

T-Select HLA class I human Tetramer

HLA-A*2402 EBV BRLF1

Tetramer-TYPVLEEMF-PE (50 tests)

使用は研究用に限りません。診断目的には使用しないでください。

当試薬は米国 Beckman Coulter 社のライセンスのもとに製造販売しています。

背景

T 細胞は、T 細胞受容体 (TCR) を介して、抗原提示細胞、ウイルス感染細胞やがん細胞に発現する MHC 分子と抗原ペプチドの複合体 (MHC/peptide complex) に結合することにより、自己・非自己を識別し、状況に応じて活性化してさまざまな免疫応答を惹起します。MHC class I 分子に提示された抗原ペプチドを認識する CD8 陽性 T 細胞は、細胞傷害性 T 細胞 (CTL) と呼ばれ、ウイルス感染細胞やがん細胞の殺傷に重要な役割を担っています。一方 MHC class II 分子に提示された抗原ペプチドを認識する CD4 陽性 T 細胞は、ヘルパー T 細胞と呼ばれ、さまざまなサイトカインを産生して細胞性免疫を調節するだけでなく、液性免疫も賦活化します。

従来、抗原特異的 T 細胞を検出・定量することは非常に困難でしたが、1996 年 Altman らによって開発された MHC-Tetramer 試薬は、抗原特異的な TCR を有する T 細胞集団をフローサイトメーターによって簡単に可視化し定量することを可能にしました。MHC-Tetramer 試薬は、ビオチン化した MHC 分子と抗原ペプチドの複合体 (モノマー) を蛍光標識したストレプトアビジンで 4 量体化 (テトラマー) した試薬です。さまざまな分化マーカーや、機能アッセイと組み合わせることで、特異的 T 細胞の分化状態や、機能を同時に解析することが可能です。

EBV (Epstein-Barr virus) は、乳幼児期に初感染し、世界中で 95% 以上の成人が感染しているといわれています。B リンパ球に持続感染しますが、CTL を中心とした免疫監視機構により感染 B リンパ球は傷害され、多くは不顕性感染になります。しかしながら、移植や AIDS などの免疫不全状態において顕在化し、リンパ腫を起こします。またバーキットリンパ腫、ホジキン病、鼻咽頭がん、胃がんなどの発がんにも関連している事が報告されています。EBV 特異的 CTL を用いた細胞免疫療法は、移植後リンパ増殖性疾患 (PTLD) に対する治療法として期待されています。

EBV 特異的 CTL エピトープの研究は 1990 年代から盛んに行われています^{1), 2)}。愛知県がんセンター 腫瘍免疫学部の葛島らは、日本人の約 7 割が保持する HLA-A*2402 拘束性の EBV 特異的 CTL エピトープを同定し、Tetramer 試薬を用いて EBV 特異的 CTL を簡便に測定できる事を報告しました³⁾。

本試薬は、MHC に HLA-A*2402 を、抗原ペプチドに EBV BRLF1 タンパク質由来のペプチドを用いて合成しており、これに特異的な CTL 集団を検出定量することが可能です。BRLF1 タンパク質は、EBV 再活性化における前早期抗原の 1 つです。BZLF1 や BMLF1 と共に転写因子として働き、早期抗原 (ウイルス複製関連タンパク質など) の発現を誘導します。続いて後期抗原 (ウイルス粒子構成タンパク質など) が作られ、ウイルス粒子が産生されます。

HLA-A*2402 EBV Mix Tetramer-PE (MBL; code no. TS-M009-1) は、下記 5 種類の Tetramer 試薬をミックスした製品です。抗原由来タンパク質にこだわることなく、EBV 特異的 CTL を検出する場合にご利用下さい。

TS-M001-1 HLA-A*2402 EBV LMP2 Tetramer-PE
TS-M002-1 HLA-A*2402 EBV BRLF1 Tetramer-PE
TS-M003-1 HLA-A*2402 EBV BMLF1 Tetramer-PE
TS-M004-1 HLA-A*2402 EBV EBNA3A Tetramer-PE
TS-M005-1 HLA-A*2402 EBV EBNA3B Tetramer-PE

MHC-Tetramer 陽性細胞の有無を判定する際、ネガティブ Tetramer 試薬を対照に用いる事をお勧めします。製品情報に関しましては、関連製品欄をご覧ください。

EBV CTL エピトープの参考文献

- 1) Rickinson AB and Moss DJ, *Annu. Rev. Immunol.* **15**: 405-431 (1997)
- 2) Khanna R, *et al. Eur. J. Immunol.* **28**: 451-458 (1998)
- 3) Kuzushima K, *et al. Blood* **101**: 1460-1468 (2003)

