約11、約12、約13、約14、約15、約20、約25、約30、約40、約50、約60、約70、約80、約90、約100、約150、約200、約400、約600、約800、約1000、約1500、約2000若しくはそれ以上、又は上記の値のうちの任意の2つによって規定される範囲)の遺伝子が挙げられ得る。同様に、本発明の一実施形態においては、該方法は、突然変異アミノ酸配列をコードする、少なくとも1のがん特異的突然変異を同定することを含む。しかし、本発明の方法を用いて同定され得る、かかるがん特異的突然変異の数は限定されず、1超(例えば、約2、約3、約4、約5、約10、約11、約12、約13、約14、約15、約20、約25、約30、約40、約50、約60、約70、約80、約90、約100、約150、約200、約400、約600、約800、約1000、約1500、約2000若しくはそれ以上、又は上記の値のうちの任意の2つによって規定される範囲)のがん特異的突然変異が挙げられ得る。1超のがん特異的突然変異が同定される実施形態においては、がん特異的突然変異は、同一の遺伝子又は異なる遺伝子中に位置し得る。

【0011】

一実施形態においては、がん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定することは、がん細胞の全エクソーム、全ゲノム、又は全トランスクリプトームを配列決定することを含む。配列決定は、当該技術分野で公知の、任意の好適な形態で行われ得る。本発明の方法において有用であり得る配列決定技術の例としては、次世代配列決定(NGS)(「大規模並列配列決定技術」とも言われる)又は第3世代配列決定(Third Generation Sequencing)が挙げられる。NGSは、非サンガーベースのハイスループットDNA配列決定技術を指す。NGSにより、数百万又は数十億のDNA鎖が並行して配列決定され得、相当に高いスループットをもたらし、ゲノムのサンガー配列決定によく用いられる、フラグメントクローニング法に対する必要性を最小限に抑える。NGSにおいては、ゲノム全体を小断片に分割することによって、核酸テンプレートが、ゲノム全体にわたって、並行してランダムに読み取られ得る。NGSは、好都合なことに、非常に短い期間、例、約1~約2週以内、好ましくは約1~約7日以内、又は、最も好ましくは24時間未満の時間内に、ゲノム、エクソーム又はトランスクリプトーム全体の核酸配列情報を提供し得る。市販されているか、又は文献に記載されている複数のNGSプラットフォームが、本発明の方法に関連して用いられ得る(例、Zhang et al., J. Genet. Genomics, 38(3):95-109(2011)及びVoelkerding et al., Clinical Chemistry, 55:641-658(2009)に記載されたもの)。

【0012】

NGSの技術及びプラットフォームの非限定的な例としては、(GS-FLX 454 ゲノムシーケンサー, 454 Life Sciences (Branford, CT)、ILLUMINA SOLEXAゲノムアナライザー (Illumina Inc., San Diego, CA)、若しくはILLUMINA HISEQ 2000ゲノムアナライザー (Illumina)を用いて(例)、又はRonaghi et al., Science, 281(5375):363-365(1998)(例)に記載の通りに、行われるような)1塩基合成(sequencing-by-synthesis)(「パイロシーケンシング」としても知られる)、(SOLIDプラットフォーム(Life Technologies Corporation, Carlsbad, CA)又はPOLONATOR G.007プラットフォーム(Dover Systems, Sa

lem, NH)を用いて(例)行われるような)シーケンシング・バイ・ライゲーション(sequencing-by-ligation)、(PACBIO RS system(Pacific Biosciences(Menlo Park, CA)又はHELISCOPE platform(Helicos Biosciences(Cambridge, MA)を用いて(例)行われるような)単一分子配列決定、(Oxford Nanopore Technologies(Oxford, UK)のGRIDIONプラットフォーム、Nabsys(Providence, RI)によって開発されたハイブリダイゼーション・アシステッドナノポアシーケンシング(HANS)プラットフォーム、プローブ・アンカーライゲーション(cPAL)と呼ばれるDNAナノボール(DNB)テクノロジーによる、リガーゼベースのDNA配列決定プラットフォームを用いて(例)行われるような)単一分子配列決定のための技術、単一分子配列決定のための電子顕微鏡ベースの技術、及びイオン半導体シーケンシングが挙げられる。

10

【0013】

該方法は、患者の自己抗原提示細胞(APC)を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することを含み得る。APCとしては、それらの細胞表面上の主要組織適合複合体(MHC)分子と関係して、タンパク質のペプチド断片を提示する任意の細胞が挙げられ得る。APCとしては、例えば、マクロファージ、DC、ランゲルハンス細胞、Bリンパ球及びT細胞のうちの任意の1以上が挙げられ得る。好ましくは、APCはDCである。本発明の方法は、患者からの自己APCを用いることによって、好都合なことに、患者に発現するMHC分子の関係で提示されるがん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を同定し得る。MHC分子は、MHCクラスI、MHCクラスII、HLA-A、HLA-B、HLA-C、HLA-DM、HLA-DO、HLA-DP、HLA-DQ及びHLA-DR分子が挙げられるが、これらに限定されない、患者によって発現される任意のMHC分子であり得る。本発明の方法は、例えば、いくつかのMHCクラスI対立遺伝子を選択する(a select few MHC class I alleles)ためのみに有用であり得、突然変異反応性T細胞を選択するための試薬(例えば、MHCテトラマーの不完全なセット)の入手が限られていることによって制約され得る、MHC分子又は突然変異アミノ酸配列を同定するためのエピトープ予測アルゴリズムを用いることなく、患者によって発現される任意のMHC分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列を、好都合に同定し得る。従って、本発明の一実施形態においては、本発明の方法は、患者によって発現される任意のMHC分子の関係において提示される突然変異アミノ酸配列を、好都合に同定し、任意の特定のMHC分子に制限されない。好ましくは、自己APCは、抗原陰性自己APCである。

20

30

【0014】

患者の自己APCを、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することは、当該技術分野で公知の、任意の好適な方法を用いて行われ得る。本発明の一実施形態においては、患者の自己APCを、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することは、突然変異アミノ酸配列を含むペプチド又はペプチドプールで自己APCをパルスすることを含み、プール中の各ペプチドは、異なる突然変異アミノ酸配列を含む。プール中の突然変異アミノ酸配列の各々は、がん特異的突然変異を含有する遺伝子によってコードされ得る。これに関して、自己APCは、APCがペプチド(複数可)を内在化させ、MHC分子に結合した突然変異アミノ酸配列(複数可)を細胞膜上に提示するような状態で、突然変異アミノ酸配列を含むペプチド又はペプチドのプールと共に培養され得る。1超の遺伝子が同定され、各遺伝子が突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する実施形態においては、該方法は、プール中の各ペプチドが異なる突然変異アミノ酸配列を含むペプチドプールで、自己APCをパルスすることを含み得る。APCをパルスする方法は、当該技術分野で公知であり、Solheim(Ed.), Antigen Processing and Presentation Protocols(Methods in Molecular Biology), Human Press, (2010)(例

40

50

）に記載の通りである。A P Cをパルスするために使用されるペプチド（複数可）としては、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸（複数可）が挙げられ得る。ペプチド（複数可）は、突然変異アミノ酸（複数可）のカルボキシル側及びアミノ側のそれぞれに、同定された遺伝子によってコードされる内因性タンパク質由来の、任意の好適な数の、連続したアミノ酸を更に含み得る。突然変異の各側に隣接する、内因性タンパク質由来の連続したアミノ酸の数は限定されず、例えば、約4、約5、約6、約7、約8、約9、約10、約11、約12、約13、約14、約15、約16、約17、約18、約19、約20、又は上記の値のいずれか2つによって規定される範囲であり得る。好ましくは、ペプチド（複数可）は、突然変異アミノ酸（複数可）の各側に、内因性タンパク質由来の約12の連続したアミノ酸を含む。

10

【0015】

本発明の一実施形態においては、患者の自己A P Cを、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導することは、突然変異アミノ酸配列をコードするヌクレオチド配列を、A P Cに導入することを含む。ヌクレオチド配列はA P Cに導入され、A P Cは突然変異アミノ酸配列を発現し、M H C分子に結合させて、細胞膜上に提示する。突然変異アミノ酸をコードするヌクレオチド配列は、RNAであってもDNAであってもよい。A P Cへのヌクレオチド配列の導入は、S o l h e i m e t a l .（上記）（例）に記載の通りに、当該技術分野で公知の、異なる様々な方法のいずれかで行われ得る。A P Cへのヌクレオチド配列の導入に有用な技術の非限定的な例としては、形質転換、形質導入、トランスフェクション、及びエレクトロポレーションが挙げられる。1超の遺伝子が同定される実施形態においては、該方法は、それぞれが、異なる遺伝子によってコードされる突然変異アミノ酸配列をコードする、1超のヌクレオチド配列を調製すること、及び各ヌクレオチド配列を自己A P Cの、異なる集団に導入することを含み得る。これに関して、各集団が、異なる突然変異アミノ酸配列を発現し提示する、自己A P Cの複数の集団が得られ得る。

20

【0016】

1超の遺伝子が同定され、各遺伝子が突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する実施形態においては、該方法は、1超の遺伝子をコードするヌクレオチド配列を導入することを含み得る。これに関して、本発明の一実施形態においては、自己A P Cに導入されるヌクレオチド配列は、T M Gコンストラクトであり、各ミニ遺伝子は異なる遺伝子を含み、各遺伝子は突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含む。各ミニ遺伝子は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通り、本発明の方法によって同定された1の突然変異（突然変異の各側に、同定された遺伝子によってコードされる内因性タンパク質からの、任意の好適な数の連続したアミノ酸が隣接する）をコードし得る。コンストラクト中のミニ遺伝子の数は限定されず、例えば、約5、約10、約11、約12、約13、約14、約15、約20、約25若しくはそれ以上、又は上記の値のうちの任意の2つにより規定される範囲が挙げられ得る。A P Cは、T M Gコンストラクトによってコードされる突然変異アミノ酸配列を発現し、M H C分子に結合した突然変異アミノ酸配列を細胞膜上に提示する。一実施形態においては、該方法は、各コンストラクトが、異なる遺伝子によってコードされた突然変異アミノ酸配列の異なるセットをコードする、1超のT M Gコンストラクトを調製すること、及び各T M Gコンストラクトを自己A P Cの異なる集団に導入することを含む。これに関して、各集団が、異なるT M Gコンストラクトによってコードされる突然変異アミノ酸配列を発現し提示する、自己A P Cの複数の集団が得られ得る。

30

40

【0017】

該方法は、患者の自己T細胞と、突然変異アミノ酸配列を提示する自己A P Cとを培養することを含み得る。T細胞は、腫瘍、血液、骨髓、リンパ節、胸腺、又は他の組織若しくは体液が挙げられるがこれらに限定されない、患者中の多くのソースから得られ得る。T細胞には、C D 4 + / C D 8 + 二重陽性T細胞、C D 4 + ヘルパーT細胞（例、T h 1細胞及びT h 2細胞）、C D 8 + T細胞（例、細胞傷害性T細胞）、腫瘍浸潤細胞（例、腫瘍浸潤リンパ球（T I L））、末梢血T細胞、記憶T細胞、ナイーブT細胞などが挙げ

50

られるが、これらに限定されない、任意のタイプのT細胞が含まれ得、任意の発生段階のものであり得る。T細胞は、CD8 + T細胞、CD4 + T細胞、又はCD4 + 及びCD8 + 両方のT細胞であり得る。該方法は、自己T細胞が、APCによって提示された突然変異アミノ酸配列に特異的に結合し、免疫学的に認識するような様態で、T細胞がAPCによって提示される突然変異アミノ酸配列に遭遇するように、自己T細胞と自己APCとを共培養することを含み得る。本発明の一実施形態においては、自己T細胞は、直接自己APCに接触して共培養される。

【0018】

該方法は、(a)突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養されて、且つ(b)患者によって発現されるMHC分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、自己T細胞を選択することを含み得る。語句「抗原特異性」は、本明細書で用いる場合、自己T細胞が、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に特異的に結合し得、免疫学的に認識し得ることを意味する。選択することは、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を同定し、それらを、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有さないT細胞から分離することを含み得る。突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する自己T細胞を選択することは、任意の好適な方法で行われ得る。本発明の一実施形態においては、該方法は、例えば、自己T細胞の選択に先立って、インターロイキン(IL) - 2又はIL - 15等のT細胞増殖因子と共培養することによって、又は本発明の他の態様に関して本明細書に記載の通りに、自己T細胞の数を増幅することを含む。本発明の一実施形態においては、該方法は、自己T細胞の選択に先立って、IL - 2又はIL - 15等のT細胞増殖因子で、自己T細胞の数を増幅することを含まない。

【0019】

例えば、自己T細胞と、突然変異アミノ酸配列を提示するAPCとの共培養の際に、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞は、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するこれらのT細胞を同定するために用いられ得る、様々なT細胞活性化マーカーのうちの任意の1以上を発現し得る。かかるT細胞活性化マーカーとしては、プログラム細胞死1(PD - 1)、リンパ球活性化遺伝子3(LAG - 3)、T細胞免疫グロブリン及びムチンドメイン3(TIM - 3)4 - 1BB、OX40、及びCD107aが挙げられ得るが、これらに限定されない。従って、本発明の一実施形態においては、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する自己T細胞を選択することは、PD - 1、LAG - 3、TIM - 3、4 - 1BB、OX40、及びCD107aのうちの任意の1以上を発現するT細胞を選択することを含む。1以上のT細胞活性化マーカーを発現する細胞は、例えば、マーカーの発現に基づいて、Turcotte et al., Clin. Cancer Res., 20(2):331 - 43(2013)及びGros et al., J. Clin. Invest., 124(5):2246 - 59(2014)(例)に記載の通りに、蛍光活性化細胞選別(FACS)又は磁気活性化細胞選別(MACS)等の、当該技術分野で公知の、様々な技術のいずれかをを用いて選別され得る。

【0020】

本発明の別の実施形態においては、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する自己T細胞を選択することが、(i)突然変異アミノ酸配列を提示するAPCとの共培養に際して、ネガティブコントロールによって分泌される1以上のサイトカインの量と比較して、より多くの量の1以上のサイトカインを分泌するか、又は(ii)突然変異アミノ酸配列を提示するAPCとの共培養に際して、1以上のサイトカインを分泌するネガティブコントロールT細胞の数と比較して、少なくとも2倍の多さの数のT細胞が1以上のサイトカインを分泌する、T細胞を選択することを含む。1以上のサイトカインは、T細胞によるその分泌がT細胞の活性化(例、突然変異アミノ酸配列に特異的に結合し免疫学的に認識する、T細胞に発現するT細胞受容体(TCR))に特徴的である、任意のサイトカインを含み得る。分泌がT細胞活性化に特徴的であるサイトカインの非限定的な例としては、IFN - 、IL - 2、及び腫瘍壊死因子(TNF -)、顆粒球/単球コロニー

10

20

30

40

50

刺激因子 (GM-CSF)、IL-4、IL-5、IL-9、IL-10、IL-17、及びIL-22が挙げられる。

【0021】

例えば、自己T細胞は、(a)ある濃度の、突然変異アミノ酸配列を含むペプチド(例、約0.05ng/mL~約10µg/mL(例、0.05ng/mL、0.1ng/mL、0.5ng/mL、1ng/mL、5ng/mL、100ng/mL、1µg/mL、5µg/mL又は10µg/mL))でパルスした、抗原陰性APC、又は(b)突然変異アミノ酸配列をコードするヌクレオチド配列が導入されたAPCとの共培養の際に、ネガティブコントロールによって分泌されるIFN- γ の量と比較して、T細胞が、IFN- γ を、少なくとも2倍多く分泌する場合、突然変異アミノ酸配列に対する「抗原特異性」を有すると考えられ得る。ネガティブコントロールは、例えば、(a)同濃度の関係性のないペプチド(例、野生型アミノ酸配列、又は突然変異アミノ酸配列と異なる配列を有する他の何らかのペプチド)でパルスした抗原陰性APC、又は(b)関係性のないペプチド配列をコードするヌクレオチド配列が導入されたAPCと共培養された(例、末梢血単核細胞(PBMC)由来の)自己T細胞であり得る。自己T細胞はまた、突然変異アミノ酸を含む、より高濃度のペプチドでパルスした抗原陰性APCと共培養した際、ネガティブコントロール(例えば上記のネガティブコントロール)と比較して、T細胞がより多くの量のIFN- γ を分泌する場合、突然変異アミノ酸配列に対する「抗原特異性」を有し得る。IFN- γ 分泌は、例えば、酵素結合免疫吸着アッセイ(ELISA)等の、当該技術分野で公知の方法によって測定され得る。

10

20

【0022】

代替的に、又は追加的に、自己T細胞は、(a)ある濃度の突然変異アミノ酸配列を含むペプチドでパルスした抗原陰性APC、又は(b)IFN- γ を分泌するネガティブコントロールT細胞の数と比較して、突然変異アミノ酸配列をコードするヌクレオチド配列が導入されたAPCとの共培養の際に、少なくとも2倍の多さの数のT細胞がIFN- γ を分泌する場合、突然変異アミノ酸配列に対する「抗原特異性」を有すると考えられ得る。ペプチド及びネガティブコントロールの濃度は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載された通りであり得る。IFN- γ を分泌する細胞の数は、例えば、ELISPOT等の、当該技術分野で公知の方法によって測定され得る。

【0023】

本発明の一実施形態においては、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞は、(1)本明細書に記載の、任意の1以上のT細胞活性化マーカーの発現、(2)より多くの量の、本明細書に記載の通りの1以上のサイトカインの分泌、を両方し得るが、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞は、より多くの量の、1以上のサイトカインを分泌することなく、任意の1以上のT細胞活性化マーカーを発現し得るか、又は任意の1以上のT細胞活性化マーカーを発現することなく、より多くの量の、1以上のサイトカインを分泌し得る。

30

【0024】

本発明の別の実施形態においては、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する自己T細胞を選択することは、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する自己T細胞を選択的に増殖させることを含む。これに関して、該方法は、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有さないT細胞よりも、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞の増殖が有利になるような状態で、自己T細胞と自己APCとを共培養することを含み得る。従って、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有さないT細胞と比較して、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞の割合が高い、T細胞の集団が提供される。

