

T細胞キット、T細胞サブセットキット、B細胞キット、NK細胞キット
サイマルテストIMK-Lymphocyteキット

【全般的な注意】

- 本製品は、体外診断用でありそれ以外の目的に使用しないでください。
- 診断は他の関連する検査結果や臨床症状等に基づいて総合的に判断してください。
- 添付文書以外の使用方法については保証を致しません。
- 使用する機器の添付文書及び取扱い説明書をよく読んでから使用してください。
- 本キット中のゲーティング試薬、アイソタイプコントロール試薬、CD3/CD19試薬、CD3/CD4試薬、CD3/CD8試薬、CD3/CD16+CD56試薬には、保存剤としてアジ化ナトリウムが含まれていますので、誤って目や口に入れたり、皮膚に付着した場合には水で十分に洗い落とす等の応急処置を行い、必要があれば医師の手当て等を受けてください。
- 本キット中の溶血試薬は劇薬（10%ホルムアルデヒド含有）に指定されています。また、染色細胞固定試薬にもホルムアルデヒドが含まれています。ホルムアルデヒドは、有害でアレルギー性があり、また発癌の恐れがあるので、保存、取り扱いには十分注意してください。

【形状・構造等（キットの構成）】

＜構成＞

ゲーティング試薬 [A]	1mL×1本
アイソタイプコントロール試薬 [B]	1mL×1本
CD3/CD19試薬 [C]	1mL×1本
CD3/CD4試薬 [D]	1mL×1本
CD3/CD8試薬 [E]	1mL×1本
CD3/CD16+CD56試薬 [F]	1mL×1本
●溶血試薬 [G]	60mL×1本

＜反応系に關与する成分＞

試薬	反応系に關与する成分
CD3/CD19試薬 [C]	フルオレセイン・イソチオシアネート (FITC) 標識抗ヒトCD3マウスモノクローナル抗体 フィコエリスリン (PE) 標識抗ヒトCD19マウスモノクローナル抗体
CD3/CD4試薬 [D]	フルオレセイン・イソチオシアネート (FITC) 標識抗ヒトCD3マウスモノクローナル抗体 フィコエリスリン (PE) 標識抗ヒトCD4マウスモノクローナル抗体
CD3/CD8試薬 [E]	フルオレセイン・イソチオシアネート (FITC) 標識抗ヒトCD3マウスモノクローナル抗体 フィコエリスリン (PE) 標識抗ヒトCD8マウスモノクローナル抗体
CD3/CD16+CD56試薬 [F]	フルオレセイン・イソチオシアネート (FITC) 標識抗ヒトCD3マウスモノクローナル抗体 フィコエリスリン (PE) 標識抗ヒトCD16マウスモノクローナル抗体 フィコエリスリン (PE) 標識抗ヒトCD56マウスモノクローナル抗体

●溶血試薬 [G]	10%ホルムアルデヒド
-----------	-------------

【使用目的】

全血中のリンパ球細胞表面抗原の分析及びそのサブセットの測定

【測定原理】

本製品は蛍光物質標識モノクローナル抗体を主成分とするキットであり、フローサイトメトリー法により細胞表面の抗原の分析並びに細胞種を測定します。

蛍光物質標識モノクローナル抗体試薬は、それぞれのリンパ球の表面抗原に特異的に結合します。抗体が反応した細胞（陽性細胞）では、抗体に標識された蛍光物質が、フローサイトメーターの488nmアルゴンイオンレーザーで励起することにより、FITC標識抗体では緑色（530nm）、PE標識抗体ではオレンジ色（585nm）の蛍光を発生します。

それぞれの抗体と反応した陽性細胞数を前方散乱光と側方散乱光により測定したリンパ球数で除し陽性率が求められます。

【操作上の注意】

＜測定試料の性質、採取法＞

- 全血の調製には抗凝固剤（EDTA）を使用してください。測定にはおおよそ

1mLの全血が必要です。

- 固定した検体や、染色の前に冷蔵保存していた血液では、正確な結果が得られないことがあります。正しい結果を得るためには、採血後6時間以内に染色してください。
- 全血中の白血球許容濃度は、 $3.5 \times 10^3 \sim 9.4 \times 10^3$ 細胞/ μ Lです。許容濃度から外れる検体については、0.1%アジ化ナトリウム入りPBSで希釈、あるいは細胞を濃縮する等の調整を行ってください。