T-Select HLA class I human Tetramer の特徴

T-Select HLA class I human Tetramer は特定の HLA アリルと抗原ペプチドとの複合体に特異的に結合するヒト CD8 陽性 T 細胞集団を検出できます。CD8 分子は HLA class I 分子に結合し、TCR と HLA class I/抗原ペプチド複合体との結合をサポートしています。この CD8 分子による HLA 分子への結合が、非特異的な CTL 検出の原因でした。本試薬では HLA class I 分子の $\alpha 3$ 領域のアミノ酸配列に変異を入れることにより CD8 分子との非特異的結合を最小限に抑えたことで、特異性が飛躍的に向上しています。

French Application Number; FR9911133

HLA 拘束性: HLA-A*2402

抗原ペプチドの由来と配列:

EBV BRLF1 (198–206 aa, TYPVLEEMF)

標識物: PE

励起波長: 486–580 nm

蛍光波長: 586–590 nm

性状: 10 mM Tris-HCl (pH 8.0), 150 mM NaCl, 0.5 mM EDTA, 0.09% NaN₃, 0.2% BSA にテトラマー試薬としてモノマーが 100 µg/mL の濃度で含まれています。

*当試薬に含まれるアジ化ナトリウムは、酸性条件下でアジ化水素酸という強力な毒性化合物を産生します。また金属配管に堆積されますと爆発性のアジ化合物が産生されることがありますので流水でよく洗い流して廃棄してください。皮膚や目に入った場合には十分量の水で洗い流してください。

保存法: 2–8°Cで遮光保存してください。凍結は絶対にしないでください。

試薬の劣化について: 試薬に沈殿物などの物理的な変化が観察された場合(通常は透明でわずかにピンク色の液体)は、劣化している可能性がありますので使わないでください。

染色方法:

1)全血を用いる場合

- 適切な抗凝固剤を使用して、静脈血を採取します。
- 10 µL の T-Select HLA class I human Tetramer-PE を各試験管に加えます。
- 各試験管に 200 µL の全血を添加します。
- ゆっくりとボルテックスをかけます。
- 室温で 20 分間、あるいは 4°C で 30 分間インキュベーションします。
- OptiLyse C (Beckman Coulter 社製分析機器用)、もしくは OptiLyse B (Becton Dickenson 社製分析機器用)を用いて溶血・固定処理します。各々の説明書にて推奨の手順に従ってください。
- 溶血・固定プロトコールの最終ステップ後、適量の PBS を加えて再懸濁します。
- 400 x g で 5 分間遠心します。
- 上澄みをアスピレートします。
- ペレットを 500 µL の PBS に再懸濁します。
- サンプルは暗室にて 4°C で保管し、24 時間以内に分析してください。

染色の注意点:

- 細胞培養を行う場合は、必ずヘパリンナトリウムを抗凝固剤として選択してください。
- CD8 等の抗体を追加する場合は、ステップ 2 で同時染色するか、ステップ 5 終了時に追加染色してください。

抗 CD8 抗体(クローン T8)は、Tetramer 試薬の染色性を阻害しませんので同時染色する事が可能です。

- 溶血処理が不十分な場合、赤血球の乱反射による非特異的染色像が観察されることがあります。CD45 を同時染色してリンパ球ゲートで解析してください。

2)末梢血単核球(PBMC)を用いる場合

- 定法に従って PBMC を調製し、 2×10^7 cells/mL の濃度にて、細胞を再懸濁します。
- 50 µL (1×10^6 cells)の細胞懸濁液に 40 µL の blocking buffer [1 mg/mL human IgG, normal goat serum, 0.09% NaN₃] あるいは、Clear Back (MBL; code no. MTG-001)を加え、5 分間室温にて反応させてください。
- 10 µL の T-Select HLA class I human Tetramer-PE を加えます。
- 室温で 20 分間、あるいは 4°C で 30 分間インキュベーションします。
- CD8 抗体等を加え、4°C で 20 分間インキュベーションします。
- 適量の FCM buffer [2% FCS, PBS, 0.05% NaN₃]を加え 400 x g で 5 分間遠心します。
- 上澄みを注意深く捨てます。
- 細胞を 500 µL の PBS/0.5% パラフォルムアルデヒドに再懸濁します。
- サンプルは暗室にて 4°C で保管し、24 時間以内に分析してください。

染色の注意点:

- PBMC を分離後、赤血球が残っている場合は、溶血処理を行ってください。溶血処理後も赤血球の混入が認められる場合は CD45 を同時染色し、リンパ球ゲートにて解析してください。
- Blocking buffer あるいは Clear Back を用いることで、マクロファージなどのエンドサイトーシスによる非特異的染色を抑制する効果が期待されます。
- CD8 抗体はクローンによっては Tetramer 試薬と TCR の結合を阻害することが報告されています。クローン T8 に阻害作用はありません。
- 培養したリンパ球を染色する場合は、7-AAD を用いて死細胞を染色し、解析ゲート内から除去してください。
- 染色後、数時間以内に解析する予定でしたら、パラフォルムアルデヒドによる固定処理は必要ありません。