40

【0025】

本発明の一実施形態においては、該方法は、複数の腫瘍断片を患者から得ること、該複数断片からの自己T細胞のそれぞれを別々に、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通りに、突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養すること、及び複数

50

断片のそれぞれからのT細胞を、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通りに、突然変異アミノ酸配列に対する抗原特異性に関して別々に評価することを更に含む。

【0026】

T細胞が、複数の突然変異アミノ酸配列（例、TMGコンストラクトによってコードされた複数の突然変異アミノ酸配列又は自己APC上にパルスされたペプチドプール中の複数の突然変異アミノ酸配列）を発現する自己APCと共培養される本発明の実施形態においては、自己T細胞を選択することは、自己T細胞を、複数の各突然変異アミノ酸配列に対する抗原特異性に関して、別々に評価することを更に含み得る。例えば、本発明の方法は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通り（例えば、各々が、コンストラクトによってコードされる（又はプール中に含まれる）異なる突然変異アミノ酸配列を提示する、別々のAPC集団を提供することにより）、患者の自己APCを、コンストラクトによってコードされる（又はプール中に含まれる）各突然変異アミノ酸配列を提示するよう、別々に誘導することを更に含み得る。該方法は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通り、患者の自己T細胞と、各突然変異アミノ酸配列を提示する、異なる自己APC集団とを、別々に、共培養することを更に含み得る。該方法は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通り、（a）突然変異アミノ酸配列を提示する自己APCと共培養されて、且つ（b）患者によって発現されるMHC分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、自己T細胞を、別々に選択することを更に含み得る。これに関して、該方法は、複数の突然変異アミノ酸配列をコードするTMGコンストラクトによってコードされる（又はプール中に含まれる）どの突然変異アミノ酸配列が、自己T細胞によって免疫学的に（例、除去プロセスによって）認識されるのかを決定することを含み得る。

【0027】

本発明の一実施形態においては、該方法は、選択された自己T細胞の数を増幅して、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞集団を得ることを更に含む。選択された細胞の数の増幅は、例えば、米国特許第8,034,334号；米国特許第8,383,099号；米国特許出願公開第2012/0244133号；Dudley et al., J. Immunother., 26:332-42 (2003)；及びRiddell et al., J. Immunol. Methods, 128:189-201 (1990)に記載の通りの、当該技術分野で公知の、多くの方法のいずれかによって達成され得る。一実施形態においては、T細胞数の増幅は、T細胞をOKT3抗体、IL-2、及びフィーダーのPBMC（例、放射線照射された同種異系PBMC）と共に培養することによって行われる。これに関して、本発明の方法は、好都合なことに、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、多数のT細胞を作製し得る。

【0028】

本発明の方法によって単離されたT細胞は、養子細胞療法用の細胞を調製するために有用であり得る。これに関して、本発明の一実施形態は、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞の集団を調製する方法を提供し、該方法は、該がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞の集団を得るために、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通り、T細胞を単離すること、及び選択された自己T細胞の数を増幅することを含む。選択された細胞の数を増幅することは、本発明の他の態様に関して本明細書に記載される通りに行われ得る。

【0029】

本発明の別の実施形態は、本発明の他の態様に関して本明細書に記載されるいずれかの方法に従って調製された、単離された細胞集団を提供する。細胞集団は、少なくとも1の他の細胞（例、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有さないPBMC）又はT細胞以外の細胞（例、B細胞、マクロファージ、好中球、赤血球、肝細胞、内皮細胞、上皮細胞、筋肉細胞、脳細胞等）に加えて、がん特異

10

20

30

40

50

的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を含む不均一集団であり得る。或いは、細胞集団は、集団が、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を主に含む(例、実質的にそれからなる)、実質的に均一な集団であり得る。集団はまた、集団の全ての細胞が、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するように、集団の全細胞が単一のT細胞のクローンである、細胞のクローン集団であり得る。本発明の一実施形態においては、細胞集団は、本明細書に記載の通り、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を含むクローン集団である。本発明の一実施形態においては、細胞集団のうちの約1% ~ 約100%、例えば約1%、約5%、約10%、約15%、約20%、約25%、約30%、約35%、約40%、約45%、約50%、約55%、約60%、約65%、約70%、約75%、約80%、約85%、約90%、約95%、約96%、約97%、約98%、約99%、若しくは約100%、又は上記の値のいずれか2つによって規定される範囲が、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を含む。特定の理論又はメカニズムには縛られないが、突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有するT細胞を、高い割合で含む細胞集団では、好都合なことに、T細胞の機能(例、T細胞が、がん細胞の破壊を目的とする能力、及び/又はがんを治療若しくは予防する能力)を妨げ得る、不適切な細胞の割合が低い可能性があると考えられる。

10

【0030】

本発明の細胞集団は、医薬組成物等の組成物へと製剤化され得る。これに関して、本発明は、本発明の細胞集団のいずれか及び医薬的に許容可能な担体を含む、医薬組成物を提供する。本発明の医薬組成物は、本発明の細胞集団を、化学療法剤等、別の医薬的に活性な物質(複数可)又は薬剤(複数可)(例、アスパラギナーゼ(*asparaginase*)、ブスルファン(*bustulfan*)、カルボプラチン(*carboplatin*)、シスプラチン(*cisplatin*)、ダウノルビシン(*daunorubicin*)、ドキシソルビシン(*doxorubicin*)、フルオロウラシル(*fluorouracil*)、ゲムシタピン(*gemcitabine*)、ヒドロキシウレア(*hydroxyurea*)、メトトレキサート(*methotrexate*)、パクリタキセル(*paclitaxel*)、リツキシマブ(*rituximab*)、ビンブラスチン(*vinblastine*)、ビンクリスチン(*vincristine*)など)と組み合わせて含み得る。

20

30

【0031】

好ましくは、担体は医薬的に許容可能な担体である。医薬組成物に関して、担体は、考慮中の特定の発明の細胞集団のために従来用いられているもののいずれかであり得る。かかる医薬的に許容可能な担体は、当業者に周知であり、公衆にとって容易に入手可能である。医薬的に許容可能な担体は、使用条件下で有害な副作用又は毒性を有さないものであることが好ましい。

【0032】

担体の選択は、特定の発明の細胞集団によって、及び本発明の細胞集団を投与するために用いられる特定の方法によって、ある程度決定される。従って、多様な、本発明の医薬組成物の好適な製剤がある。好適な製剤としては、経口、非経口、皮下、静脈内、筋肉内、動脈内、髄腔内及び腹腔内投与のための、いずれかの製剤が挙げられ得る。本発明の細胞集団を投与するために、1超の経路が用いられ得、特定の例においては、特定の経路が、別の経路よりも迅速且つ効果的な反応をもたらし得る。

40

【0033】

好ましくは、本発明の細胞集団は、注射により静脈内(例)に投与される。本発明の細胞集団が投与される場合、注射用の細胞のための医薬的に許容可能な担体は、任意の等張性の担体、例えば、通常の生理食塩水(水中約0.90% w/vのNaCl、水中約300mOsm/LのNaCl、又は水1リットル当たり約9.0gのNaCl)、NORMOSOL R電解質溶液(Abbott, Chicago, IL)、PLASMA-L

50

YTE A (Baxter, Deerfield, IL)、水中約5%のデキストロース、又は乳酸リンゲル液等が挙げられ得る。一実施形態においては、医薬的に許容可能な担体には、ヒト血清アルブミンが添加される。

【0034】

本発明の細胞集団及び医薬組成物は、がんを治療又は予防する方法において用いられ得ると考えられる。特定の理論又はメカニズムには縛られないが、本発明のT細胞は、細胞に発現するTCRが、突然変異アミノ酸配列を発現する標的細胞に対する免疫応答を媒介することができるように、がん特異的突然変異によってコードされる突然変異アミノ酸配列に、特異的に結合すると考えられる。これに関して、本発明は、哺乳動物におけるがんを治療又は予防する方法であって、哺乳動物におけるがんを治療又は予防するための有効量の、本明細書に記載の医薬組成物又は細胞集団のいずれかを、哺乳動物に投与することを含む、方法を提供する。

10

【0035】

用語「治療する」及び「予防する」並びにそれらの派生語は、本明細書で用いる場合、100%の、又は完全な治療又は予防を必ずしも意味しない。むしろ、当業者が潜在的な利益又は治療効果を有すると認識する、様々な程度の治療又は予防が存在する。これに関して、本発明の方法は、任意のレベルの任意の量の、哺乳動物におけるがんの治療又は予防を提供し得る。更に、本発明の方法により提供される治療又は予防は、治療又は予防されている1以上の状態又はがんの症状の治療又は予防を含み得る。例えば、治療又は予防は、腫瘍の退行を促進することを含み得る。また、本明細書の目的のために、「予防」は、がんの発症、又はその症状若しくは状態を遅延させることを包含し得る。

20

【0036】

本発明の目的のために、投与される本発明の細胞集団又は医薬組成物の量又は用量（例、本発明の細胞集団が投与される場合、細胞数）は、例えば、哺乳動物において、適切な期間にわたって治療的又は予防的反応をもたらすのに十分であるべきである。例えば、本発明の細胞集団又は医薬組成物の用量は、がん特異的突然変異によりコードされる突然変異アミノ酸配列と結合するのに、又は、投与時から約2時間以上、例えば、12～24時間以上という期間でがんを検出、治療若しくは予防するのに十分でなければならない。いくつかの実施形態においては、該期間はもっと長くなり得る。用量は、投与される特定の発明の細胞集団又は医薬組成物の有効性、及び動物（例、ヒト）の状態、及び治療される動物（例、ヒト）の体重によって決定される。

30

【0037】

投与量を決定するための多くのアッセイが、当該技術分野において公知である。本発明の目的のために、それぞれ異なる用量のT細胞を与えられる哺乳動物の1群のうちのある哺乳動物に、所与の用量のかかるT細胞を投与した際、標的細胞が溶解される程度、又は、T細胞によってIFN- γ が分泌される程度を比較することを含むアッセイが用いられ、哺乳動物に投与される開始用量が決定され得る。一定用量の投与の際の、標的細胞が溶解する程度、又はIFN- γ が分泌される程度は、当該技術分野において公知の方法によりアッセイされ得る。

【0038】

本発明の細胞集団又は医薬組成物の用量はまた、本発明の特定の細胞集団又は組成物の投与に伴い得る、任意の不都合な副作用の存在、性質及び程度によって決定される。典型的には、主治医は、年齢、体重、身体全体の健康、食事、性別、投与される本発明の細胞集団又は医薬組成物、投与経路、及び治療される状態の重症度等の種々の要因を考慮して、個々の患者のそれぞれを治療する、本発明の細胞集団又は医薬組成物の投与量を決定する。

40

【0039】

本発明の細胞集団が投与される実施形態においては、投与される注入当たりの細胞数は、例えば、100万～1000億細胞の範囲で変わり得る；しかしながら、この例示的な範囲を下まわるか、又は上まわる量は、本発明の範囲内である。例えば、本発明の宿主細

50

胞の1日用量は、約100万～約1500億細胞（例、約500万細胞、約2500万細胞、約5億細胞、約10億細胞、約50億細胞、約200億細胞、約300億細胞、約400億細胞、約600億細胞、約800億細胞、約1000億細胞、約1200億細胞、約1300億細胞、約1500億細胞又は上記の値のいずれか2つによって規定される範囲）、好ましくは約1000万～約1300億細胞（例、約2000万細胞、約3000万細胞、約4000万細胞、約6000万細胞、約7000万細胞、約8000万細胞、約9000万細胞、約100億細胞、約250億細胞、約500億細胞、約750億細胞、約900億細胞、約1000億細胞、約1100億細胞、約1200億細胞、約1300億細胞又は上記の値のいずれか2つによって規定される範囲）、より好ましくは約1億細胞～約1300億細胞（例、約1億2000万細胞、約2億5000万細胞、約3億5000万細胞、約4億5000万細胞、約6億5000万細胞、約8億細胞、約9億細胞、約30億細胞、約300億細胞、約450億細胞、約500億細胞、約750億細胞、約900億細胞、約1000億細胞、約1100億細胞、約1200億細胞、約1300億細胞（又は上記の値のいずれか2つによって規定される範囲））であり得る。

【0040】

細胞集団が投与される、本発明の方法の目的のために、細胞は、哺乳動物に対して同種異系又は自己の細胞であり得る。好ましくは、細胞は、哺乳動物に対して自己である。

【0041】

本発明の別の実施形態は、本明細書に記載の、哺乳動物におけるがんの治療又は予防において使用するための、単離された細胞集団又は医薬組成物のいずれかを提供する。

【0042】

がんは、好都合には、急性リンパ球性がん、急性骨髄性白血病、胞巣性横紋筋肉腫、骨がん、脳がん、乳がん、肛門、肛門管又は肛門直腸のがん、眼のがん、肝内胆管のがん、関節のがん、頸部、胆嚢又は胸膜のがん、鼻、鼻腔、又は中耳のがん、口腔のがん、膣のがん、外陰部のがん、胆管がん、慢性リンパ球性白血病、慢性骨髄性がん、結腸がん、食道がん、子宮頸がん、胃腸カルチノイド腫瘍、神経膠腫、ホジキンリンパ腫、下咽頭がん、腎臓がん、喉頭がん、肝臓がん、肺がん、悪性中皮腫、黒色腫、多発性骨髄腫、鼻咽頭がん、非ホジキンリンパ腫、中咽頭がん、卵巣がん、陰茎のがん、膵臓がん、腹膜、大網及び腸間膜のがん、咽頭がん、前立腺がん、直腸がん、腎がん、皮膚がん、小腸がん、軟部組織がん、胃がん、精巣がん、甲状腺がん、子宮のがん、尿管がん、膀胱がん、固形腫瘍及び液性腫瘍を含む任意の腫瘍であり得る。好ましくは、がんは上皮がんである。一実施形態においては、がんは、胆管がん、黒色腫、結腸がん、又は直腸がんである。

【0043】

本発明の方法において言及される哺乳動物は、任意の哺乳動物であり得る。用語「哺乳動物」は、本明細書で用いる場合、マウス及びハムスター等のネズミ目の哺乳動物、及びウサギ等のウサギ目の哺乳動物を含むが、これらに限定されない任意の哺乳動物を指す。哺乳動物が、ネコ科の動物（ネコ）及びイヌ科の動物（イヌ）を含むネコ目由来であることが好ましい。好ましくは、哺乳動物は、ウシ科の動物（ウシ）及びイノシシ科の動物（ブタ）を含むウシ目、又はウマ科の動物（ウマ）を含むウマ目（*Perssodactyla*）由来である。好ましくは、哺乳動物は、霊長目、セボイド（*Ceboids*）目若しくはシモイド（*Simoids*）目（サル）又は、類人（*Anthropoids*）目（ヒト及び類人猿）である。より好ましい哺乳動物は、ヒトである。特に好ましい実施形態においては、哺乳動物は、がん特異的突然変異を発現する患者である。

【0044】

以下の実施例は、本発明を更に説明するが、もちろん、決してその範囲を限定するものとして解釈すべきではない。

【実施例】

【0045】

実施例1～7に関して、材料及び方法を以下に示す。

【0046】

10

20

30

40

50

全エクソーム配列決定

Jones et al., Science 330:228-231 (2010)に記載の通り、凍結保存した腫瘍組織(OCTに包埋)及び正常末梢血細胞の全エクソーム配列決定を、Personal Genome Diagnostics (PGDx, Baltimore, MD)により行った。配列の、それぞれの塩基での、明確で質の高い平均読み取り数は、腫瘍及び正常の(PBMCの)DNAについて、それぞれ155及び160であった。

【0047】

患者の治療及び養子細胞療法のための腫瘍浸潤リンパ球(TIL)の作製

患者3737を、制度審査委員会(IRB)承認のプロトコル:「転移性消化管がんにおけるリンパ球枯渇療法後の、短期間培養自己腫瘍浸潤リンパ球を用いた第II相試験(治験登録ID:NCT01174121)」に登録した。該プロトコルは、消化管がん患者における、ex vivoで増幅した自己腫瘍浸潤リンパ球(TIL)の養子移入の安全性と有効性を評価するために計画した。

【0048】

患者の最初の治療に用いるTILを、Jin et al., J. Immunother., 35:283-292 (2012)に記載の通り作製した。簡潔に述べると、切除した腫瘍を、約1~2mmの断片に細かく刻み、個々の断片を、高用量IL-2(6000 IU/ml, Chiron, Emeryville, CA)を含有する2mlの完全培地(CM)を含有する、24ウェルプレートのウェルに入れた。CMは、当所(in-house)10%ヒト血清、2mM L-グルタミン、25mM HEPES及び10µg/mlゲンタマイシンを添加したRPMIから成っていた。更に、混合腫瘍消化物も、高用量のIL-2と共にCM中で培養した。T細胞の初期増殖(2~3週の間)の後、選択培養物からの 5×10^6 のT細胞を、放射線照射した同種異系PBMCを用いて、ガス透過性G-Rex100フラスコ中で、5%ヒトAB血清、3000 IU/mlのIL-2、及び30ng/mlのOKT3抗体(Miltenyi Biotec, Bergisch Gladbach, Germany)を添加した400mlの50/50培地中で、1対100の比で急速増幅した。50/50培地は、CMとAIM-V培地との1対1の混合物で構成されていた。全細胞を37°C、5%CO₂で培養した。注入に先立ち、細胞数を2週間急速増幅させた。患者3737は、高用量IL-2の4回投与と合わせて、全部で424億のT細胞を受容するのに先立ち、シクロホスファミド及びフルダラビンで構成される非骨髄破壊性リンパ枯渇療法(lymphodepleting regimen)を受けた。

【0049】

2回目の患者治療に用いたTILは、最初の治療と同様の方法で、以下の変更を伴って作製した。最初の治療用生成物(患者3737-TIL)は、5の個別TIL培養物の組み合わせで構成された。これら5培養物を、CD4及びVγ22の発現及び突然変異ERBB2IPに対する反応性について個々に評価し、1の培養物が、Vγ22+ERBB2IP突然変異反応性CD4+T細胞に非常に富んでいることが見出された。次いで、この1のTIL培養物(高用量IL-2による初期増殖後)を上記の通り急速増幅させた。患者は、高用量IL-2の4回投与と合わせて、全部で1260億のT細胞を受容するのに先立ち、最初の治療と同じ非骨髄破壊的リンパ枯渇療法を受けた。