＜妨害物質・妨害薬剤＞

- 血液細胞に影響を及ぼす薬剤などの妨害因子によって、正しい結果が得られないことがあります。一例として、免疫抑制剤投与の移植患者検体で、陰性細胞群と陽性細胞群との分離が悪い症例があることが知られています。
- すでに溶血している検体の使用は避けてください。
- 検体によっては、検体中に含まれる芽球化細胞、溶血が不十分な赤血球、有核赤血球によって測定を妨げられることがあります。溶血試薬は、有核赤血球を十分に溶血できないため、有核赤血球が含まれる検体ではデブリが多くなることがあります。

【用法・用量（操作方法）】

＜測定に必要なその他の試薬および材料＞

- EDTA入り採血管
- リン酸生理食塩液（PBS）（細胞洗浄、細胞浮遊に使用）1%アジ化ナトリウムを含むリン酸緩衝液（ Ca^{2+} 、 Mg^{2+} free）[BD社CellWASH：品番349524等]
- 染色細胞固定試薬（1%パラホルムアルデヒドPBS溶液）
[BD社CellFIX：品番340181等：20～25℃で保存。使用に際して、20～25℃に戻した蒸留水（局方の蒸留水またはそれに相当するもの）で10倍に希釈。ガラス容器に入れ20～25℃で保管。調製した溶液は1ヵ月安定。]
- シース液 [BD社 FACSFlow：品番342003等]
- CalibRITE ビーズ [BD社：品番349502] 等のリファレンスビーズ
FACSシリーズフローサイトメーターの機器設定、精度管理に使用
- 12×75mm ディスポーザブル試験管 [BD社 Falconポリスチレン製ディスポーザブル試験管：品番352052、352054、352058等]
- 遠心器
- Vortex ミキサー
- アスピレーター
- マイクロピペッターおよびチップ
- 精度管理用コントロール血球：
日々の精度管理として健常者の全血やコントロール血球（BD Multi-Check control [BD社：品番340911,340912, 340913] 等）の測定をお勧め致します。
- フローサイトメーター：488nmの青色レーザーを搭載したもの（FACSシリーズフローサイトメーター等）

＜試薬の調製＞

20～25℃に戻した溶血試薬 [G] を20～25℃の蒸留水（局方の蒸留水またはそれに相当するもの）で10倍に希釈。ガラス容器に入れ20～25℃で保管。調製済溶液は20～25℃で1ヵ月安定。]

＜使用検体＞

全血
EDTA入り採血管で採血したもの。採血した血液は20～25℃で保存。

＜サンプル調製＞

- 測定する患者検体ごとに試験管6本を用意し、検体識別記号およびA～Fをラベルします。
- 20～25℃に戻したゲーティング試薬 [A]、アイソタイプコントロール試薬 [B]、CD3/CD19試薬 [C]、CD3/CD4試薬 [D]、CD3/CD8試薬 [E]、CD3/CD16+CD56試薬 [F] を対応する試験管の管底に20 μ Lずつ加えます。
- 攪拌した全血100 μ Lをそれぞれの試験管の底に分注し、穏やかに3秒間Vortex

で攪拌します。

- 20~25℃、暗所で15~30分間インキュベートします。
- 10倍希釈した溶血試薬2mLを加え3秒間Vortexで攪拌します。
(注意)

10倍希釈した溶血試薬は、必ず20~25℃のものをご使用ください。冷却されていると溶血が充分にできないことがあります。

- 20~25℃、暗所で10~12分間インキュベートします。
(注意)

白血球が破壊される恐れがあるので、12分間以上インキュベーションしないでください。

- 300×gで5分間遠心し、ペレットを壊さないように約50μL残して上清を除去します。
- PBS 2mLを加え、3秒間Vortexし、200×gで5分間遠心します。ペレットを壊さないように約50μL残して上清を除去します。
- 固定する場合は、1%パラホルムアルデヒドPBS溶液0.5mLを添加し、直ちに3秒間Vortexします。固定しない場合は、1%パラホルムアルデヒドPBS溶液の代わりに、PBS 0.5mLを添加します。
- 試験管をカバーして測定まで冷暗所で保存します。固定した場合は24時間以内に、固定しない場合はできるだけすぐに測定します。

(注意)
インキュベーションや遠心の時間、温度等上記の条件以外で行った場合、不正確な結果がでることがあります。

〈測定〉

- フローサイトメーターを立ち上げます。(使用に際しての詳しい情報は機器の添付資料を参照ください。)
- CaliBRITE ビーズ等のリファレンスビーズで機器の状態をチェックし、適切な測定条件になるよう機器を調整します。(CaliBRITEビーズ等の使用の詳細については添付能書等を参照ください。)
- リンパ球ゲートの設定：
ゲーティング試薬 [A] の入った試験管を測定し、FSC (前方散乱光) vs SSC (側方散乱光) ドットプロットを表示し、適切なリンパ球ゲートを設定します。