【0050】

TMGコンストラクトの作製

簡潔に述べると、全エクソーム配列決定によって同定された各非同義置換突然変異について、対応するアミノ酸の変異(野生型タンパク質配列の12アミノ酸が隣接する)をコードする、「ミニ遺伝子」コンストラクトを作製した。複数のミニ遺伝子を遺伝学的に融合させて、TMGコンストラクトを作製した。これらのミニ遺伝子コンストラクトは、コドン最適化し、DNA String construct(Life Technologies, Carlsbad CA)として合成した。次いで、TMGを、In-Fu

10

20

30

40

50

sion technology (Clontech, Mountain View, CA) を用いて p cDNA 3.1 ベクターにクローニングした。部位特異的突然変異誘発を用いて、9つの「野生型復帰」TMG-1 コンストラクト (Gene Oracle, Mountain View, CA) を作製した。標準的サンガー配列決定 (Macro gen and Gene Oracle) により、全TMGのヌクレオチド配列を確認した。

【0051】

自己APCの作製

単球由来の未成熟DCを、プラスチック付着法を用いて作製した。簡潔に述べると、自己フェレーシス試料を融解し、洗浄し、純粋なAIM-V培地 (Life Technologies) を用いて $5 \sim 10 \times 10^6$ 細胞/ml に設定し、次いで、適切なサイズの組織培養フラスコ中、約 1×10^6 細胞/cm² で、37℃、5% CO₂ でインキュベーションした。90分後、非接着細胞を回収し、フラスコをAIM-V培地でしっかり洗浄し、次いでAIM-V培地で更に60分間インキュベーションした。次いで、フラスコをAIM-V培地で再びしっかり洗浄し、次いで、付着細胞をDC培地でインキュベーションした。DC培地は、5% ヒト血清 (当所で回収、処理)、100 U/ml ペニシリン及び100 µg/ml ストレプトマイシン、2 mM L-グルタミン、800 IU/ml GM-CSF 並びに 800 U/ml IL-4 を含有するRPMIで構成されていた (培地サプリメントはLife Technologiesから、サイトカインはPeprotechから)。3日目に、新しいDC培地を培養物に加えた。フレッシュな、又は凍結/融解したDCを、最初の刺激後5~7日目の実験に用いた。全実験において、フローサイトメトリーを用いて、CD11c、CD14、CD80、CD86、及びHLA-DR (すべてBD Bioscienceから) の発現について細胞を表現型解析し、細胞が、主に未成熟DC (CD11c⁺、CD14⁻、CD80^{low}、CD86⁺、及びHLA-DR⁺; データは示さず) であることを確認した。

【0052】

抗原提示B細胞は、CD40L及びIL-4刺激法を用いて作製した。簡潔に述べると、ヒトCD19マイクロビーズ (Miltenyi Biotec) を用いて、自己フェレーシス試料から陽性のB細胞を選択した。次いで、CD19⁺細胞を、CD40L (3T3-CD40L) を安定に発現する放射線照射 (6000 rad) 3T3細胞と共に、B細胞培地中で約1:1の比で培養した。B細胞培地は、7.5~10%のヒト血清 (当所)、100 U/mlのペニシリン及び100 µg/ml ストレプトマイシン (Life Technologies)、10 µg/ml ゲンタマイシン (CellGro, Manassas, VA)、2 mM L-グルタミン (Life Technologies)、及び200 U/ml IL-4 (Peprotech) を添加したIMDM培地 (Life Technologies) で構成されていた。3日目からフレッシュなB細胞培地を加え、その後2~3日ごとに培地を添加又は交換した。放射線照射3T3-CD40Lフィーダー細胞も必要に応じて更に添加した。抗原提示B細胞は、通常、最初の刺激後2~3週の実験において用いた。

【0053】

in vitro 転写RNA (IVT) RNAの生成

タンデムミニ遺伝子をコードするプラスミドを、制限酵素SacIIで線状化した。GFPをコードする、コントロールのp cDNA 3.1/V5-His-TOPOベクターを、NotIで線状化した。制限消化を、EDTA、酢酸ナトリウム及びエタノール沈殿で終結させた。プラスミドの完全消化を、標準的なアガロースゲル電気泳動によって確認した。message machine T7 Ultra kit (Life Technologies) を用い、製造業者による指示の通り、約1 µgの線状化プラスミドを、IVT RNAの生成に用いた。LiCl₂法を用いてRNAを沈殿させ、RNAの純度及び濃度を、NanoDrop分光光度計を用いて評価した。次いで、RNAをマイクロチューブに等分し、使用するまで-80℃で保存した。

10

20

30

40

50

【0054】

RNAトランスフェクション

APC (DC又はB細胞)を回収し、PBSで1回洗浄し、次いでOpti-MEM (Life Technologies)に $10 \sim 30 \times 10^6$ 細胞/mlで再懸濁した。IVT RNA ($4 \mu\text{g}$ 又は $8 \mu\text{g}$)をギャップ2mmのエレクトロポレーションキュベットの底に等分して入れ (aliquoted to the bottom)、 $50 \mu\text{l}$ 又は $100 \mu\text{l}$ のAPCをキュベットに直接加えた。従って、エレクトロポレーションで使用するRNA終濃度は $80 \mu\text{g}/\text{ml}$ であった。エレクトロポレーションは、BTX-830矩形波エレクトロポレーターを用いて行った。DCは 150V 、 10 ミリ秒、 1 パルスでエレクトロポレーションし、B細胞は 150V 、 20 ミリ秒、 1 パルスでエレクトロポレーションした。これらの設定を用いたトランスフェクション効率は、GFP RNAで評価したところ、決まって $70 \sim 90\%$ の間であった(データ示さず)。全工程を室温で行った。エレクトロポレーション後直ちに、細胞を、適切なサイトカインを添加したDC培地又はB細胞培地を含有するポリプロピレンチューブに移した。トランスフェクションした細胞を、 37°C 、 $5\% \text{CO}_2$ で一晩($12 \sim 14$ 時間)インキュベーションした。共培養アッセイにおける使用に先立ち、細胞を、PBSで1回洗浄した。

10

【0055】

ペプチドパルス

自己B細胞を回収し、洗浄し、次いで、IL-4を添加したB細胞培地に 1×10^6 細胞/mlで再懸濁し、次いで、 $1 \mu\text{g}/\text{ml}$ の25マーペプチドで、一晩($12 \sim 14$ 時間)、 37°C 、 $5\% \text{CO}_2$ でインキュベーションした。一晩パルスした後、次いで、B細胞をPBSで2回洗浄し、次いでT細胞培地に再懸濁し、直ちに共培養アッセイに用いた。用いたペプチドは：突然変異ERBB2IP(

20

【0056】

【化1】

TSFLSINSKEETGHLENGNKYPNLE

【0057】

(配列番号73))；野生型ERBB2IP(

30

【0058】

【化2】

TSFLSINSKEETEHLENGNKYPNLE

【0059】

(配列番号45))；ネガティブコントロールとして、突然変異ALK(RVLKGGSVRKL RHAKQLVLELGEEA(配列番号46))であった。突然変異ERBB2IPペプチドは異なる3ソース(GenScript, Piscataway, NJ, Peptide 2.0, Chantilly, VA及びSelleckChem, Houston TX)から購入し、全て同じin vitroの結果をもたらした。一方、野生型ERBB2IPペプチド及び突然変異ALKペプチドはPeptide 2.0から購入した。同種異系EBV-B細胞を培養するためには、B細胞培地の代わりに、 $10\% \text{FBS}$ 、 $100 \text{U}/\text{ml}$ ペニシリン及び $100 \mu\text{g}/\text{ml}$ ストレプトマイシン(Life Technologies)、 $10 \mu\text{g}/\text{ml}$ ゲンタマイシン(CellGro)並びに 2mM L-グルタミンを含有するRPMI培地を用いた。

40

【0060】

T細胞の選別、増幅、及びクローニング

細胞選別を必要とする全実験において、BD FACSAria IIu及びBD FACSJazzを用いた。表示した実験においては、選別したT細胞を、 $30 \text{ng}/\text{ml}$ 抗

50

CD3抗体(OKT3)及び3000IU/ml IL-2を含有する50/50培地中の過剰放射線照射(4000rad)同種異系フィーダー細胞(ドナーが異なる3種類の白血球除去輸血サンプルのプール)を用いて増幅した。限界希釈クローニングを、96ウェル丸底プレート中で、1ウェルあたり 5×10^4 フィーダー細胞及び1ウェルあたり1~2T細胞で、上記の刺激条件を用いて行った。培地を、刺激後約1週間から始めて、その後一日おきに、又は必要に応じて、交換した。細胞は、通常、最初の刺激の約2~3週後に、アッセイにおいて用いるか、又は更に増幅させた。

【0061】

共培養アッセイ: IFN-ELISPOT及びELISA、細胞表面活性化マーカーについてのフローサイトメトリー、及び細胞内サイトカイン染色(ICS)

APCとしてDCを使用する場合、96ウェル平底又は丸底のプレート1ウェル当たり、約 $3.5 \times 10^4 \sim 7 \times 10^4$ のDCを用いた。APCとしてB細胞を使用する場合、96ウェル丸底プレート1ウェル当たり、約 2×10^5 の細胞を用いた。ELISPOTアッセイにおいては、1ウェルあたり $1 \times 10^3 \sim 1 \times 10^4$ のエフェクターT細胞を用い、フローサイトメトリーアッセイにおいては、1ウェルあたり 1×10^5 のエフェクターT細胞を用いた。T細胞は、通常解凍し、IL-2を含有する50/50培地(3000IU/ml IL-2)中に2日間静置(rest)し、次いで、共培養アッセイに先立ち、PBSで(3回)洗浄した。共培養は、すべて、外的に添加されたサイトカインの非存在下で行った。すべてのアッセイについて、ポジティブコントロールとして、プレート結合OKT3($0.1 \mu\text{g/ml}$ 又は $1 \mu\text{g/ml}$)を用いた。

【0062】

HLA遮断抗体を含む実験においては、以下の抗体を用いた: 汎クラスII(クローン: IVA12)、汎クラスI(クローン: W6/32)、HLA-DR(クローン: HB55)、HLA-DP(クローン: B7/21)、及びHLA-DQ(クローン: SPV-L3)。T細胞との共培養に先立ち、細胞を、37、5%CO₂で1~2時間、表示した抗体20~50 $\mu\text{g/ml}$ でブロッキングした。T4は、チロシナーゼ中のエピトープに対して反応性である、HLA-DR4拘束性TCRで形質導入したT細胞である。DMF5は、MART-1に対して反応性のHLA-A2拘束性T細胞株である。624-CIITAは、CIITA(クラスII、MHC、トランスアクチベーター)の異所的発現によりMHC-IIを安定に発現する、HLA-A2及びHLA-DR4陽性黒色腫細胞株であり、MART-1及びチロシナーゼの発現について陽性である。

【0063】

IFN-ELISPOTアッセイに関しては、簡潔に述べると、ELIIPプレート(Millipore, MAIPSWU)を1ウェルあたり50 μl の70%エタノールで2分間前処理し、PBSで3回洗浄し、次いで、50 μl の10 $\mu\text{g/ml}$ IFN-捕捉抗体(Mabtech、クローン: 1-D1K)でコーティングし、冷蔵庫中で一晩インキュベーションした。OKT3コントロールについては、ウェルを、IFN-捕捉抗体(10 $\mu\text{g/ml}$)及びOKT3(1 $\mu\text{g/ml}$)の混合物でコーティングした。共培養に先立ち、プレートをPBSで3回洗浄し、続いて、50/50培地で、室温(RT)で少なくとも1時間、ブロッキングした。20~24時間共培養後、プレートをはじいて細胞を取り出し(cells were flicked out of the plate)、PBS(0.05%Tween-20(PBS-T)添加)で6回洗浄し、次いで、室温で2時間、100 μl /ウェルの、0.22 μm で濾過した1 $\mu\text{g/ml}$ ビオチン化抗ヒトIFN-検出抗体溶液(Mabtech、クローン: 7-B6-1)でインキュベーションした。次いで、プレートをPBS-Tで3回洗浄し、続いて100 μl /ウェルのストレプトアビジン-ALP(Mabtech、Cincinnati、OH、1:3000に希釈)で1時間インキュベーションした。次いで、プレートをPBSで6回洗浄し、続いて100 μl /ウェルの、0.45 μm で濾過したBCIP/NBT基質溶液(KPL, Inc.)で発色させた。冷水道水で十分にすすぐことにより反応を停止させた。ELISPOTプレートを、ImmunoSpotプレートリーダー及び関連

10

20

30

40

50

ソフトウェア (Cellular Technologies, Ltd, Shaker Heights, OH) を用いてスキャンし、計数した。

【0064】

T細胞活性化マーカーOX40及び4-1BBの発現を、フローサイトメトリーにより、刺激後約t = 22 ~ 26時間で評価した。簡潔に述べると、細胞をペレット化し、FACS緩衝液 (1% FBS及び2mM EDTAを添加した1xPBS) で洗浄し、次いで、暗所中4で約30分間、適切な抗体で染色した。BD FACSCanto IIフローサイトメーターでの取得に先立ち、細胞を、FACS緩衝液で少なくとも1回洗浄した。データは、すべて、生きている単細胞 (PI陰性) にゲートした。

【0065】

サイトカイン産生を、細胞内サイトカイン染色 (ICS) 及びフローサイトメトリーを用いて評価した。簡潔に述べると、標的細胞及びエフェクター細胞を、96ウェルプレートのウェル中に混合した後、Golgi Stop及びGolgi Plugの両方を培養物に添加した (BD Biosciences)。Golgi Stop及びGolgi Plugは、製造業者が推奨する濃度の1/2で用いた。刺激のt = 6時間後に、Cytotoxicity/Cytoperm kit (BD Biosciences, San Jose, CA) を用いて、製造業者の指示書に従って細胞を処理した。簡潔に述べると、細胞をペレット化し、FACS緩衝液で洗浄し、次いで細胞表面マーカー (上記) について染色した。次いで、固定及び透過処理に先立ち、細胞を、FACS緩衝液で2回洗浄した。次いで、細胞を、Perm/Wash緩衝液で洗浄し、暗所中4で30分間、サイトカインに対する抗体で染色した。FACSCanto IIフローサイトメーターでの取得に先立って、細胞を、Perm/Wash緩衝液で2回洗浄し、FACS緩衝液に再懸濁した。フローサイトメトリーデータは、すべて、FLOWJOソフトウェア (TreeStar Inc) を用いて解析した。

【0066】

human IFN-ELISA kitを用いて、血清試料中のIFN-を、製造業者 (Thermo Scientific, Waltham, MA) の指示通りに検出した。

【0067】

フローサイトメトリー抗体

力価を測定した、以下の抗ヒト抗体を細胞表面染色に用いた: CCR7-FITC (クローン: 150503)、CD45RO-PE-Cy7 (クローン: UCHL1)、CD62L-APC (クローン: DREG-56)、CD27-APC-H7 (クローン: M-T271)、CD4-efluor 605NC (クローン: OKT4)、CD57-FITC (クローン: NK-1)、CD28-PE-Cy7 (クローン: CD28.2)、CD127-APC (クローン: eBioRDR5)、CD3-AF700 (クローン: UCHT1)、CD4-FITC、PE-Cy7、APC-H7 (クローン: SK3)、CD8-PE-Cy7 (クローン: SK1)、V22-PE (クローン: IMM546)、V5.2-PE (クローン: 36213)、OX40-PE-Cy7又はFITC (クローン: Ber-ACT35)、4-1BB-APC (クローン: 4B4-1)、及びCD107a-APC-H7 (クローン: H4A3)。CD4-efluor 605NC (eBioscience)、V22-PE及びV5.2-PE (Beckman Coulter) 並びに4-1BB-APC及びOX40-PE-Cy7 (BioLegend) を除いて、抗体はすべてBD Biosciences由来であった。細胞内サイトカイン染色のために、適切に力価測定した、以下: IFN-FITC (クローン: 4S.B3)、IL-2-APC (クローン: MQ1-17H12)、TNF-PerCP-Cy5.5又はAPC (クローン: MA b11)、IL-17-PE (クローン: eBio64DEC17)、及びIL-4-PE-Cy7 (クローン: 8D4-8) の抗ヒト抗体を用いた。IL-4-PE-Cy7 (BD Bioscience) 以外のICS抗体は、すべて、eBioscience由来であった。IO Mark M

10

20

30

40

50

ark TCR V kitを用いて、TCR - V のレパートリーを評価した (Beckman Coulter)。

【 0068 】

ERBB2IP突然変異の配列決定

サンガー配列決定を用いて、全エクソーム配列決定によって見出されたERBB2IP突然変異を検証した。RNeasy Mini kit (Qiagen)を用いて、スナップ凍結したT細胞又は腫瘍組織 (OCTブロック) から全RNAを抽出した。次いで、全RNAを、オリゴdTプライマー (Life Technologies) と共にThermoScript逆転写酵素を用いてcDNAに逆転写した。次いで、正常cDNA及び腫瘍cDNAを、突然変異に隣接する以下のERBB2IPプライマー : ERBB2IP Seq Forward : 5' - TGT TGA CTC AAC AGC CAC AG - 3' (配列番号47) 及びERBB2IP Seq Reverse : 5' - CTG GAC CAC TTT TCT GAG GG - 3' (配列番号48) を用いたPCRにおいて、鋳型として用いた。Phusion DNAポリメラーゼ (Thermo Scientific) を、推奨される3ステッププロトコル (58 のアニーリング温度 (15秒) 及び72 の伸長 (30秒) を伴う) で用いた。標準的なアガロースゲル電気泳動及びゲル抽出 (Clontech) により、PCR産物を単離した。同一のPCRプライマー (Macrogen) を用いて、産物を直接配列決定した。

10

【 0069 】

定量的PCR

RNeasy Mini kit (Qiagen , Venlo , Netherlands)を用いて、スナップ凍結したT細胞又は腫瘍組織 (OCTブロック) から全RNAを抽出した。次いで、全RNAを、qScript cDNA Supermix (Quant a Biosciences , Gaithersburg , MD)を用いてcDNAに逆転写した。遺伝子特異的Taqmanプライマー並びに、ヒト - アクチン (カタログ番号 : 401846) 及びERBB2IP (カタログ番号 : 4331182) に対するプローブセットは、Life Technologiesから購入した。定量的PCRは、7500 Fast Real Time PCR機を用い、TAQMAN Fast Advanced Master Mix (いずれもApplied Biosystems から) を用いて行った。標準的なアガロースゲル電気泳動により、増幅産物の特異性を確認した。算出された閾値サイクル (Ct) はすべて30以下であった。

20

30

【 0070 】

TCR - V ディープシークエンシング

DNeasy blood and tissue kit (Qiagen)を用いて、末梢血、T細胞及び凍結した腫瘍組織から単離したゲノムDNAに対して、immunoSEQ, Adaptive Biotechnologies (Seattle , WA) により、TCR - V ディープシークエンシングを行った。サンプル当たりの、実益性のある (productive) TCRの読み取り総数は、279, 482 ~ 934, 672の範囲であった。TCR頻度の算出においては、TCRの、実益性のある再配列のみを用いた。

40

【 0071 】

TCR配列決定及びERBB2IP突然変異反応性TCRの構築

T細胞をペレット化し、全RNAを単離した (RNeasy Mini kit , Qiagen)。次いで、TCRの鎖及び鎖の定常プライマーを用いて、全RNAで、製薬業者 (SMARTer RACE cDNA amplification kit , Clontech) による指示通りに、5' RACEを行った。キットのプログラム1を、伸長時間を変更 (3分ではなく2分) して、PCRに用いた。鎖及び鎖定常プライマーの配列は、TCR - 、5' - GCC ACA GCA CTG TGC TCT TGA AGT CC - 3' (配列番号49) ; TCR - 、5' - CAG GCA GTA TCT GGA GTC ATT GAG - 3 (配列番号50) である。次いで、標準的なアガロース

50

ゲル電気泳動及びゲル抽出 (Clontech) により、TCRのPCR産物を単離した。その後、産物は直接配列決定したか、又はTOPO-TAクローニングした後、個々のコロニーの配列決定を行った (Macrogen)。既知のV₂₂+T細胞クローンの配列決定のために、qScript cDNA Supermix (Quanta Biosciences) を用いて、RNAからcDNAを生成した。次いで、これらのcDNAを、TCR-定常プライマー (上記) 及びV₂₂特異的プライマー: 5'-CAC CAT GGA TAC CTG GCT CGT ATG C-3' (配列番号51) を用いるPCRにおいて鋳型として用いた。標準的なアガロースゲル電気泳動及びゲル抽出 (Clontech) により、PCR産物を単離した。TCR-定常鎖のネステッドプライマー: 5'-ATT CAC CCA CCA GCT CAG-3' (配列番号52) を用いて、産物を直接配列決定した (Macrogen)。

【0072】

V₂₂+ERBB2IP-突然変異TCRの構築は、V₂₂+TCR-のV-D-J領域を、マウスTCR-定常鎖に、及びV₂₂+TCR-V-D-J領域を、マウスTCR-定常鎖に融合させることにより行った。及び鎖は、フリンSGSGP2Aリンカー (furin SGSGP2A linker) によって隔てた。マウスTCR定常領域の使用により、導入TCRの対形成が促進され、フローサイトメトリーによる、マウスTCR鎖に特異的な抗体 (eBioscience) を用いた、確かに形質導入されたT細胞の同定が容易になる。TCRコンストラクトを合成し、MSGV1レトロウイルスベクター (Gene Oracle) にクローニングした。

【0073】

末梢血T細胞のTCR形質導入

自己フェレーシス試料を解凍し、5%の当所ヒト血清、10µg/mlゲンタマイシン (Cellgro)、100U/mlペニシリン及び100µg/mlストレプトマイシン、1.25µg/mlアンフォテリシンB (Fungizone) 並びに2mM L-グルタミン (いずれもLife Technologiesから) を添加した、RPMI及びAIM-V培地の50/50混合物からなるT細胞培地中、 2×10^6 細胞/mlに設定した。 2×10^6 細胞 (1ml) を、レトロウイルスによる形質導入前の2日間、50ng/mlの可溶性OKT3 (Miltenyi Biotec) 及び300IU/ml rhIL-2 (Chiron) を含む24ウェルプレート中で刺激した。一過性レトロウイルス上清を生成するために、リポフェクタミン2000 (Life Technologies) を用いて、V₂₂陽性ERBB2IP突然変異特異的TCRをコードするレトロウイルスベクターMSGV1 (1.5µg/ウェル) 及びエンベロープをコードするプラスミドRD114 (0.75µg/ウェル) を、レトロウイルスパッケージング細胞株293GP (6ウェルのポリ-D-リジンコーティングプレート1ウェル当たり 1×10^6 細胞、トランスフェクションの前日にプレATING) に共トランスフェクションした。トランスフェクション後42~48時間で、レトロウイルス上清を回収し、DMEM培地で1:1に希釈し、レトロネクチンでコーティングした (10µg/ml, Takara) 非組織培養処理6ウェルプレートに向けて、32°Cで2時間、2,000gで遠心分離した。次いで、活性化T細胞 (ウェル当たり 2×10^6 、IL-2を含有するT細胞培地中 0.5×10^6 細胞/ml) を、レトロウイルスプレートへ、300gで10分間スピントした。活性化T細胞を、一晚形質導入し、プレートから取り出し、IL-2を含有するT細胞培地中で更に培養した。GFP及びモックの形質導入コントロールを、形質導入実験に含めた。細胞は、通常、レトロウイルス形質導入の10~14日後にアッセイした。

【0074】

実施例1

本実施例は、それぞれの遺伝子が、突然変異アミノ酸配列をコードするがん特異的突然変異を含有する、患者のがん細胞の核酸中の1以上の遺伝子を同定する方法を実例で示す。

【0075】

10

20

30

40

50

複数の化学療法レジメンを通して進行した広範転移性胆管がんを伴った、43歳の女性（患者（Pt.）3737）を、消化管（GI）がん患者のための、TILベースの養子細胞療法（ACT）プロトコルに登録した。患者3737の臨床的特徴を表1に示す。

【0076】

【表1】

表1

性別	年齢	原発性	転移部位	以前の治療	以前のIL-2	回収部位*	ECOG ⁺ ステージ	HLA-I	HLA-II
女性	43	肝内胆管癌 (低分化型)	肺、肝臓	シフトラチン+ ゲムシタビン、 ゲムシタビン、 タキソール	なし	肺	0	A*26 B*38 B*52 C*12	DRB1*0405 DRB1*1502 DQB1*0301 DQB1*0601 DPB1*0401 DPB1*10401

*TIL作製のため及び全エクソーム配列決定のための回収部位

⁺ハフォーンスステージ：ECOG、米国東海岸がん臨床試験グループ⁺
(Eastern Cooperative Oncology Group)

10

【0077】

肺転移を切除し、全エクソーム配列決定用及び治療用T細胞作製のソースとして用いた。表2は、患者3737からの転移性肺結節の全エクソーム配列決定によって同定された体細胞突然変異を示す。腫瘍結節は、ヘマトキシリン及びエオジン（H&E）染色切片の病理学的解析により、約70%が腫瘍であると推定された。全エクソーム配列決定により、26の非同義突然変異が明らかになった（表2）。

【0078】

20

30

40

50

【表 2 - 1】

表 2

遺伝子記号	遺伝子の説明	転写産物の アクセッション	突然変異位置		突然変異 のタイプ	結果	%突然 変異体 読み取 り*
			ヌクレオチド (ゲノム)	アミノ酸 (タンパ ク質)			
ALK	未分化リンパ腫受容 体チロシンキナーゼ	CCDS33172.1	chr2_29996620- 29996620_C_T	137R>H	置換	非同義コード	30%
AR	アンドロゲン受容体	CCDS14387.1	chrX_66858483- 66858483_C	NA	挿入	フレーム シフト	31%
CD93	CD93 分子	CCDS13149.1	chr20_23012929- 23012929_C_T	634R>Q	置換	非同義コード	26%
DIP2C	DIP2 disco-相互作用 タンパク質 2 ホモロ グ C (Drosophila)	CCDS7054.1	chr10_365545- 365545_C_T	NA	置換	スプライス 部位 アクセプター	25%
ERBB2IP	erbB2 相互作用タン パク質	CCDS3990.1	chr5_65385316- 65385316_A_G	805E>G	置換	非同義コード	59%
FCER1A	IgE の Fc 断片;高親 和性 I; α ポリペプチ ドの受容体	CCDS1184.1	chr1_157544227- 157544227_G_C	219D>H	置換	非同義コード	30%
GRXCR1	グルタレドキシシン; システインリッチ 1	CCDS43225.1	chr4_42590102- 42590102_C_T	21A>V	置換	非同義コード	18%
HLA-DOA	HLA クラス II 組織 適合性抗原, DO α 鎖 前駆体	CCDS4763.1	chr6_33085209- 33085209_C_T	NA	置換	スプライス 部位ドナー	36%
KIF9	キネシンファミリー メンバー-9	CCDS2752.1	chr3_47287859- 47287859_T_C	155T>A	置換	非同義コード	20%
KLHL6	kelch 様 6 (Drosophila)	CCDS3245.2	chr3_184692410- 184692413_CAGA -	NA	欠失	フレーム シフト	20%
LHX9	LIM ホメオボックス 9	CCDS1393.1	chr1_196164923- 196164923_A_	NA	欠失	フレーム シフト	21%
LONRF3	LON ペプチダーゼ N-末端ドメイン及び リングフィンガー3	CCDS35374.1	chrX_118007666- 118007666_A_C	NA	置換	スプライス 部位ドナー	10%
NAGS	N-アセチルグルタミ ン酸シンターゼ	CCDS11473.1	chr17_39440355- 39440355_G_A	412R>H	置換	非同義コード	29%
NLRP2	NLR ファミリー; ピ リンドメイン含有 2	CCDS12913.1	chr19_60186650- 60186650_G_T	591S>I	置換	非同義コード	32%
PDZD2	PDZ ドメイン含有 2	CCDS34137.1	chr5_32124833- 32124833_A_	NA	欠失	フレーム シフト	30%
POU5F2	POU ドメイン, クラ ス 5, 転写因子 2	NM_153216	chr5_93102847- 93102847_A_C	60V>G	置換	非同義コード	34%
RAC3	Ras 関連 C3 ボツリヌ ムトキシシン基質 3 (rho	CCDS11798.1	chr17_77584690- 77584690_C_A	125T>N	置換	非同義コード	27%

10

20

30

40

【 0 0 7 9 】

50

【表 2 - 2】

遺伝子記号	遺伝子の説明	転写産物の アクセッション	突然変異位置		突然変異 のタイプ	結果	%突然 変異体 読み取 り*
			ヌクレオチド (ゲノム)	アミノ酸 (タンパ ク質)			
	ファミリー; 低分子 量 GTP 結合タンパ ク質 Rac3)						
RAP1GDS1	RAP1; GTP-GDP 解 離刺激因子 1	CCDS43253.1	chr4_99532209- 99532209_C_A	198L>I	置換	非同義コード	19%
RASA1	RAS p21 タンパク質 活性化因子(GTPア ーゼ活性化タンパク 質)1	CCDS34200.1	chr5_86703757- 86703757_C_T	589R>C	置換	非同義コード	63%
RETSAT	レチノールサチュラ ーゼ(オールドラン ス-レチノール 13;14-レダクターゼ)	CCDS1972.1	chr2_85424308- 85424308_C_T	553R>K	置換	非同義コード	11%
SEC24D	SEC24 ファミリー; メンバーD (S. cerevisiae)	CCDS3710.1	chr4_119872085- 119872085_A_G	901M>T	置換	非同義コード	18%
SEN3	SUMO1/セントリン /SMT3 特異的ペプチ ダーゼ 3	ENST00000321337	chr17_7408824- 7408824_A_G	292M>V	置換	非同義コード	33%
SLIT1	slit ホモログ 1 (Drosophila)	CCDS7453.1	chr10_98753840- 98753840_G_C	1280N>K	置換	非同義コード	45%
TARBP1	TAR (HIV-1) RNA 結 合タンパク質 1	CCDS1601.1	chr1_232649342- 232649342_C_A	655G>V	置換	非同義コード	18%
TGM6	トランスグルタミナ ーゼ 6	CCDS13025.1	chr20_2332325- 2332325_G_A	398D>N	置換	非同義コード	51%
TTC39C	テトラトリコペプチ ド反復ドメイン 39C	CCDS32804.1	chr18_19966475- 19966475_A_C	503N>T	置換	非同義コード	24%

10

20

【 0 0 8 0】

30

実施例 2

本実施例は、患者の自己 A P C を、突然変異アミノ酸配列を提示するよう誘導する方法 ; 患者の自己 T 細胞集団と、突然変異アミノ酸配列を提示する自己 A P C とを共培養する方法 ; 及び (a) 突然変異アミノ酸配列を提示する自己 A P C と共培養されて、 (b) 患者によって発現される M H C 分子の関係で提示される突然変異アミノ酸配列に対し抗原特異性を有する、自己 T 細胞を選択する方法を実例で示す。

【 0 0 8 1】

実施例 1 で同定された各突然変異について、内因性タンパク質由来の 1 2 アミノ酸が各側に隣接する、突然変異アミノ酸をコードするミニ遺伝子コンストラクトを設計した。複数のミニ遺伝子をタンデムで合成し、タンデムミニ遺伝子 (T M G) コンストラクトを作製した (表 3) 。表 3 において、下線は、点突然変異又はヌクレオチドの挿入若しくは欠失によってコードされる突然変異アミノ酸及び新規配列を示す。スプライス部位ドナー突然変異 (s p l i c e - s i t e d o n o r m u t a t i o n) (H L A - D O A 及び L O N R F 3) については、その部位で突然変異がスプライシングを妨げるという仮定に基づいて、下流のイントロンに入って次の終止コドンまで続く突然変異ミニ遺伝子転写産物を設計した。D I P 2 C におけるスプライス部位アクセプター突然変異 (s p l i c e - s i t e a c c e p t o r m u t a t i o n) は評価しなかった。

40

【 0 0 8 2】

50

【表 3】

表 3

TMG	突然変異遺伝子	ミニ遺伝子突然変異アミノ酸配列	TMG アミノ酸配列
1	ALK	RVLKGGSVRKLRLHAKQLVLELGEEA (配列番号 1)	RVLKGGSVRKLRLHAKQLVLELGEEAQAADSYSWVPEQ AESRAMENQYSPTSFLSINSKEETGHLNENKYPNLEFIP LLVVILFAVHTGLFISTQQQVTESDRPRKVRFRIVSSHSGR VLKEVYIYNESLFDLLSALPYVGPSPVTPMTGKKLRDDYL ASLHPRLSIYVSEGYPDIKQELLRCDIICKGGHSTVTDLQ VGTKLDRDDKDNIERLRDKKLAPI (配列番号 26)
	CD93	QNAADSYSWVPEQAESRAMENQYSP (配列番号 2)	
	ERBB2IP	TSFLSINSKEETGHLNENKYPNLE (配列番号 3)	
	FCER1A	FIPLLVVILFAVHTGLFISTQQQVT (配列番号 4)	
	GRXCR1	ESDRPRKVRFRIVSSHSGRVLKEVY (配列番号 5)	
	KIF9	EIYNESLFDLLSALPYVGPSPVTPMT (配列番号 6)	
	NAGS	GKKLRDDYLASLHPRLSIYVSEGY (配列番号 7)	
	NLRP2	PDIKQELLRCDIICKGGHSTVTDLQ (配列番号 8)	
	RAC3	VGTKLDRDDKDNIERLRDKKLAPI (配列番号 9)	
2	RAP1GDS1	VKLLGIHCQNAAIITEMCLVAFGNLA (配列番号 10)	VKLLGIHCQNAAIITEMCLVAFGNLANLRKSSPGTSNKCL RQVSSLVLHIELGRLHPCVMASLKAQSPINPLYTLGLLPIH TLDVKSTILPAAVRCSESRMTMDNFGKHHTLKSEAPLY VGGMPVMTMDNFGKHHTLKSEAPLYVGGMPVHDGPF VFAEVNAN NY ITWLWHEDESRQAKEDFSGYDFETRLHVR IHAALASPAVRPGICPGD G WRIPGLPHEF (配列番号 27)
	RASA1	NLRKSSPGTSNKCLRQVSSLVHLIE (配列番号 11)	
	RETSAT	LGRLHPCVMASLKAQSPINPLYTG (配列番号 12)	
	SEC24D	LLPIHTLDVKSTILPAAVRCSESR (配列番号 13)	
	SLIT1	MTMDNFGKHHTLKSEAPLYVGGMPV (配列番号 14)	
	TARBP1	AVDVEGMKTQYSVKQRTEVLRIFL (配列番号 15)	
	TGM6	HDGPFVFAEVNAN NY ITWLWHEDESR (配列番号 16)	
	TTC39C	QAKEDFSGYDFETRLHVRHAALAS (配列番号 17)	
	POU5F2	PAVRPGICPGD G WRIPGLPHEF (配列番号 18)	
3	SEN3	VAQELFQGS DLG V AEEA ERPGEKAG (配列番号 19)	VAQELFQGS DLG V AEEA ERPGEKAGGTATTLTDLTN PLS LTHIRRVPGAVS DGRMG SWRAP PTLS V VPAS PLTLQSH FRQARVRHLSQEFGWLQITP PGIPV H ESTATLQ H YSS G WAEKSKILSPDSKIQMVSSSQK RALLCLIALLSRKQTW KIRTC LRRVRQKCF TLLSPQ EAGATK DECEGEEGA AGSR DLRSW VTEETGMPNKASKQ GPGSTQ REGSLEEIPGLT NIYKLLTSVWGLLRLLVWVW G PALAF TS CVTSEIAMRLL (配列番号 28)
	LHX9	GTATTLTDLTN PLSL (配列番号 20)	
	KLHL6	THIRRVPGAVS DGRMG SWRAP PTLS V VPAS PLTLQSHFRQARV (配列番号 21)	
	AR	RHLSQEFGWLQITP PGIPV H ESTATLQ H YSS G WAEKSKIL (配列番号 22)	
	PDZD2	SPDSKIQMVSSSQK RALLCLIALLSRKQT WKIRTC LRRVRQKCF (配列番号 23)	
	HLA-DOA	TLLSPQEAGATK DECEGEEGA AGSR DLR SWVT (配列番号 24)	
	LONRF3	EETGMPNKASKQ GPGSTQ REGSLEEIPG LTNIYKLLTSVWGLLRLLVWVW G PALAF TS CVTSEIAMRLL (配列番号 25)	