(注意)
ゲーティング試薬 [A] の入った試験管を測定し、SSC (側方散乱光) vs FL2 (CD14 PE) およびFSC (前方散乱光) vs FL1 (CD45 FITC) を作成しリンパ球を特定し絞り込みます。

適切なリンパ球ゲートとは、単球、顆粒球、デブリ等のリンパ球以外の細胞のゲート内への混入をできるだけ避け、かつできるだけサンプル中の全てのリンパ球を取り込んだゲートです。BD社のSimulSETソフトウェアではゲーティング試薬 [A] の染色サンプルで自動的に適切なリンパ球ゲートを設定します。

- 陰性陽性領域マーカーの設定：
アイソタイプコントロール試薬 [B] の入った試験管を測定し、3.で設定したリンパ球ゲート内の細胞についてFL1 (FITC側緑色蛍光強度、励起波長488nm、測定波長530±15nm) vs FL2 (PE側オレンジ色蛍光強度、励起波長488nm、測定波長585±21nm) ドットプロットを表示し、陰性陽性領域を分けるマーカーをFL1側とFL2側に設定します (BD社のSimulSETソフトウェアではアイソタイプコントロール試薬 [B] の染色サンプルで自動的に陰性陽性領域を分けるマーカーを設定します)。マーカーによって分けられる四分画領域 (Quadrant, Q1-Q4) に含まれる細胞の蛍光染色状態は図1のようになります。
- 試薬管C~Fの測定およびサブセットの割合の算出：
C~Fとラベルした残りの染色サンプルを測定し、3.で設定したリンパ球ゲート内の細胞についてFL1 vs FL2ドットプロットを表示し、4.で設定した両マーカーによって分けられる四分画領域 (Quadrant, Q1-Q4) における各細胞数を計測し、全リンパ球数に対する割合 (%) を算出します。(図2、表1参照)

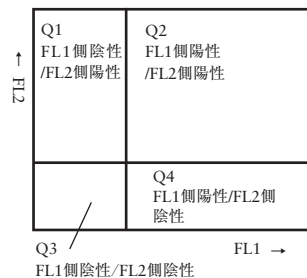


図1：四分画領域 (Q1-Q4)

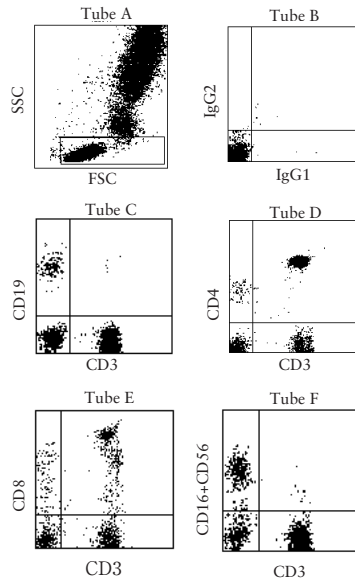


図2：血液学的に正常な健常人検体による試薬A~F染色サンプルのドットプロットパターン

表1 四分画領域 (Q1-Q4) 内の細胞ポピュレーション

試薬	Q1	Q2	Q3	Q4
CD3/CD19試薬 [C]	CD3 ⁺ CD19 ⁺ B細胞	CD3 ⁺ CD19 ⁻ 非特異染色	CD3 ⁻ CD19 ⁻ 非染色リンパ球	CD3 ⁻ CD19 ⁺ T細胞
CD3/CD4試薬 [D]	CD3 ⁺ CD4 ⁺ 単球	CD3 ⁺ CD4 ⁻ ヘルパー/インデューサーT細胞	CD3 ⁻ CD4 ⁻ 非染色リンパ球	CD3 ⁻ CD4 ⁺ T細胞
CD3/CD8試薬 [E]	CD3 ⁺ CD8 ⁺ NK細胞サブセット	CD3 ⁺ CD8 ⁻ サブプレッサー/細胞傷害性T細胞	CD3 ⁻ CD8 ⁻ 非染色リンパ球	CD3 ⁻ CD8 ⁺ T細胞
CD3/CD16+CD56試薬 [F]	CD3 ⁺ CD16 ⁺ および/またはCD56 ⁺ NK細胞	CD3 ⁺ CD16 ⁻ および/またはCD56 ⁺ T細胞サブセット	CD3 ⁻ CD16 ⁻ CD56 ⁻ 非染色リンパ球	CD3 ⁻ CD16 ⁻ CD56 ⁺ T細胞

〈測定結果の判定法〉

〈健常値範囲〉

サブセット	N	Mean	95% Range
ヘルパー/インデューサーT細胞 (%)	75	41.0	27-60
サブプレッサー/細胞傷害性T細胞 (%)	75	26.1	16-42
T細胞 (%)	75	70.3	55-89
B細胞 (%)	75	13.5	4-23
NK細胞 (%)	75	16.4	5-39

上記のデータは、Japanese Adult Normal Range Studyで得られた参考健常値です。

〈判定上の注意〉

- 本製品による結果は、患者の性別や年齢あるいはサンプル調製方法によって影響を受けることがあるため、独自に健常値範囲を設定してください。
- 人種によっても影響を受ける可能性があります。参考値範囲設定や実際の際には被験者の年齢、性別、健康状態や人種を考慮してください。
- 健康状態の異常が、常に細胞比率の異常として現われるわけではありません。つまり、健康状態が異常であっても健常人と同じ比率となることもあります。
- 本製品は、白血病細胞のスクリーニングやタイピングには適しません。
- 測定結果を絶対数で算出する場合は、別個に白血球分画の測定と白血球数の測定を行い、その結果より算出してください。
- アイソタイプコントロール試薬 [B] は、非特異染色を検出するための試薬です。細胞自体の状態によって引き起こされる非特異染色はコントロール試薬のみならず、どの抗体で染色しても観察されます。非特異染色によって、陰性細胞群と陽性細胞群との分離が明確にならなかったり、5%以上の細胞が陽性細胞群領域 (Q3以外) に表示されたりすることも想定されます。非特異染色を必ずアイソタイプコントロール試薬 [B] で染色したサンプルで確認してください。
- アイソタイプコントロール試薬 [B] で染色したサンプルで設定した四分画マーカーについては、CD3/CD19試薬 [C] で染色したサンプルの陰性細胞ポピュレーションのパターンでその適否を確認し、不適切な場合は設定し直してください。
- CD4抗体はヘルパー/インデューサーT細胞と同様に単球にも反応します。
- CD8抗体は、サブプレッサー/細胞傷害性T細胞と同様にNK細胞の一部にも反応します。
- CD16抗体は好中球にも弱く反応します。
- CD56抗体は、CD3陽性のリンパ球の約5%に反応します。
- CD14抗体は単球/マクロファージと同様に顆粒球にも反応します。
- CD45抗体は循環している成熟赤血球あるいは血小板にもわずかに反応します。

【性能】

＜相関＞

サブセット	N	傾き	切片	R	範囲
ヘルパー/インデューサーT細胞 (%)	84	0.95	-0.27	0.96	8-65
サブレッサー/細胞傷害性T細胞 (%)	84	1.01	-6.03	0.93	12-67
T細胞 (%)	85	0.94	3.66	0.96	47-96
B細胞 (%)	85	0.98	0.62	0.97	1-29
NK細胞 (%)	85	0.96	0.37	0.96	1-33

上記のデータは、サイマルテスト IMKPlus 試薬キットとの相関です。

＜WBC濃度範囲＞

WBCが $3.5 \times 10^3 \sim 9.4 \times 10^3$ 細胞/ μ Lの範囲にある検体で直線性が確認されています。

＜較正用基準物質＞

1. 管理用検体：健康人の新鮮な全血を管理用検体として用いてください。
2. 参照品：構成試薬と濃度が同一である試薬を参照品として用いてください。

【使用上又は取扱い上の注意】

＜取扱い上(危険防止)の注意＞

1. 試料 (検体) は、HIV、HBV、HCV等の感染の恐れがあるものとして取り扱ってください。検査にあたっては感染の危険性を避けるため使い捨て手袋を着用し、また口によるピペッティングを行わないでください。
2. 試薬が誤って目や口に入った場合は、水で十分に流す等の応急処置を行い、必要があれば医師の手当等を受けてください。

＜使用上の注意＞

1. 試薬は、遮光して2～8℃で保存します。凍結保存は避けてください。使用時は20～25℃に戻してください。
2. 使用期限を過ぎた試薬は使用しないでください。
3. 試薬に沈殿物等が見られた場合は、試薬の変性や劣化が考えられますので使用は避けてください。
4. 本キット中の溶血試薬以外の試薬は、すでに至適濃度に調製されているので、使用の際は希釈しないでください。

＜廃棄上の注意＞

1. 患者検体や器具・材料は、全て感染症を媒介する可能性のあるものとして取り扱い、「感染性廃棄物処理マニュアル」等に従って廃棄してください。

(例)