10

20

30

40

【 0 0 8 3 】

次いで、TMGコンストラクトを、in vitro転写 (IVT) RNAの生成用の鋳型として用いた。次いで、これらのIVT TMG RNAの各々を、自己APC (DC) に個別にトランスフェクションし、続いてTILとの共培養を行い、処理され、提示された突然変異抗原のいずれがTILによって認識されたかを決定した。3737-TILは、TMG-1に存在するが、TMG-2やTMG-3には存在しない突然変異抗原に対して反応性であることが観察された (図1A)。更に、活性化マーカーOX40及び4-1BBの上方制御により実証される通り (表4A及び4B)、CD4+T細胞集団において反応性が優勢であった。表4A及び4Bは、非特異的的刺激剤OKT3と共に培養した

50

DC、又は緑色蛍光タンパク質（GFP）RNA若しくは、全エクソーム配列決定によって同定された種々の突然変異をコードする、表示したタンデムミニ遺伝子（TMG）コンストラクトをトランスフェクションしたDCとの共培養後に、フローサイトメトリーによる検出で、表示した表現型を有するとされた3737-TILのパーセンテージを示す。モックトランスフェクションした細胞は、核酸の添加なしで、トランスフェクション試薬のみで処理した。データを、生きているCD3+細胞にゲートした。

【0084】

【表4】

表4A

	4-1BB-/CD4-	4-1BB+/CD4-	4-1BB-/CD4+	4-1BB+/CD4+
モック	49	0	51	0
GFP	49	0	51	0
TMG-1	47	4	38	11
TMG-2	47	0	53	0
TMG-3	48	0	52	0
OKT3	4	41	23	32

10

【0085】

【表5】

表4B

	OX40-/CD4-	OX40+/CD4-	OX40-/CD4+	OX40+/CD4+
モック	49	0	51	0
GFP	48	0	51	1
TMG-1	49	2	16	33
TMG-2	47	0	53	0
TMG-3	48	0	52	0
OKT3	38	6	11	45

20

【0086】

CD4陰性（CD8+）T細胞集団で、いくらかの4-1BB上方制御が観察されたが、これらの細胞は、選別されるも、TMGに対する反応性は見出されなかった。TMG-1における9突然変異のうち、いずれが3737-TILによって認識されていたかを決定するために、それぞれが、野生型配列へ復帰させた突然変異のうちの1つを含有する、TMG-1の更なる9コンストラクトを合成した。ERBB2相互作用タンパク質（ERBB2IP）突然変異が野生型配列に復帰した場合にのみ、3737-TILのTMG-1への反応性が消滅し、TILが、ERBB2IP^{E805G}突然変異を特異的に認識することが示された（図1B）。

30

【0087】

ERBB2IP突然変異反応性T細胞応答を、分子的に特性解析した。IFN-ELISPOTアッセイを行い、20時間目に結果を測定した。患者3737-TILと、何も添加しないか、又は表示した（MHC-I、MHC-II、HLA-DP、HLA-DQ、又はHLA-DRに対する）HLA遮断抗体を添加してプレインキュベーションした、TMG-1をトランスフェクションしたDCとを共培養した（図2A）。抗体ブロッキングに対するコントロールとして、HLA-A2拘束性MART反応性T細胞DMF5（図2B）及びHLA-DR拘束性チロシナーゼ反応性T細胞T4（図2C）と、何も添加しないか、又は表示されたHLA遮断抗体を添加してプレインキュベーションした、MART及びチロシナーゼ陽性624-CIITA黒色腫細胞株とを共培養した。3737-TILの応答は、抗HLA-DQ抗体によって遮断された（図2A）。

40

【0088】

別のIFN-ELISPOTアッセイを行い、20時間目に結果を測定した。患者3737-TILと、DMSO、突然変異（mut）ALK又は突然変異ERBB2IPの25アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした、自己B細胞又はHLA-DQ遺伝子座が一部

50

適合する、同種異系 E B V - B 細胞とを共培養した (図 2 D) 。

【 0 0 8 9 】

別の I F N - E L I S P O T アッセイを行い、20 時間目で結果を測定した。患者 3 7 3 7 - T I L と、mut E R B B 2 I P 2 5 アミノ酸ペプチド又は表示した切断型 m u t E R B B 2 I P ペプチドで一晩パルスした自己 B 細胞とを共培養した (図 2 E) 。

【 0 0 9 0 】

図 2 A ~ 2 E に示す通り、3 7 3 7 - T I L の応答は H L A - D Q B 1 * 0 6 0 1 対立遺伝子拘束性であり、最小エピトープは 1 3 アミノ酸配列、N S K E E T G H L E N G N (配列番号 2 9) 内に位置した。

【 0 0 9 1 】

実施例 3

本実施例は、実施例 2 で同定した E R B B 2 I P 特異的 C D 4 + T 細胞の T C R - V 2 2 鎖で (その 鎖と対応させて) 遺伝的に改変した自己オープンレパートリー末梢血 T 細胞 (a u t o l o g o u s o p e n r e p e r t o i r e p e r i p h e r a l b l o o d T c e l l s) が、突然変異 E R B B 2 I P ペプチドに対する特異的反応性を付与したことを示す。

【 0 0 9 2 】

活性化マーカーとして O X 4 0 を用い、実施例 2 で同定した、突然変異 E R B B 2 I P 特異的 C D 4 + T 細胞のクローン性を、それらを抗原特異的活性化後に選別することにより特性解析した。次いで、これらの細胞を、バルクで増幅し、限界希釈によりクローニングした。フローサイトメトリーに基づく、T C R - V レパートリーの調査により、バルク増幅集団の > 9 5 % が V 2 2 + であり、評価したクローンの 1 0 / 1 1 が、純粋に V 2 2 + であることが実証された。T C R 配列解析により、試験した V 2 2 + クローンの 6 / 6 において、T C R V - D - J 配列が同一なことを明らかにし (表 5)、E R B B 2 I P 突然変異反応性 T 細胞の大部分が、支配的な V 2 2 + T 細胞クローンから構成されることが示された。

【 0 0 9 3 】

【 表 6 】

表 5

TCR Vβ	V-D-J 核酸配列 (下線は CDR3)	V-D-J アミノ酸配列 (下線は CDR3)	表示された V-D-J を含む Vβ22 (TRBV2) クローンの数
Vβ22 (TRBV2)	GAACCTGAAGTCACCCAGACTCCCAGCCATCAGGT CACACAGATGGGACAGGAAGTGATCTTGCCTGT GTCCCCATCTCTAATCACTTATACTTCTATTGGTACA GACAAATCTTGGGGCAGAAAAGTCGAGTTTCTGGTT TCCTTTTATAATAATGAAATCTCAGAGAAGTCTGAA ATATTCGATGATCAATTCTCAGTTGAAAGGCCTGAT GGATCAAATTTCACTCTGAAGATCCGGTCCACAAA GCTGGAGGACTCAGCCATGTAATTCTGT <u>GCCAGC</u> <u>AGCCTGGGTGACAGGGGTAATGAAAACTGT</u> <u>TTTTGGCAGTGGAAACCCAGCTCTCTGTCTTGG</u> (配列番号 39)	EPEVTQTPSHQVTQMG QEVLRCVPISNHLYFYR QILGQKVEFLVSFYNNNEIS EKSEIFDDQFSVERPDGS NFTLKIRSTKLEDSAMYF <u>CASSLGDGRGNEKLF</u> FGS GTQLSVL (配列番号 40)	6/6

【 0 0 9 4 】

この V 2 2 T C R を発現する T 細胞クローンは、突然変異 E R B B 2 I P ペプチドによる刺激に際して、サイトカイン I F N - を特異的に産生した (表 6)。C D 4 + V 2 2 + クローンと、O K T 3 又は野生型 (w t) E R B B 2 I P、突然変異 (m u t) A L K、若しくは m u t E R B B 2 I P の 2 5 アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己 B 細胞とを、6 時間共培養した。表 6 は、フローサイトメトリーによって測定した、共培養後に細胞内 I F N - を産生する (I F N - +) か、又は細胞内 I F N - を産生し

10

20

30

40

50

ない (IFN- γ - -)、CD4+でV β 22+及びV β 22-のクローンのパーセンテージを示す。データは、同一のTCR-V β 配列を共に有する2クローンのうちの代表例である。

【0095】

【表7】

表6

	IFN- γ -/V β 22-	IFN- γ +/V β 22-	IFN- γ -/V β 22+	IFN- γ +/V β 22+
mutALK	1	0	98	1
wtERBB2IP	1	0	99	0
mutERBB2IP	1	0	19	80
OKT3	3	4	59	34

10

【0096】

更に、このTCR-V β 22鎖を、その鎖(表7)と対応させて遺伝学的に改変した自己オープンレパートリー末梢血T細胞は、突然変異ERBB2IPペプチド(表8A及び8B)に対する特異的反応性を付与した。このことは、このTCRが、ERBB2IPE805G突然変異を特異的に認識することを実証した。自己オープンレパートリー末梢血T細胞を、V β 22+クローン由来のTCRで形質導入(Td)し(表8A)、又は核酸の添加なしで形質導入試薬のみで処理し(Mock)(表8B)、次いで、反応性に関して、表6に記載の通り評価した。内因性V β 22+TCR定常領域を、マウス定常領域と交換し、マウスTCR定常領域(mTCR)に対する抗体を用いた導入TCRの検出を可能にした。全てのアッセイにおいて、プレート結合OKT3をコントロールとして用いた。表8A及び8Bは、フローサイトメトリーによって測定される、細胞内IFN- γ を産生する(IFN- γ +)か、又は細胞内IFN- γ を産生しない(IFN- γ -)、mTCR+及びmTCR-の細胞のパーセンテージを示す。

20

【0097】

【表8】

表7

TCR V α	V-J 核酸配列 (下線は CDR3)	V-J アミノ酸配列 (下線は CDR3)
TRAV26-2	GATGCTAAGACCACAGCCAAATTC AATGGAG AGTAACGAAGAAGAGCCTGTTCACTTGCC TTGTA ACCACTCCACAATCAGTGGAACTGATTACATACA TTGGTATCGACAGCTTCCCTCCAGGGTCCAGAG TACGTGATTCATGGTCTTACAAGCAATGTGAACA ACAGAATGGCCTCTCTGGCAATCGCTGAAGACA GAAAGTCCAGTACCTTGATCCTGCACCGTGCTAC CTTGAGAGATGCTGCTGTGTACTACTGCATCCT <u>GAGACGTCTTAACGACTACAAGCTCAGCTTT</u> GGAGCCGGAACCACAGTAAGTGAAGAGCAA (配列番号 41)	DAKTTQPNSMESNEEEPVHLP CNHSTISGTDYIHWYRQLPSQ GPEYVIHGLTSNVNRRMA SLAIAEDRKSSTLILHRATLRDA AVYYC <u>LRRLNDYKLS</u> FGAGT TVTVRA (配列番号 42)

30

40

【0098】

【表9】

表8A

	IFN- γ -/mTCR β -	IFN- γ +/mTCR β -	IFN- γ -/mTCR β +	IFN- γ +/mTCR β +
mutALK	16	0	84	0
wtERBB2IP	15	0	85	0
mutERBB2IP	19	0	69	12
OKT3	14	2	74	10

50

【 0 0 9 9 】

【 表 1 0 】

表 8 B

	IFN- γ -/mTCR β -	IFN- γ +/mTCR β -	IFN- γ -/mTCR β +	IFN- γ +/mTCR β +
mutALK	99	1	0	0
wtERBB2IP	100	0	0	0
mutERBB2IP	100	0	0	0
OKT3	83	17	0	0

【 0 1 0 0 】

実施例 4

10

本実施例は、実施例 2 で同定した自己細胞を用いて、がんを治療する方法を実例で示す。

【 0 1 0 1 】

患者 3737 は、CD4 + ERBB2IP 突然変異反応性 T 細胞を含有する 424 億の TIL を養子移入後、T 細胞の増殖及び機能を増強するために、IL-2 の投与を 4 回受けた。患者 3737 は、治療のために肺病変の切除を受けた。次いで、腫瘍を小断片に細かく切り、高用量の IL-2 でインキュベーションして、腫瘍浸潤リンパ球 (TIL) を増幅した。IL-2 中での、最初の細胞数の増幅後、選択した TIL 培養物の数を、放射線照射同種異系末梢血フィーダー細胞、OKT3 及び IL-2 を含む急速増幅プロトコル (REP) を用いて、更に 2 週間増幅した。細胞注入に先立ち、患者を、シクロホスファミド (CTX: 60 mg/kg, 1 日 1 回 2 日間)、続いてフルダラビン (Flu: 25 mg/m², 5 日間) でプレコンディショニングした。患者 3737-TIL は、100 億 (25%) 超の ERBB2IP 突然変異反応性 T 細胞を含有する 424 億の TIL を含み、0 日目に投与し、続いて IL-2 (アルデスロイキン, 7.2 e5 IU/kg) を 8 時間ごとに投与した。患者は IL-2 の投与を合計 4 回受けた。

20

【 0 1 0 2 】

3737-TIL と、TMG-1 又は野生型 (wt) 復帰 ERBB2IP をコードする TMG-1 をトランスフェクションした DC とを共培養し、フローサイトメトリーを用いて、刺激後 24 時間で、CD4 + T 細胞上の OX40 及び V₂₂ の発現を評価した。プレート結合 OKT3 の刺激をポジティブコントロールとして用いた。フローサイトメトリー解析により、投与した 3737-TIL 産物全体の約 25% が、V₂₂ + 突然変異反応性 T 細胞で構成され (図 3A、表 9)、100 億超の ERBB2IP 突然変異特異的 CD4 + T 細胞の注入に等しいことが実証された。表 9 は、フローサイトメトリーにより測定した、OX40 を発現する (OX40+) か、又は OX40 を発現しない (OX40-) V₂₂ + 及び V₂₂- の細胞のパーセンテージを示す。

30

【 0 1 0 3 】

3737-TIL の養子細胞移入前及び後に、患者 3737 の血清試料に対して、IFN- γ ELISA アッセイを行った。結果を図 3B に示す。図 3B に示す通り、患者血清において、細胞注入後最初の 5 日間に、IFN- γ のレベル上昇が検出された。

【 0 1 0 4 】

患者は、細胞注入前には、明らかな進行性疾患の兆候を有していたが、2ヶ月の追跡調査により腫瘍退縮が観察され、肺及び肝臓の標的病変は、全て退行し続け、治療 7ヶ月後には、最大の 30% 減退に達した (図 3C)。患者は、細胞注入後約 13ヶ月間、疾患の安定化を経て、その後、疾患の進行は肺のみで認められ、肝臓では認められなかった。

40

【 0 1 0 5 】

50

【表 1 1】

表 9

	Vβ22-/OX40-	Vβ22-/OX40+	Vβ22+/OX40-	Vβ22+/OX40+
TMG-1 wtERBB2IP	45	0	55	0
TMG-1	33	12	3	52
OKT3	19	31	6	44

【0 1 0 6】

実施例 5

本実施例は、実施例 4 の細胞の、*in vitro* の表現型及び機能を実例で示す。

10

【0 1 0 7】

CD4 + ERBB2IP 突然変異反応性 T 細胞が、疾患の安定化における役割を果たす証拠があるか否かを判定するために、細胞の、*in vitro* の表現型及び機能を評価した。3737-TIL と、野生型 (wt) ERBB2IP、突然変異型 (mut) ALK 又は mut ERBB2IP の 25 アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己 B 細胞とを、6 時間共培養した。フローサイトメトリーを用いて、V 22 の発現を評価し、CD4 + 集団における IFN- (表 10A)、腫瘍壊死因子 (TNF) (表 10B)、及び IL-2 (表 10C) の細胞内産生を検出した。表示した表現型を有する細胞のパーセンテージを表 10A ~ 10C に示す。表 10D は、表示した数のサイトカインを発現した V 22 + 細胞のパーセンテージを示す。突然変異 ERBB2IP ペプチドによる刺激は、IFN-、TNF 及び IL-2 の確固とした共発現を誘導した (表 10A ~ 10C) が、IL-4 又は IL-17 はほとんど又は全くされなかったため、V 22 + ERBB2IP 突然変異反応性 CD4 + T 細胞が、多機能性 Th1 細胞であることが見出された。

20

【0 1 0 8】

【表 1 2】

表 10A

	Vβ22-/IFN-γ-	Vβ22-/IFN-γ+	Vβ22+/IFN-γ-	Vβ22+/IFN-γ+
mutALK	45	0	55	0
wtERBB2IP	44	0	56	0
mutERBB2IP	40	8	6	47
OKT3	29	33	24	14

30

【0 1 0 9】

【表 1 3】

表 10B

	Vβ22-/TNF-	Vβ22-/TNF+	Vβ22+/TNF-	Vβ22+/TNF+
mutALK	45	0	55	0
wtERBB2IP	43	1	56	0
mutERBB2IP	37	10	3	50
OKT3	10	52	6	32

【0 1 1 0】

【表 1 4】

表 10C

	Vβ22-/IL-2-	Vβ22-/IL-2+	Vβ22+/IL-2-	Vβ22+/IL-2+
mutALK	45	0	55	0
wtERBB2IP	43	1	56	0
mutERBB2IP	38	10	5	47
OKT3	27	36	23	14

40

【0 1 1 1】

50

【表 1 5】

表 1 0 D

サイトカインの数 (Vβ22+にゲート)	mutALK	wtERBB2IP	OKT3	mutERBB2IP
0	99%	98%	12%	11%
1+	1%	2%	30%	
2+	なし	なし	24%	
3+	なし	なし	34%	89%

【 0 1 1 2】

表現型の更なる特性解析により、これらの細胞が、主に、細胞溶解能を有するエフェクター記憶CD4+T細胞であることが明らかとなった(表11及び12)。Vβ22(ERBB2IP突然変異反応性T細胞に相当する)及びT細胞分化マーカーCD28、CD45RO、CD57、CCR7、CD127、CD62L及びCD27の発現について、患者3737-TILを、フローサイトメトリーにより評価した。データを、生きているCD3+CD4+細胞にゲートした。アイソタイプ染色した細胞又は非染色細胞を用いて、正及び負の象限ゲートを設定した。表示した表現型を有する細胞のパーセンテージを表11に示す。ヒト末梢血細胞(すべての分化段階のT細胞を含有する)を実験に含め、抗体が作用していることを確認した。

10

【 0 1 1 3】

【表 1 6】

表 1 1

Vβ22-/CD28-	Vβ22-/CD28+	Vβ22+/CD28-	Vβ22+/CD28+
1	56	1	42
Vβ22-/CD45RO-	Vβ22-/CD45RO+	Vβ22+/CD45RO-	Vβ22+/CD45RO+
0	57	0	43
Vβ22-/CD57-	Vβ22-/CD57+	Vβ22+/CD57-	Vβ22+/CD57+
48	9	42	1
Vβ22-/CCR7-	Vβ22-/CCR7+	Vβ22+/CCR7-	Vβ22+/CCR7+
57	0	43	0
Vβ22-/CD127-	Vβ22-/CD127+	Vβ22+/CD127-	Vβ22+/CD127+
25	32	21	22
Vβ22-/CD62L-	Vβ22-/CD62L+	Vβ22+/CD62L-	Vβ22+/CD62L+
49	8	42	1
Vβ22-/CD27-	Vβ22-/CD27+	Vβ22+/CD27-	Vβ22+/CD27+
57	0	43	0

20

30

【 0 1 1 4】

患者3737-TILと、OKT3又は野生型(wt)ERBB2IP、突然変異型(mut)ALK若しくはmutERBB2IPの25アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己B細胞とを、6時間共培養した。共培養開始時に、脱顆粒マーカーCD107aに対して特異的な抗体を加えた。フローサイトメトリーを用いて、Vβ22の発現を評価し、CD107aの細胞表面移動化(cell surface mobilization)を検出した。データをCD4+集団にゲートした。表示した表現型を有する細胞のパーセンテージを表12に示す。

40

【 0 1 1 5】

【表 1 7】

表 1 2

	Vβ22-/CD107a-	Vβ22-/CD107a+	Vβ22+/CD107a-	Vβ22+/CD107a+
mutALK	51	0	48	1
wtERBB2IP	51	1	48	0
mutERBB2IP	53	6	19	22
OKT3	42	19	26	13

【 0 1 1 6】

50

3737-TIL中に存在する、多機能性、V β 22陰性で、ERBB2IP突然変異反応性の、少数のCD4+T細胞集団もあるようであった(表9及び10)。これらのV β 22陰性細胞を、野生型(wt)ERBB2IP、突然変異型(mut)ALK又はmutERBB2IP 25アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己B細胞と共培養する前に、FACSで選別し、次いで、IL-2含有培地中で2日間静置した(rest)。フローサイトメトリーを用いて、V β 22の発現を評価し、刺激後6時間(h)の、CD4+集団におけるIL-2(表13C)、TNF(表13B)、及びIFN- γ (表13A)の細胞内産生を検出した。表示した表現型を有する細胞のパーセンテージを表13A~13Cに示す。

【0117】

【表18】

表13A

	V β 22-/IFN- γ -	V β 22-/IFN- γ +	V β 22+/IFN- γ -	V β 22+/IFN- γ +
mutALK	99	0	1	0
wtERBB2IP	99	0	1	0
mutERBB2IP	85	14	0	1
OKT3	50	49	0	1

10

【0118】

【表19】

表13B

	V β 22-/TNF-	V β 22-/TNF+	V β 22+/TNF-	V β 22+/TNF+
mutALK	99	0	1	0
wtERBB2IP	97	2	1	0
mutERBB2IP	78	21	0	1
OKT3	9	90	0	1

20

【0119】

【表20】

表13C

	V β 22-/IL-2-	V β 22-/IL-2+	V β 22+/IL-2-	V β 22+/IL-2+
mutALK	99	0	1	0
wtERBB2IP	97	2	1	0
mutERBB2IP	78	21	0	1
OKT3	36	63	0	1

30

【0120】

フローサイトメトリーを用いて、CD4+集団におけるOX40及びV β 22の発現(expression OX40 and V β 22)を、刺激後24時間目に評価した。OX40を上方制御した細胞を選別し、細胞の数を増幅し、TCR-Vレパートリーを、フローサイトメトリーにより解析した。結果を図3Dに示す。V β 22陰性細胞を選別し、続いてこれらの細胞を活性化すると、3737-TIL中に、このエピトープに対して反応性の更なるクローン型が1以上存在し(表13A~13C)、そのうち最も優占的なクローン型が、V β 5.2である(図3D)ことが明らかになった。

40

【0121】

選別された、図3Dに記載の細胞と、wtERBB2IP、mutALK又はmutERBB2IPの25アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己B細胞とを、6時間共培養した。フローサイトメトリーを用いて、V β 5.2の発現を評価し、CD4+集団におけるIL-2(表14C)、TNF(表14B)、及びIFN- γ (表14A)の細胞内産生を検出した。表15は、表示した数のサイトカインを発現したV β 5.2+細胞のパーセンテージを示す。

【0122】

50

【表 2 1】

表 1 4 A

	Vβ5.2-/IFN-γ-	Vβ5.2-/IFN-γ+	Vβ5.2+/IFN-γ-	Vβ5.2+/IFN-γ+
mutALK	51	0	49	0
wtERBB2IP	54	0	46	0
mutERBB2IP	42	13	20	25
OKT3	28	23	25	24

【0 1 2 3】

【表 2 2】

表 1 4 B

	Vβ5.2-/TNF-	Vβ5.2-/TNF+	Vβ5.2+/TNF-	Vβ5.2+/TNF+
mutALK	50	2	48	0
wtERBB2IP	52	2	46	0
mutERBB2IP	33	21	3	43
OKT3	5	46	3	46

10

【0 1 2 4】

【表 2 3】

表 1 4 C

	Vβ5.2-/IL-2-	Vβ5.2-/IL-2+	Vβ5.2+/IL-2-	Vβ5.2+/IL-2+
mutALK	51	1	48	0
wtERBB2IP	54	1	45	0
mutERBB2IP	38	17	14	31
OKT3	31	21	27	21

20

【0 1 2 5】

【表 2 4】

表 1 5

サイトカイン数 (Vβ5.2+にゲート)	mutALK	wtERBB2IP	mutERBB2IP	OKT3
0	98%	98%	3%	6%
1+	2%	2%	11%	25%
2+	なし	なし	36%	36%
3+	なし	なし	50%	33%

30

【0 1 2 6】

突然変異ERBB2IPによる刺激に際して、OX40を上方制御したVβ2.2陰性細胞を選別し、細胞数を増幅した。次いで、これらの細胞からのRNAを単離し、TCR-定常鎖プライマーを用いて5'相補的DNA末端の迅速増幅(5'RACE)を行って、発現したTCR-V配列を同定した。ポリメラーゼ連鎖反応(PCR)産物に対してTOPO-TAクローニングを行い、次いで、個々のコロニーで配列決定した。フローサイトメトリーは、これらのT細胞の40~50%がVβ5.2(TRBV5-6)であることを実証した。サンガー配列決定によると、TOPO-TAコロニーの3/7が、表16に示す配列を有するVβ5.2(TRBV5-6)であった。表16に、Vβ2.2陰性ERBB2IP突然変異反応性T細胞の、最も高頻度なTCR-V-D-J配列を示す。

40

【0 1 2 7】

50

【表 2 5】

表 1 6

TCR Vβ	V-D-J 核酸配列 (下線は CDR3)	V-D-J アミノ酸配列 (下線は CDR3)	表示した V-D-J を有する TOPO- TA クローンの数
Vβ5.2 (TRBV5-6)	GACGCTGGAGTCACCCAAAGTCCCACACACCTGAT CAAAACGAGAGGACAGCAAGTGACTCTGAGATGC TCTCCTAAGTCTGGGCATGACACTGTGCTCCTGGTAC CAACAGGCCTGGGTGAGGGGCCAGTTTATCTT TCAGTATTATGAGGAGGAAGAGAGACAGAGAGGC AACTCCCTGATCGATTCTCAGGTCACCAAGTCCCT AACTATAGCTCTGAGCTGAATGTGAACGCCTTGTT GCTGGGGGACTCGGCCTCTATCTCTGTGCCAGCA <u>GCAAAGGCCCGGGAGGCAACTACGAGCAGTACTT</u> <u>CGGGCCGGGCACCAAGGCTCACGGTCACAG</u> (配列 番号 43)	DAGVTQSPTHLIKTR GQQVTLRCSPKSGHD TVSWYQQALGQGPQ FIFQYEEEEERQRGNF PDRFSGHQFPNYSSE LNVNALLLGDSALYLC <u>ASSKGPGGNYEQYFG</u> PGTRLTVT (配列番 号 44)	3/7

10

【 0 1 2 8】

大部分の V 5 . 2 + 細胞が、抗原特異的様態で、複数のサイトカインを産生した (表 1 4 A ~ 1 4 C、1 5 及び 1 6)。突然変異 E R B B 2 I P を認識する、少数の、V 5 . 2 陰性 (及び V 2 2 陰性) C D 4 + T 細胞の集団も存在するようであった (表 1 4 A ~ 1 4 C 及び 1 5)。従って、患者 3 7 3 7 を治療するために用いた T I L は、E R B B 2 I P において同一の突然変異を認識する、異なる多機能性 C D 4 + T 細胞を少なくとも 3 クローン含有し、この突然変異が、高度に免疫原性であることを示した。

20

【 0 1 2 9】

実施例 6

本実施例は、実施例 4 の細胞の i n v i v o での持続性を実証する。

【 0 1 3 0】

C D 4 + E R B B 2 I P 突然変異反応性 T 細胞が、疾患の安定化における役割を果たす証拠があるか否かを判定するために、細胞の、i n v i v o での持続性を評価した。T C R - V ディープシーケンシングにより、これらのクローン型は、A C T の前では末梢血においてまれであるか、又は検出されないことが明らかとなった (図 4 A 及び 4 B)。A C T の 1 0 日後、両クローンは、末梢血中の全 T 細胞の 2 % 超存在したが、細胞注入後 3 4 日目までに 0 . 3 % 未満に減少した (図 4 A 及び 4 B)。A C T の約 1 年半後に切除された 3 例の肺転移は、E R B B 2 I P 突然変異反応性 T 細胞によって浸潤されており (図 4 A 及び 4 B)、これらの細胞が、がんの退縮及び疾患の安定化に寄与することが示された。V 2 2 + E R B B 2 I P 突然変異反応性クローンは、腫瘍結節 3 (T u - 3 - P o s t) で検出された、最も高頻度なクローンであり、腫瘍中の全 T 細胞の約 8 % に相当した (図 4 A 及び 4 B) が、このクローンは、腫瘍結節 1 及び 2 中、頻度の高さがそれぞれ 2 番目及び 1 2 番目だった。V 5 . 2 + E R B B 2 I P 突然変異反応性クローンも、その血中頻度と比較して、3 腫瘍結節全てにおいて濃縮されていた (図 4 A 及び 4 B)。

従って、患者 3 7 3 7 は、転移病巣に浸潤して持続する 1 0 0 億超の E R B B 2 I P 突然変異特異的多機能性 T h 1 細胞を受容した後、1 年超の間、疾患の安定化を伴う腫瘍退縮を経た。

30

40

【 0 1 3 1】

患者 3 7 3 7 - T I L (T 細胞)、及び養子細胞移入の前 (T u - P r e) 後の腫瘍中の、E R B B 2 I P 発現の定量的逆転写酵素 P C R (R T - q P C R) 解析を行った。細胞注入の約 1 7 ヶ月後に、肺の、転移性の別個の 3 病変 (T u - 1、- 2、- 3 - P o s t) を切除した。結果を、- アクチン (A C T B) と相対的に、図 4 C に示す。突然変異を含有する、E R B B 2 I P 遺伝子の 3 5 0 塩基対 (b p) セグメントを、図 4 C に記載した c D N A サンプルから P C R 増幅し、サンガー配列決定した。突然変異の位置は、

50

アミノ酸配列の805位の変化に対応する、コード配列の2414位のヌクレオチドであった。定量的RT-PCRによって決定された通り、元の肺病変及び再発肺病変の両方において、比較的高レベルのERBB2IP発現が観察され(図4C)、サンガー配列決定により、すべての腫瘍病変において、ERBB2IP突然変異の存在が確認された。

【0132】

ACT前後のT細胞浸潤及びMHC発現の、免疫組織化学的解析を行った。ACT後の腫瘍は、最初のACTの約17ヶ月後に回収した。陽性対照(扁桃)を全ての染色についてに含めた。in situでの、腫瘍のT細胞浸潤及びMHC発現を、それぞれ表17及び18に要約する。

【0133】

【表26】

表17

腫瘍結節	CD3		CD8		CD4	
	腫瘍	間質	腫瘍	間質	腫瘍	間質
Pre-1A	0-1	1	0-1	1	0-1	1
Pre-2A	0-1	1	0-1	1	0	0
Pre-3A	0	0-1	0	0-1	0	0
Pre-3B	0-1	1	0-1	0-1	0-1	1
Post-1A	1	1	1	1	0-1	1
Post-1B	1	2	1-2	2	1	2
Post-2A	0-1	1	0-1	1	0-1	0-1

- 0、浸潤なし
- 1、希薄
- 2、中程度の密度
- 3、高密度

【0134】

【表27】

表18

腫瘍結節	HLA-I	HLA-II (HLA-DR)
Pre-1A	1-2、>50%	0
Pre-2A	1-2、>50%	0
Pre-3A	1、>50%	0
Pre-3B	2、>50%	0
Post-1A	2-3、>50%	0
Post-1B	3、>50%	0
Post-2A	2、>50%	0

>50%は、腫瘍細胞の50%超が陽性であることを表す。

- 0、陰性
- 1、陽性度弱
- 2、陽性度中
- 3、陽性度強

【0135】

実施例7

本実施例は、突然変異反応性Th1細胞の、実施例4の抗腫瘍応答への寄与を実証する。

【0136】

突然変異反応性Th1細胞の、in vivoでの抗腫瘍応答への寄与を特異的に評価するために、>95%がV22+ERBB2IP突然変異反応性Th1細胞(約1200億の突然変異反応性細胞)で構成されるTIL産物を作製し、患者3737に養子移入した。

【0137】

再治療に用いたTIL産物のフローサイトメトリー解析を行った。表19は、CD3にゲートした後、97%がCD4+/CD8-であり、これらのうち98%が、CD4+細胞に更にゲートした後にVβ22+であったことを示す(表20)。再治療TILと、野生型(wt)又は突然変異型(mut)ERBB2IPの25アミノ酸長ペプチドで一晩パルスした自己B細胞とを、6時間共培養した。フローサイトメトリーを用いて、CD4+の集団における細胞内TNF産生を検出した(表20)。

【0138】

【表28】

表19

CD8-/CD4-	CD8-/CD4+	CD8+/CD4-	CD8+/CD4+
0	97	3	0

10

【0139】

【表29】

表20

	Vβ22-/TNF-	Vβ22-/TNF+	Vβ22+/TNF-	Vβ22+/TNF+
wtERBB2IP	2	0	98	0
mutERBB2IP	1	3	3	93

【0140】

患者は、再度標的病変の減少を経たが、最初の治療とは異なり、腫瘍退縮が、最初の1ヶ月目の追跡調査でも認められ、2回目の治療後4ヶ月目の追跡調査において続いていた(図4D)。2回目の治療後8ヶ月目の追跡調査時に、腫瘍退縮が継続していた。

20

【0141】

突然変異反応性細胞の2回目の投与後6ヶ月に、患者3737の、肺のコンピューター断層撮影(CT)スキャンを撮影した。得られた画像を図7A~Cに示す。これらの画像を、突然変異反応性細胞の第2回投与に先立って撮影したもの(図7D~7F)と比較した。図7A~7Fに示す通り、約36%のがん性病変の減少が観察され、固形がんの治療効果判定のための(RECIST)基準に基づく、部分反応(PR)がもたらされた。

【0142】

2回目の、突然変異反応性細胞投与の8ヶ月後、患者3737の、肝臓及び肺の陽電子放出断層撮影(PET)スキャンを撮影した。標的病変の継続的な収縮が観察された。腫瘍の代謝活性を測定するために、放射性標識グルコースアナログ、FDG(フルオロデオキシグルコース)を投与して、腫瘍によるグルコースの取り込みを評価した。PETスキャンでは、肝臓の2病変ではグルコース取り込みが示されず、肺病変では一部の取り込みが示されたのみであった。

30

【0143】

実施例8~10

実施例8~10についての材料及び方法を以下に示す。

【0144】

患者材料及び細胞株

すべての患者の材料は、国立がん研究所の施設内治験審査委員会が承認した臨床試験の過程で得た。患者2359及び患者2591を、Dudley et al., J. Clin. Oncol., 26:5233-9(2008)に記載されている臨床試験(それぞれ、試験登録ID:NCT00096382及びID:NCT00335127)に登録した。患者に切除術を施し、それからTIL株と腫瘍細胞株の両方を樹立した。本研究に使用するTILは、Dudley et al., J. Immunother., 26:332-42(2003)に記載の方法により作製した。簡潔に述べると、腫瘍断片を切除し、IL-2含有培地中で培養した。増幅したTIL培養物の数を、自己又はHLA適合腫瘍の認識についてスクリーニングし、急速増幅プロトコル(REP)(Riddell