オートクレープ処理：121℃、20分以上

次亜塩素酸ナトリウム処理 (有効塩素濃度1,000ppm)、1時間以上

2. 本キット中のゲーティング試薬、アイソタイプコントロール試薬、CD3/CD19試薬、CD3/CD4試薬、CD3/CD8試薬、CD3/CD16+CD56試薬には保存剤として0.1%アジ化ナトリウムを含有しています。アジ化ナトリウムは酸性の状態極めて毒性の強い化合物であるトリアゾ酸を生成します。アジ化物は排水管中に溜まると爆発の恐れがあるので、廃棄する際は流水で十分に希釈してください。
3. 本キット中の溶血試薬は劇薬 (10%のホルムアルデヒドが含有) に指定されています。

以下の方法のいずれかにより廃棄してください。

- ① 多量の水を加えて希薄な水溶液とした後、次亜塩素酸水溶液を加えて分解させ廃棄する。
 - ② 水酸化ナトリウム水溶液等でアルカリ性とし、過酸化水素水を加えて分解させ多量の水で希釈して処理する。
4. 試薬及び器具等を廃棄する場合には、廃棄物の処理及び清掃に関する法律、水質汚濁防止法等の規則に従って処理してください。

【貯蔵方法・有効期間】

＜貯蔵方法＞

遮光して2～8℃で保存。

＜有効期間＞

キット	有効期間
ゲーティング試薬 [A]	24ヶ月
アイソタイプコントロール試薬 [B]	24ヶ月
CD3/CD19試薬 [C]	21ヶ月
CD3/CD4試薬 [D]	24ヶ月
CD3/CD8試薬 [E]	24ヶ月
CD3/CD16+CD56試薬 [F]	24ヶ月
溶血試薬 [G]	24ヶ月