40

50

et al., Science, 257:238-41 (1992))を用いて、反応性 TIL の数を、IL-2、抗CD3抗体及び放射線照射したフィーダー細胞により、患者注入用に大量増幅した(Riddell et al., Science, 257:238-41 (1992))。一部少数のTILに第2のREPを施した。T細胞及び腫瘍細胞を、共培養アッセイ用に、200 µLの培地(5%ヒト血清を添加したAIM-V培地)を含む96ウェルプレート中1:1の割合で、16時間(hr)培養した。

【0145】

臨床活性を有するTILの抗原反応性を評価するために、養子TIL療法による持続的完全寛解を経た、2名の転移性黒色腫患者を調査した。患者2359は、右膝に、大腿、腸骨及び鼠径リンパ節に転移した、原発性皮膚黒色腫を有していた。この個人は、治療後8年間超にわたって進行中であった、自己TILの移入に反応して、全転移性病変の完全退縮を経た。患者2591は、腹壁、腸間膜リンパ節、右結腸及び鎖骨上リンパ節に転移した原発性背部黒色腫(back melanoma)を有していた。この個人は、自己TIL移入に反応して、全転移性病変の完全退縮を経、治療後9年間無疾患であった。

10

【0146】

全エクソーム配列決定

該方法は、Robbins et al., Nat. Med., 19:747-52 (2013)に記載されている。ゲノムDNA精製、ライブラリー構築、約20,000のコード遺伝子のエクソーム捕獲(capture)、並びに腫瘍試料及び正常試料の次世代配列決定を、Personal Genome Diagnostics (Baltimore, MD)で行った。要約すると、腫瘍試料及び正常試料由来のゲノムDNAを断片化し、Illumina TRUSEQ library construction (Illumina, San Diego, CA)に用いた。エクソン領域は、Agilent SURESELECT 50Mb kit (version 3)を、製造業者の指示書(Agilent, Santa Clara, CA)に従って溶液中に捕捉した。HiSeq 2000 Genome Analyzer (Illumina)を用いて、各フラグメントの各末端から100塩基を得るペアエンド配列決定を行った。配列データを、参照用のヒトゲノム配列にマッピングし、配列改変を、5,000万塩基超の腫瘍DNA及び正常DNAの比較によって決定した。各試料について80億塩基超の配列データを得たが、該塩基の多くは、捕獲されたコード領域由来であった。腫瘍試料及び正常試料において、4300万塩基超の標的DNAを解析し、正常DNA試料及び腫瘍DNA試料における各塩基で、平均42~51の読み取りを得た。

20

30

【0147】

生物情報科学的解析は、ワシントン大学医学部の個人ゲノム診断及びゲノム技術アクセスセンター、ゲノミクス及び病理学部門が行った。タグを、CASAVA 1.6ソフトウェア(Illumina)のELANDアルゴリズムを用いて、ヒトゲノム参照用配列(hg18)と整列させた。その後の解析用の配列読み取りを、IlluminaのBASECALL softwareの純度フィルターを用いて選択した。次いで、CASAVA 1.6ソフトウェアのELAND v2 algorithmを適用して、点突然変異及び小規模な挿入及び欠失を同定した。dbSNPに記録された既知の多型を、解析から除外した。起こり得る体細胞突然変異を、Jones et al., Science, 330:228-31 (2010)に記載の通りにフィルターにかけ、目視で検証した。

40

【0148】

タンデムミニ遺伝子ライブラリーの構築

黒色腫試料由来の非同義突然変異を、全エクソーム配列決定データから同定した。同定された突然変異アミノ酸6残基(そのN-及びC-末端両側に、両側の12アミノ酸が隣接する)を含有するポリペプチドをコードするタンデムミニ遺伝子コンストラクトを合成し(Integrated DNA Technologies, Coralville, Iowa)、次いで、IN-FUSION Advantage PCR Cloning Kit (Clontech)を用い、製造業者の指示書に従って、pcDNA3.1発現

50

ベクターにクローニングした。

【0149】

IFN-ELISPOTアッセイ

腫瘍細胞株及びペプチドでパルスした標的細胞に対する応答を、 $15\mu\text{g}/\text{ml}$ の抗IFN-モノクローナル抗体1D1K(Mabtech, Inc., Cincinnati, OH)でコーティングした96ウェルPVDf膜フィルタープレート(EMD Millipore, Billerica, MA)を用いて、IFN-ELISPOTアッセイで定量した。結合したサイトカインを、 $1\mu\text{g}/\text{ml}$ のビオチン化抗IFN-抗体7-B6-1(Mabtech)を用いて検出した。HLA-A*0201、HLA-A*0205又はHLA-C*0701を発現するHEK293細胞を、ペプチドで、37

10

【0150】

実施例8

本実施例は、TIL2359が、ミニ遺伝子ライブラリースクリーニングによって評価される通り、突然変異抗原を認識することを実例で示す。

【0151】

TIL2359の反応性を、腫瘍DNA及び正常DNAのエクソーム解析によって同定された非同義突然変異に基づき作製したTMGコンストラクトを用いて評価した。各TMGコンストラクトは、正常遺伝子産物中に存在する更なる12コドンがいずれの側にも隣接する突然変異コドンに対応する、個別のミニ遺伝子断片を、最大6つコードした。1例を図5Aに示す。

20

【0152】

Me12359から同定された非同義点突然変異を含有するエクソームDNA配列に基づいた71ミニ遺伝子をコードする、タンデムの12ミニ遺伝子群の個々の1つを、別々に、COS-7細胞に一過的にトランスフェクションした。これらのCOS-7細胞に、このTILによる自己腫瘍細胞認識用に用いられる支配的なHLA拘束性要素である、HLA-A*0205もトランスフェクションした。これらのトランスフェクタントとTIL2359との共培養により、TMGの12コンストラクトのうちの一つ、RJ-1の認識がもたらされた(図5B)。図5Aに示す通り、RJ-1は、EPHB2、KIF2C、SLC44A5、ABCA4、DENND4B、及びEPRS遺伝子の突然変異断片をコードしていた。続いて、RJ-1変異体の6コンストラクト(各々が、6ミニ遺伝子群のうちの一つにおいて、存在する突然変異残基の代わりに、WTをコードする)を作製した(図5C)。TIL2359は、HLA-A*0205と、個別にトランスフェクションされたRJ-1の6変異体のうちの一つとを共トランスフェクションしたCOS-7細胞を認識したが、WT KIF2C配列をコードする変異体では認識できなかった。このことは、このミニ遺伝子が、TIL2359が認識した突然変異エピトープをコードすることを示した(図5C)。この観察を更に検証するために、COS-7細胞に、HLA-A*0101、HLA-A*0201又はHLA-A*0205のcDNAのいずれかとともに、Me12359から増幅されたWT又は突然変異全長KIF2C cDNA転写産物のいずれかを共トランスフェクションした。共培養実験により、TIL2359 T細胞は、突然変異KIF2C遺伝子産物と共トランスフェクションしたCOS-7細胞を、HLA-A*0205拘束性様態で認識するが、WT KIF2C遺伝子産物とはそうしないことを示した(図5D)。

30

【0153】

突然変異KIF2Cコード領域は、天然のKIF2Cタンパク質中の16位のアラニンの、トレオニンへの置換をもたらす、ヌクレオチド46での、CからAへのシングルトラ

50

ンスバージョンを含有していた。エクソーム配列決定の結果により、Me12359由来のDNAは、46位で、もっぱら突然変異残基に合致するが、正常な残基にはしないことが示され、Me12359 DNAの直接的サンガー配列決定により、結果を確認した。このことにより、この遺伝子座でのヘテロ接合性の喪失が示された。TIL2359によって認識される突然変異KIF2Cエピトープを同定するための試みにおいて、高親和性でHLA-A*0205に結合すると予測された、KIF2C突然変異を包含するペプチドを合成し(Hoof et al., Immunogenetics, 61:1-13 (2009))、HLA-A*0205を安定して発現するHEK293細胞にパルスした(表21)。残基10~19に対応するデカマーでパルスしたHEK293-A*0205細胞は、TIL2359 T細胞から多量のIFN- γ の放出を促進し、該ペプチドは、最低濃度0.1 nMで認識された。対照的に、対応するWTペプチドは、10 μ Mで、有意なIFN- γ 放出を誘導しなかった(図5E)。

10

【0154】

【表30】

表21

アミノ酸位置	突然変異ペプチド	予想 HLA-A*0205 結合活性(nM)	共培養結果 [IFN- γ (pg/mL)]
10-19	RLFPGLTIKI (配列番号 59)	55.21	10690
10-17	RLFPGLTI (配列番号 60)	132.35	121.5
15-25	LTIKIQRSNGL (配列番号 61)	251.33	31.5
7-17	LQARLFPGLTI (配列番号 62)	293.83	27
7-16	LQARLFPGLT (配列番号 63)	1549.33	24

20

【0155】

実施例9

本実施例は、TIL2591が、ミニ遺伝子ライブラリースクリーニングにより同定された突然変異抗原を認識することを実例で示す。

30

【0156】

TIL2591によって認識される突然変異T細胞抗原は、Me12591から同定された非同義点突然変異を含有するエクソームDNA配列に基づいて、217ミニ遺伝子をコードする37個のTMGコンストラクトを合成することによって同定した。TIL2591は、複数のHLA拘束性エレメントとの関係で自己腫瘍細胞を認識した。従って、Me12591から単離したMHCクラスI HLA6分子のそれぞれを安定して発現するHEK293細胞株に、37のTMGコンストラクトを個別に、一過的にトランスフェクションし、続いてTIL2591との一晩の共培養を行った。初期の結果により、TIL2591が、ミニ遺伝子DW-6を一過的にトランスフェクションしたHLA-C*0701⁺HEK293細胞(HEK293-C*0701)(HLA-C*0701⁺HEK293 cells (HEK293-C*0701) cells)を認識するが、他のミニ遺伝子コンストラクトには有意に反応しないことが示された(図6A)。次いで、DW-6タンデムコンストラクト(図6B)における個々の突然変異6ミニ遺伝子のそれぞれを、別々にWT配列に復帰させた(図6C)。WT変異体に対する応答の評価により、TIL2591が、DW-6変異体の各々(WT POLA2断片をコードするコンストラクトを除く)をトランスフェクションしたCOS-7細胞を認識することが示された(図6C)。これらの知見を検証するために、COS-7細胞に、HLA-C*0401、HLA-C*0701又はHLA-C*0702 cDNAと共に、WT又は突然変異の全長POLA2 cDNAコンストラクトのいずれかをトランスフェクションした。TIL2

40

50

591 T細胞は、HLA-C*0701と突然変異POLA2コンストラクトをトランスフェクションした標的細胞のみを認識し、対応するWT転写産物ではしなかった(図6D)。POLA2コード領域のヌクレオチド1258における、CからTへのシングルの変化により、WT POLA2タンパク質の420位での、フェニルアラニンのロイシンへの置換がもたらされた。サンガー配列決定により、ゲノムDNA及びMe12591 RNAに由来するcDNAの両方が、1258位にWT及び突然変異ヌクレオチドの両方を含有する一方、患者2591のPBMCから単離したゲノムDNAは、WT配列に対応することが示された、このことにより、これが、Me12591細胞におけるヘテロ接合性体細胞突然変異を表すことが示された。

【0157】

次いで、HLA-C*0701結合アルゴリズムを用いて、420位の突然変異ロイシン残基とオーバーラップするPOLA2ペプチドの候補を同定した(表22)。共培養の結果により、突然変異POLA2の残基413~422に対応するデカマーでパルスしたHLA-C*0701+HEK293細胞が、最低濃度10nMで、TIL2591T細胞からのIFN- γ の放出を刺激することが示された。対照的に、対応するWTペプチドでは、高濃度10 μ Mで、有意なIFN- γ 放出が誘導されなかった(図6E)。

【0158】

【表31】

表22

アミノ酸位置	突然変異ペプチド	予想HLA-C*0701結合親和性(nM)	共培養結果 [IFN- γ (pg/mL)]
413-422	TRSSGSHFVF (配列番号68)	147.35	1106
413-423	TRSSGSHFVFV (配列番号69)	280.38	50
413-421	TRSSGSHFV (配列番号70)	285.90	60
413-420	TRSSGSHF (配列番号71)	518.82	48
420-429	FVFPVSLRDV (配列番号72)	599.44	39

【0159】

次いで、TIL2359及び2591における、突然変異したKIF2C及びPOLA2をそれぞれ認識するT細胞の割合を、IFN- γ 酵素結合免疫吸着スポット(ELISPOT)アッセイを用いて推定した。TIL2359は、自己黒色腫に应答して観察されたのと同様、突然変異KIF2CエピトープでパルスしたHLA-A*0205+細胞に应答して、100,000T細胞あたり約2,000スポットを生成した(表23)。TIL2591は、HLA-A2拘束性MART-1エピトープに应答して7000超のスポットを生成したが、HLA-C*0701拘束性突然変異POLA2エピトープに対して反応したT細胞はほんのわずかであった(表23)。

【0160】

10

20

30

40

50

【表 3 2】

表 2 3

	TIL 2359 1 x 10 ⁵ 細胞当たりのスポット
Mel 2359	1698
293-A*0205	189
293-A*0205 + KIF2Cmut	2057
	TIL 2591 1 x 10 ⁵ 細胞当たりのスポット
Mel 2591	11344
293-A*02	999
293-A*02 + MART-1	7404
293-C*0701	906
293-C*0701 + POLA2 mut	1280

10

【 0 1 6 1】

実施例 1 0

本実施例は、ミニ遺伝子ライブラリースクリーニングにより同定した、消化管（G I）がんが存在する突然変異抗原に対して反応性のT細胞を同定する方法を実例で示す。

【 0 1 6 2】

G Iがん患者からの転移性病変について、全エクソーム配列決定を行って突然変異を同定した。次に、各突然変異をコードするミニ遺伝子コンストラクトを作製し、自己A P Cにトランスフェクションして、腫瘍に発現するすべての突然変異のプロセッシング及び提示を可能にした。次いで、これらのA P Cと腫瘍浸潤リンパ球（T I L）とを共培養し、突然変異に対するT細胞反応性を、I F N - E L I S P O T及びフローサイトメトリーに基づく、4 - 1 B B及びO X 4 0上方制御によって測定した。

20

【 0 1 6 3】

1 結腸がん患者において、1 1 9の突然変異を、突然変異反応性について評価した。全てではないが、いくつかのT I L培養物が、割合が非常にばらついた、C A S P 8（6 7 F V）での突然変異を特異的に認識するC D 8 + T細胞を含有することが見出された。i n v i t r oで更に増幅する際には、培養物中の他の細胞が、これらの突然変異反応性C D 8 + T細胞よりも、著しく増殖した。約0 . 3 1 %（約1億2 7 0 0万）の突然変異反応性細胞を含有すると推定された4 0 . 3 x 1 0⁹ T I Lの、患者への投与によっては、細胞の投与後約6週間の、最初の追跡において、臨床反応がもたらされなかった。患者は約6週間後に死亡した。特定の理論又はメカニズムに縛られることはないが、治療前に、疾患が非常に後期の段階であること、患者の全体的な状態が不良であること、及び患者の、養子細胞療法に先立って施されるリンパ球枯渇化学療法への耐性が不良なことのいずれか1以上が、患者の死因に寄与した可能性があると考えられる。突然変異したC A S P 8に対して反応性のT C RをT I Lから単離し、該T C Rを発現するよう形質導入したT細胞は、突然変異C A S P 8でパルスしたD Cに対して反応性であった。

30

【 0 1 6 4】

別の直腸がん患者においては、突然変異反応性について、1 5 5の突然変異を評価した。少なくとも3通りの、異なる突然変異反応性が見出され、2通りが、C D 8 + T細胞応答、1通りがC D 4 + 応答を含んでいた。患者への、突然変異反応性T I Lの投与により、最初は、治療後約1 . 5ヶ月で混合応答が生じたが、その後、治療後約3 . 5ヶ月で、患者は進行性疾患を発症した。C D 4 + T I L及びC D 8 + T I Lから、突然変異反応性T C Rの候補を単離した。

40

【 0 1 6 5】

第3の患者（胆管がん）においては、試験した3 8の突然変異に対して、反応性のT細胞は検出されなかった。この患者については、「突然変異コール」の閾値が低下したので、更に1 2 5の推定突然変異（a n a d d i t i o n a l 1 2 5 p u t a t i v e m u t a t i o n s）が評価される。「突然変異コール」は、配列が、生物情報学を用

50

いて突然変異として同定される、任意に設定された閾値である。この場合、第1パスとしては、閾値は比較的高かった（例えば、同定された突然変異が真の突然変異であるという、高水準の信頼性を提供した）。次いで、閾値が低下し、同定された突然変異が真の突然変異であるという信頼性の水準は低くなったが、同定された突然変異が真の突然変異である可能性は残った。

【0166】

これらのデータにより、転移性消化管がんにおける体細胞突然変異に対してT細胞応答を開始するヒト免疫系の能力は、珍しいイベントではない可能性があることが示される。この研究は進行中である。

【0167】

刊行物、特許出願及び特許を含む、本明細書中に引用した全ての参考文献は、それぞれの参考文献が参照によって組み込まれることが個々に且つ具体的に示されているのと同程度及びその全体が本明細書中に記載されているのと同程度まで、参照によって本明細書中に組み込まれる。

【0168】

本発明の説明に関して（特に、以下の特許請求の範囲に関して）、用語「a」及び「an」及び「the」及び「少なくとも1の」並びに同様の指示対象の使用は、本明細書中に特記しないか文脈と明らかに矛盾しない限り、単数形及び複数形の両方をカバーすると解釈すべきである。1以上の事項の列挙の後での用語「少なくとも1の」の使用（例えば、「A及びBのうち少なくとも1の」）は、本明細書中に特記しない又は文脈と明らかに矛盾しない限り、列挙した事項（A若しくはB）から選択された1の事項又は列挙した事項（A及びB）のうち2以上の任意の組み合わせを意味すると解釈されるべきである。用語「含む（comprising）」、「有する（having）」、「含む（including）」及び「含有する（containing）」は、特記しない限り、オープンエンドの用語（即ち、「～を含むがそれらに限定されない」を意味する）と解釈すべきである。本明細書中の値の範囲の記述は、本明細書中に特記しない限り、その範囲内に入る各個別の値に個々に言及する省略方法として働くことのみを意図しており、各個別の値は、それが本明細書中に個々に記述されているかのように本明細書中に組み込まれる。本明細書中に記載される全ての方法は、本明細書中に特記しない又は文脈と明らかに矛盾しない限り、任意の好適な順序で実施できる。本明細書中に提供される任意の及び全ての例又は例示的語句（例、「等（such as）」）の使用は、本発明をよりよく説明することのみを意図しており、特段特許請求されない限り、本発明の範囲に限定を課すものではない。本明細書中の全ての語句は、特許請求されていない任意の要素を本発明の実施に必須のものとして示していると解釈すべきではない。