使用期限は、外装に記載してあります。

【包装単位】

50テスト

【文献】

1. Fitzgerald-Bocarsly P, Herberman R, Hercend T, et al. A definition of natural killer cells. In: Ades E, Lopez C, eds. Natural Killer Cells and Host Defense. Basel: Karger; 1989:1.
2. Brain P, Gordon J, Willets W. Rosette formation by peripheral lymphocytes. Clin Exp Immunol. 1970;6:681-688.
3. Jondal M, Holm G, Wigzell H. Surface markers on human T and B lymphocytes. I. A large population of lymphocytes forming nonimmune rosettes with sheep red blood cells. J Exp Med. 1972;136:207-215.
4. Wolde-Mariam W, Peter J. Recent diagnostic advances in cellular immunology. Diagnost Med. 1984;7:25-32.
5. Froland S, Natvig J, Bernald P. Surface-bound immunoglobulin as a marker of B lymphocytes in man. Nature. 1971;234:251-252.
6. Bellanti J, Peters S. Diagnostic applications of immunology. In: Bellanti J, ed. Immunology III. Philadelphia: WB Saunders Co; 1985:558-569.
7. Winchester R, Fu S, Hoffman H, Kunkel H. IgG on lymphocyte surfaces: technical problems and the significance of a third cell population. J Immunol. 1975;114:1210-1212.
8. Wofsy L, Henry C, Kimura J, North J. Modification and use of antibodies to label cell surface antigens. In: Mishell B, Shiigi S, eds. Selected Methods in Cellular Immunology. New York, NY: WH Freeman and Co; 1980:287-304.
9. Henry C, Mishell B, Shiigi S. Hemolytic plaque assays. In: Mishell B, Shiigi S, eds. Selected Methods in Cellular Immunology. New York, NY: WH Freeman and Co; 1980:69-123.
10. Grabstein K, Chen Y. Cell-mediated cytolytic responses. In: Mishell B, Shiigi S, eds. Selected Methods in Cellular Immunology. New York, NY: WH Freeman and Co; 1980:124-137.
11. Oi V, Herzenberg L. Immunoglobulin-producing hybrid cell lines. In: Mishell B, Shiigi S, eds. Selected Methods in Cellular Immunology. New York, NY: WH Freeman and Co; 1980:351-372.
12. Jackson A. Basic phenotyping of lymphocytes: selection and testing of reagents and interpretation of data. Clin Immunol Newslett. 1990;10:43-55.
13. Jackson A, Warner N. Preparation, staining, and analysis by flow cytometry of peripheral blood leukocytes. In: Rose N, Friedman H, Fahey J, eds. Manual of Clinical Laboratory Immunology. 3rd ed. Washington DC: American Society for Microbiology; 1986:226-235.
14. Nicholson J, Jones B. Immunophenotyping by flow cytometry: its use in HIV infection. Labmedica. 1989;6:21-26.
15. Kidd P, Vogt R. Report of the workshop on the evaluation of T-cell subsets during HIV infection and AIDS. Clin Immunol Immunopathol. 1989;52:3-9.
16. Landay A, Muirhead K. Procedural guidelines for performing immunophenotyping by flow cytometry. Clin Immunol Immunopathol. 1989;52:48-60.
17. Schmidt RE. Monoclonal antibodies for diagnosis of immunodeficiencies. Blut. 1989;59:200-206.
18. Nicholson J. Use of flow cytometry in the evaluation and diagnosis of primary and secondary immunodeficiency diseases. Arch Pathol Lab Med. 1989;113:598-605.
19. Foucar K, Gueken JA. Clinical application of immunologic techniques to the diagnosis of lymphoproliferative and immunodeficiency disorders. Lab Medicine. 1982;13:403-413.
20. Cohen S, Weetman A. Activated interstitial and intraepithelial thyroid lymphocytes in autoimmune thyroid disease. Acta Endocr. 1988;119:161-166.
21. Smolen J, Chused T, Leiserson W, Reeves J, Alling D, Steinberg A. Heterogeneity of immunoregulatory T-cell subsets in systemic lupus erythematosus. Am J Med. 1982;72:783-790.
22. Giorgi J, Hultin L. Lymphocyte subset alterations and immunophenotyping by flow cytometry in HIV disease. Clin Immunol Newslett. 1990;10:55-62.
23. Antel J, Bania M, Noronha A, Neely S. Defective suppressor cell function mediated by T8+ cell lines from patients with progressive multiple sclerosis. J Immunol. 1986;137:3436-3439.
24. Gratama J, Naipal A, Olijans P, et al. T lymphocyte repopulation and differentiation after bone marrow transplantation: early shifts in the ratio between T4+ and T8+ T lymphocytes correlate with the occurrence of acute graft-versus-host disease. Blood. 1984;63:1416-1423.
25. Bishop G, Hall B, Duggin G, Horvath J, Sheil A, Tiller D. Immunopathology of renal allograft rejection analyzed with monoclonal antibodies to mononuclear cell markers. Kidney Internat. 1986;29:708-717.
26. Lanier L, Le A, Phillips J, Warner N, Babcock G. Subpopulations of human natural killer cells defined by expression of the Leu-7 (HNK-1) and Leu-11 (NK-15) antigens. J Immunol. 1983;131:1789-1796.
27. Landay A, Ohlsson-Wilhelm B, Giorgi J. Application of flow cytometry to the study of HIV infection. AIDS. 1990;4:479-497.
28. Cobbold S, Hale G, Waldmann H. Non-lineage, LFA-1 family, and leucocyte common antigens: new and previously defined clusters. In: McMichael A, ed. Leucocyte Typing III: White Cell Differentiation Antigens. New York, NY: Oxford University Press; 1986:788-803.
29. Beverley P. Production and use of monoclonal antibodies in transplantation immunology. In: Touraine J, Trager J, Betuel H, eds. Transplantation and Clinical Immunology XI. Amsterdam: Excerpta Medica; 1980:87-94.
30. Rowe D, Beverley P. Characterisation of breast cancer infiltrates using monoclonal antibodies to human leucocyte antigens. Br J Cancer. 1984;49:149-159.
31. Bernard A, Boumsell L, Hill C. Joint report of the First International Workshop on Human Leucocyte Differentiation Antigens by the investigators of the participating laboratories: T2 protocol. In: Bernard A, Boumsell L, Dausset J, Milstein C, Schlossman S, eds. Leucocyte Typing. Berlin: Springer-Verlag; 1984:25-60.
32. Dimitriu-Bona A, Burmester G, Waters S, Winchester R. Human mononuclear phagocyte differentiation antigens. I. Patterns of antigenic expression on the surface of human monocytes and macrophages defined by monoclonal antibodies. J Immunol. 1983;130(1):145-152.
33. Herrmann F, Komischke B, Odenwald E, Ludwig W. Use of monoclonal antibodies as a diagnostic tool in human leukemia. I. Acute myeloid leukemia and acute phase of chronic myeloid leukemia. Blut. 1983;47:157-163.
34. Schwizner R. Cluster report: CD45/CD45R. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens. New York, NY: Oxford University Press; 1989:628-634.
35. Goyert S, Tesio L, Ashman L, et al. Report on the CD14 Cluster Workshop. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens. New York, NY: Oxford University Press; 1989:789-794.
36. Bernstein I, Self S. Joint report of the myeloid section of the Second International Workshop on Human Leucocyte Differentiation Antigens. In: Reinherz E, Haynes B, Nadler L, Bernstein I, eds. Leucocyte Typing II: Human Myeloid and Hematopoietic Cells. New York, NY: Springer-Verlag;