【0169】

発明を実施するための、発明者が知る最良の形態を含む、本発明の好ましい実施形態が本明細書中に記載されている。これらの好ましい実施形態のバリエーションは、上述の説明を読めば当業者に明らかとなり得る。本発明者らは、当業者がかかるバリエーションを適宜使用することを予期しており、本発明者らは、本明細書中に具体的に記載されたのとは異なる方法で本発明が実施されることを意図している。従って、本発明は、適用法によって許容されるとおり、本明細書中に添付した特許請求の範囲に記載される対象の全ての改変及び均等物を含む。更に、その全ての可能なバリエーションでの上記要素の任意の組合せが、本明細書中に特記しない限り又は文脈と明らかに矛盾しない限り、本発明によって包含される。

10

20

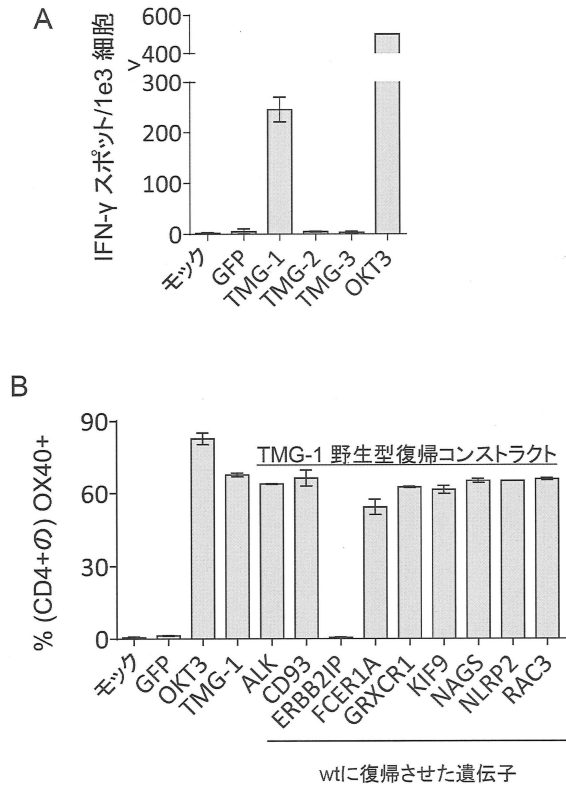
30

40

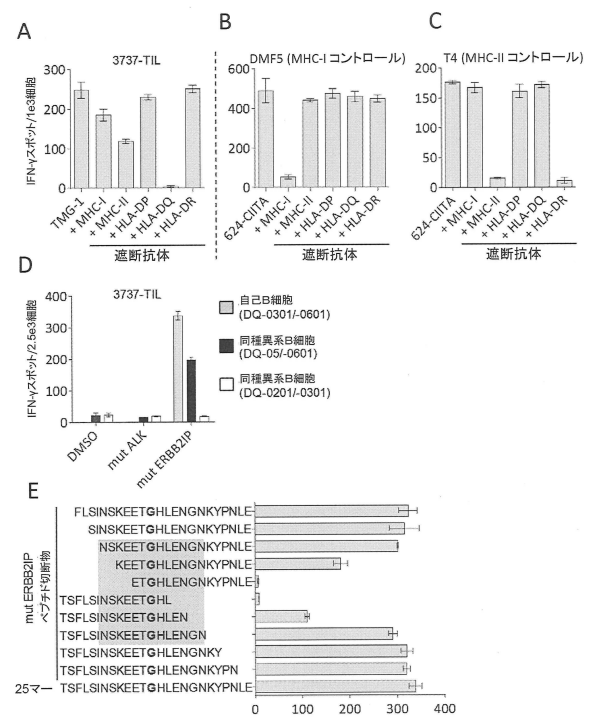
50

【図面】

【図 1】



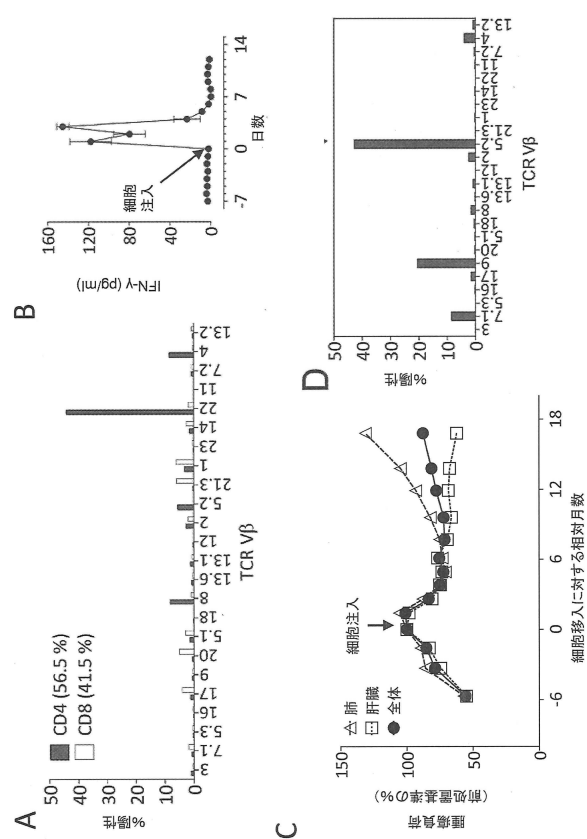
【図 2】



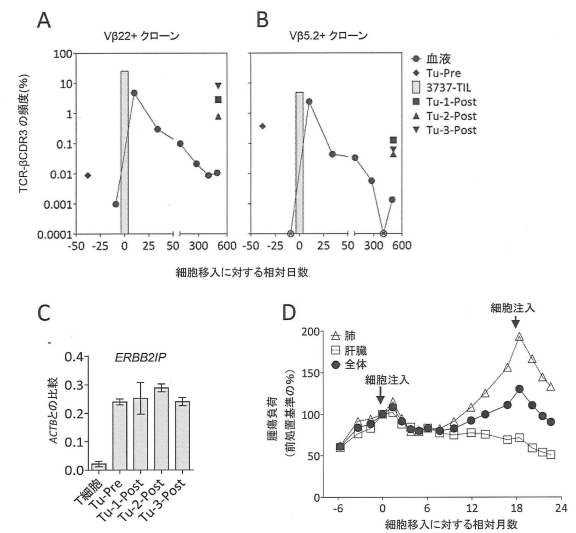
10

20

【図 3】



【図 4】

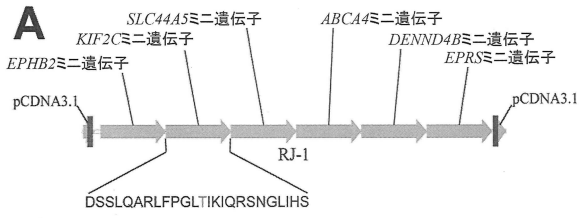


30

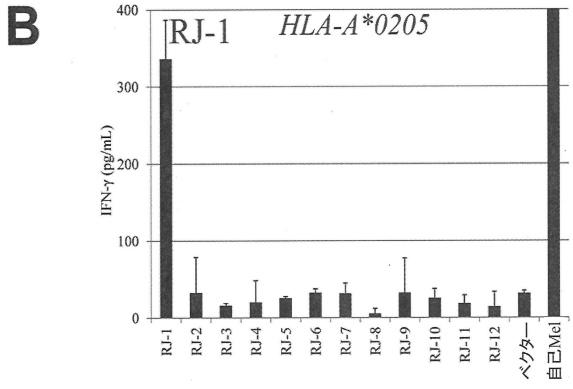
40

50

【図 5 A】

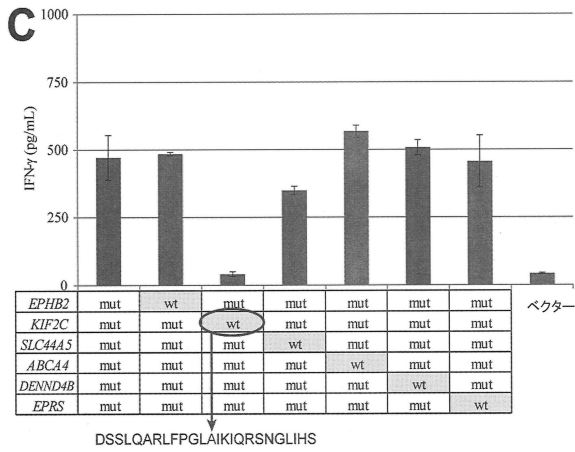


【図 5 B】

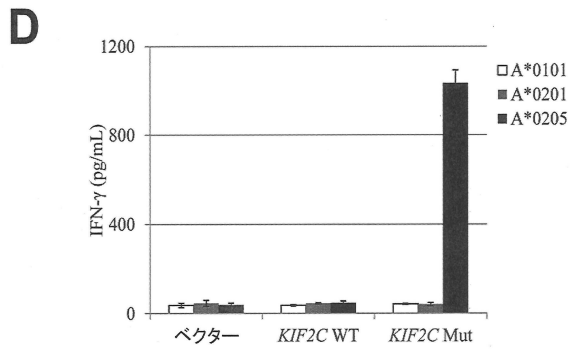


10

【図 5 C】



【図 5 D】



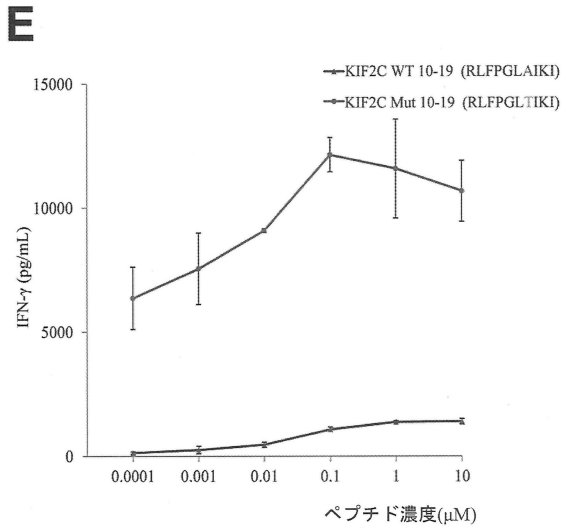
20

30

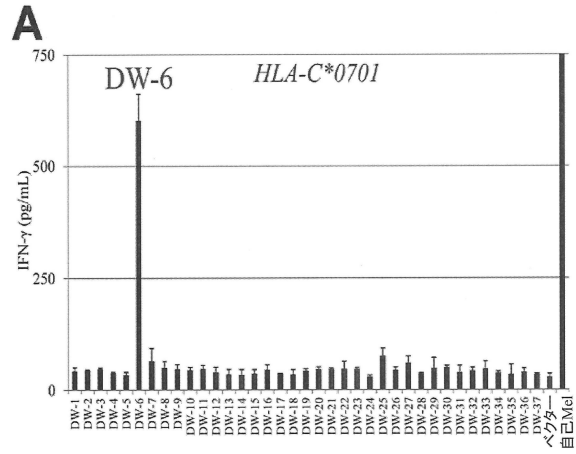
40

50

【図 5 E】

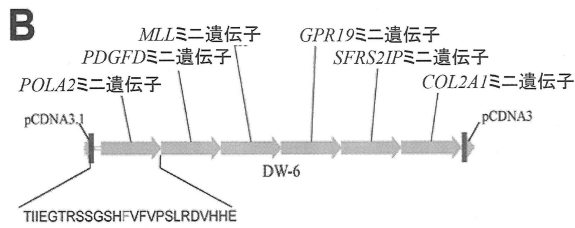


【図 6 A】

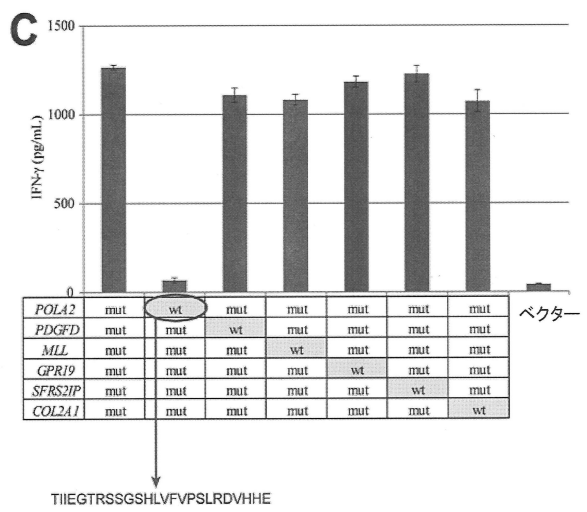


10

【図 6 B】



【図 6 C】



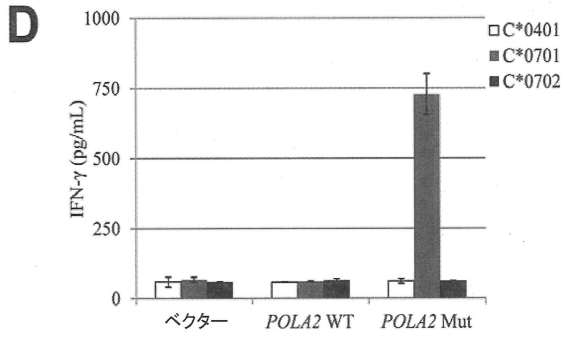
20

30

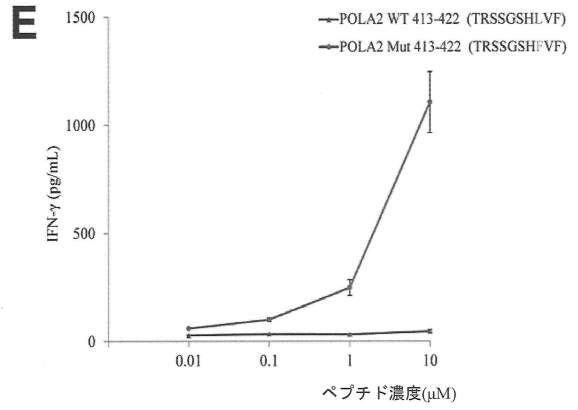
40

50

【図 6 D】

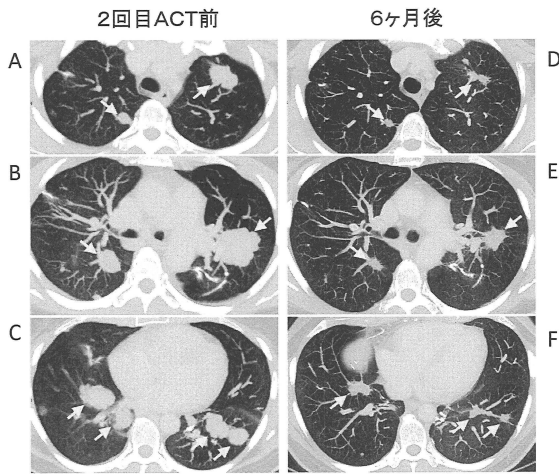


【図 6 E】



10

【図 7】



20

【配列表】

[0007340144000001.app](#)

30

40

50

フロントページの続き

rs-use-patients-immune-cells-to-shrink-cancer-tumors.htmlを通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)5月8日<https://www.wsj.com/articles/patients-immune-system-harnessed-to-attack-cancer-1399579965?KEYWORDS=Patient%27s%20Cells%20Battle%20Tumors&mg=reno64-wsj&tesla=y>を通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)5月8日<http://www.cancer.gov/newscenter/newsfromnci/2014/ACTepithelial>を通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)5月8日<http://www.nbcnews.com/health/cancer/new-immune-therapy-approach-tackles-womans-rare-cancer-n100811>を通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)5月9日<http://science.sciencemag.org/content/344/6184/641.full>を通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)7月1日<http://clincancerres.aacrjournals.org/content/20/13/3401.full>、<http://clincancerres.aacrjournals.org/content/20/13/3401.full-text.pdf>を通じて発表

特許法第30条第2項適用 2014年(平成26年)7月19日<http://www.impactjournals.com/oncotarget/index.php?journal=oncotarget&page=article&op=view&path%5B%5D=2234>を通じて発表

(74)代理人 100121212

弁理士 田村 弥栄子

(74)代理人 100174296

弁理士 富麻 博文

(74)代理人 100137729

弁理士 赤井 厚子

(74)代理人 100152308

弁理士 中 正道

(74)代理人 100201558

弁理士 亀井 恵二郎

(74)代理人 100151301

弁理士 戸崎 富哉

(72)発明者 トラン、エリック

アメリカ合衆国、メリーランド州 20852、ノース ベセスダ、マグラス ブールヴァード 5411、アパートメント 1212

(72)発明者 ル、ヨング - チェン

アメリカ合衆国、メリーランド州 20852、ロックヴィル、イースト ジェファーソン ストリート 1649、アパートメント 202

(72)発明者 ロビンズ、ポール エフ .

アメリカ合衆国、メリーランド州 20815、チェヴィー チェース、グレンデール ロード 7907

(72)発明者 ロゼンバーグ、ステーション エー .

アメリカ合衆国、メリーランド州 20854 ポトマック、アイアン ゲート ロード 10104

審査官 池上 文緒

(56)参考文献 国際公開第2014/133567(WO, A1)

特表2009-502185(JP, A)

国際公開第2013/088114(WO, A1)

Nat. Rev. Immunol. (2012) vol.12, no.4, p.269-281

日本免疫学会総会・学術集会記録(2013) vol.42, p.12(S7-2)

(58)調査した分野 (Int.Cl. , D B 名)

A 6 1 K 3 5 / 1 7

C 1 2 N 5 / 0 7 8 3

C 1 2 N 1 5 / 0 9

C A p l u s / M E D L I N E / E M B A S E / B I O S I S (S T N)