- 1984;3:1-25.
37. Jayaram Y, Hogg N. Surface expression of CD14 molecules on human neutrophils. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:796-797.
 38. Haynes B. Summary of T cell studies performed during the Second International Workshop and Conference on Human Leukocyte Differentiation Antigens. In: Reinherz E, Haynes B, Nadler L, Bernstein I, eds. *Leucocyte Typing II: Human T Lymphocytes*. New York, NY: Springer-Verlag; 1986:1:3-30.
 39. Ledbetter J, Evans R, Lipinski M, Cunningham-Rundles C, Good R, Herzenberg L. Evolutionary conservation of surface molecules that distinguish T lymphocyte helper/inducer and T cytotoxic/suppressor subpopulations in mouse and man. *J Exp Med*. 1981;153:310-323.
 40. Kan E, Wang C, Wang L, Evans R. Non-covalently bonded subunits of 22 and 28 kd are rapidly internalized by T cells reacted with Anti-Leu-4 antibody. *J Immunol*. 1983;131:536-539.
 41. Knowles R. Immunohistochemical analysis of the T cell-specific antigens. In: Reinherz E, Haynes B, Nadler L, Bernstein I, eds. *Leucocyte Typing II: Human T Lymphocytes*. New York, NY: Springer-Verlag; 1986:259-288.
 42. Nadler L. B cell/leukemia panel workshop: summary and comments. In: Reinherz E, Haynes B, Nadler L, Bernstein I, eds. *Leucocyte Typing II: Human B Lymphocytes*. New York, NY: Springer-Verlag; 1986:2:3-43.
 43. van Dongen J, Krissansen G, Wolvers-Tettero I, et al. Cytoplasmic expression of the CD3 antigen as a diagnostic marker for immature T-cell malignancies. *Blood*. 1988;71:603-612.
 44. Brenner M, Groh V, Porcelli F, Hochstenbach H, et al. Structure and distribution of the human γ δ T-cell receptor. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:1049-1053.
 45. Clevers H, Alarcón B, Wileman T, Terhorst C. The T cell receptor/CD3 complex: a dynamic protein ensemble. *Annual Rev Immunol*. 1988;6:629-662.
 46. Dörken B, Moller P, Pezzutto A, Schwartz-Albiez R, Molderhauer G. B-cell antigens: CD19. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1986:34-36.
 47. Evans R, Wall D, Platsoucas C, et al. Thymus-dependent membrane antigens in man: inhibition of cell-mediated lympholysis by monoclonal antibodies to the TH2 antigen. *Proc Natl Acad Sci USA*. 1981;78(1):544-548.
 48. Maddon P, Dalgleish A, McDougal J, Clapham P, Weiss R, Axel R. The T4 gene encodes the AIDS virus receptor and is expressed in the immune system and the brain. *Cell*. 1986;47:333-348.
 49. Dalgleish A, Beverly P, Clapham P, Crawford D, Greaves M, Weiss R. The CD4 (T4) antigen is an essential component of the receptor for the AIDS virus. *Nature*. 1984;312:763-767.
 50. Kurrel R. Cluster report: CD3. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:290-293.
 51. Wood F, Warner N, Warnke R. Anti-Leu-3/T4 antibodies react with cells of monocyte/macrophage and Langerhans lineage. *J Immunol*. 1983;131:212-216.
 52. Anderson P, Blue M-L, Morimoto C, Schlossman S. Cross-linking of T3 (CD3) with T4 (CD4) enhances the proliferation of resting T lymphocytes. *J Immunol*. 1987;139:678-682.
 53. Eichmann K, Johnson J-I, Falk I, Emmrich F. Effective activation of resting mouse T lymphocytes by cross-linking submitogenic concentrations of the T cell antigen receptor with either Lyt-2 or L3T4. *Eur J Immunol*. 1987;17:643-650.
 54. Gallagher P, Fazekas de St. Groth B, Miller J. CD4 and CD8 molecules can physically associate with the same T-cell receptor. *Proc Natl Acad Sci USA*. 1989;86:10044-10048.
 55. Rudd C, Burgess K, Barber E, Schlossman S. Monoclonal antibodies to the CD4 and CD8 antigens precipitate variable amounts of CD4/CD8-associated p56-lck activity. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989: 326-327.
 56. Terry L, Disanto J, Small T, Flomenberg N. Differential expression of the CD8 and Lyt-3 antigens on a subset of human T-cell receptor γ/δ -bearing lymphocytes. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:345-346.
 57. Moebius U. Cluster report: CD8. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigen*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:342-343.
 58. Perussia B, Starr S, Abraham S, Fanning V, Trinchieri G. Human natural killer cells analyzed by B73.1, a monoclonal antibody blocking Fc receptor functions. I. Characterization of the lymphocyte subset reactive with B73.1. *J Immunol*. 1983;130(5):2133-2141.
 59. Perussia B, Acuto O, Terhorst C, et al. Human natural killer cells analyzed by B73.1, a monoclonal antibody blocking Fc receptor functions. II. Studies of B73.1 antibody-antigen interaction on the lymphocyte membrane. *J Immunol*. 1983;130:2142-2148.
 60. Perussia B, Trinchieri G, Jackson A, et al. The Fc receptor for IgG on human natural killer cells: phenotypic, functional, and comparative studies with monoclonal antibodies. *J Immunol*. 1984;133:180-189.
 61. Schmidt R. Non-lineage/natural killer section report: new and previously defined clusters. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:517-542.
 62. Schubert J, Lanier L, Schmidt R. Cluster report: CD56. In: Knapp W, Dörken B, Gilks W, et al, eds. *Leucocyte Typing IV: White Cell Differentiation Antigens*. New York, NY: Oxford University Press; 1989:699-702.
 63. Lanier L, Testi R, Bindl J, Phillips J. Identity of Leu-19 (CD56) leukocyte differentiation antigen and neural cell adhesion molecule. *J Exp Med*. 1989;169:2233-2238.
 64. Lanier L, Chang C, Azuma M, Ruitenberg J, Hemperly J, Phillips J. Molecular and functional analysis of human natural killer cell-associated neural cell adhesion molecule (N-CAM/CD56). *J Immunol*. 1991;146:4421-4426.
 65. Lanier L, Le A, Civin C, Loken M, Phillips J. The relationship of CD16 (Leu-11) and Leu-19 (NKH-1) antigen expression on human peripheral blood NK cells and cytotoxic T lymphocytes. *J Immunol*. 1986;136:4480-4486.
 66. Knapp W, Rieber P, Dörken B, Schmidt R, Stein H, van dem Borne A. Towards a better definition of human leukocyte surface molecules. *Immunol Today*. 1989;10:253-258.
 67. Phillips J, Lanier L. Dissection of the lymphokine-activated killer phenomenon: relative contribution of peripheral blood natural killer cells and T lymphocytes to cytotoxicity. *J Exp Med*. 1986;164:814-825.
 68. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Procedures for the Collection of Diagnostic Blood Specimens by Venipuncture (H3-A3). Villanova, PA: The National Committee for Clinical Laboratory Standards; 1991.
 69. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Clinical Applications of Flow Cytometry: Quality Assurance and Immunophenotyping of Peripheral Blood Lymphocytes; Tentative Guideline. (H42-T). Villanova, PA: National Committee for Clinical Laboratory Standards; 1992.
 70. Giorgi J. Lymphocyte subset measurements: significance in clinical medicine. In: Rose N, Friedman H, Fahey J, eds. *Manual of Clinical Laboratory Immunology*. 3rd ed. Washington DC: American Society of Microbiology. 1986:236-246.
 71. Angadi C. Lack of Leu-3a epitope on T-helper (CD4) lymphocytes. *J Clin Lab Anal*. 1990;4:193-195.
 72. Reichert T, DeBruyère M, Deneys V, et al. Lymphocyte subset reference ranges in adult Caucasians. *Clin Immunol Immunopathol*. 1991;60:190-208.
 73. Prince H, Hirji K, Waldbeser L, Plaeger-Marshall S, Kleinman S, Lanier L. Influence of racial background on the distribution of T cell subsets and Leu-11-positive lymphocytes in healthy blood donors. *Diag Immunol*. 1985;3:33-37.
 74. Hicks C. *Fundamental Concepts in the Design of Experiments*. 3rd Edition. New York, NY: Holt, Rinehart, and Winston; 1982:222-223.

【問い合わせ先】

日本ベクトン・ディッキンソン株式会社
 お客様情報センター
 Free Dial 0120-8555-90
 FAX 024-593-5761

【製造販売業者の氏名又は名称及び住所】

日本ベクトン・ディッキンソン株式会社
 福島県福島市土船字五反田1番地 〒960-2152