一般的な注意事項:

- 検体、サンプル、およびそれらと接触する全ての材料は感染の可能性を持つものとして、取り扱いには十分注意してください。
- 保管もしくは反応中、試薬に光をあてないようにご注意ください。
- 試薬の細菌感染を避けてください。誤った結果が出る可能性があります。
- 当試薬の取り扱いには Good Laboratory Practice

(GLP)をご参照ください。

5. 全血にて最適な結果を得るため、検体は採血管にて室温で保存し、染色操作直前にも倒立攪拌してください。冷蔵検体では異常な結果が出ることがありますので使用しないでください。
6. 静脈血液検体の推奨細胞生存率は $\geq 90\%$ です。
7. 細胞を溶血試薬と長時間反応させないで下さい。白血球の破壊や目的細胞損失の原因となります。
8. 有核赤血球、異常タンパク濃度を有する検体、もしくは異常血色素症では、必ずしも全ての赤血球が溶血されないことがあります。こうした場合、溶血されない赤血球が白血球としてカウントされることで、陽性率の低下をもたらすことがあります。

Tetramer 試薬の参考文献

- 1) Altman JD, *et al. Science* **274**: 94-96 (1996)
- 2) Mcmichael AJ, *et al. J. Exp. Med.* **187**: 1367-1371 (1998)
- 3) Bodinier M, *et al. Nat. Med.* **6**: 707-710 (2000)
- 4) 村上昭弘, 鈴木進 *臨床免疫* **42**: 134-138 (2004)

ライセンスを受けている特許

US Patent Number 5,635,363

Inventors: Altman JD, et al. (Stanford University)

“Compositions and methods for the detection, quantitation and purification of antigen-specific T cells.”

French Application Number FR9911133

Inventors: Lang F, et al. (INSERM)

“Means for detecting and for the purifying CD8⁺ T-lymphocyte populations specific for peptides presented in the HLA context.”

関連製品:

EBV

| | |
|-----------|----------------------------------------------|
| TS-0011-1 | HLA-A*0201 EBV BMLF-1 Tetramer-GLCTLVAML-PE |
| TS-0011-2 | HLA-A*0201 EBV BMLF-1 Tetramer-GLCTLVAML-APC |
| TS-M006-1 | HLA-A*0201 EBV LMP1 Tetramer-YLQKNWWTL-PE |
| TS-M001-1 | HLA-A*2402 EBV LMP2 Tetramer-IYVLVMLVL-PE |
| TS-M002-1 | HLA-A*2402 EBV BRLF1 Tetramer-TYPVLEEMF-PE |
| TS-M003-1 | HLA-A*2402 EBV BMLF1 Tetramer-DYNFVKQLF-PE |
| TS-M004-1 | HLA-A*2402 EBV EBNA3A Tetramer-RYSIFFDYM-PE |
| TS-M005-1 | HLA-A*2402 EBV EBNA3B Tetramer-TYSAGIVQI-PE |
| TS-M009-1 | HLA-A*2402 EBV Mix Tetramer-PE |

HTLV-1

| | |
|-----------|------------------------------------------|
| TS-M017-1 | HLA-A*0201 HTLV-1 Tax11-19 Tetramer-PE |
| TS-M019-1 | HLA-A*0201 HTLV-1 Tax178-186 Tetramer-PE |
| TS-M020-1 | HLA-A*2402 HTLV-1 Tax12-20 Tetramer-PE |
| TS-M021-1 | HLA-A*2402 HTLV-1 Tax187-195 Tetramer-PE |
| TS-M018-1 | HLA-A*2402 HTLV-1 Tax301-309 Tetramer-PE |
| TS-M022-1 | HLA-A*2402 HTLV-1 Env11-19 Tetramer-PE |
| TS-M023-1 | HLA-A*1101 HTLV-1 Tax88-96 Tetramer-PE |
| TS-M024-1 | HLA-A*1101 HTLV-1 Tax272-280 Tetramer-PE |

CMV

| | |
|-----------|---------------------------------------------|
| TS-0024-1 | HLA-A*0101 CMV pp50 Tetramer-VTEHDTLTY-PE |
| TS-0024-2 | HLA-A*0101 CMV pp50 Tetramer-VTEHDTLTY-APC |
| TS-0010-1 | HLA-A*0201 CMV pp65 Tetramer-NLVPMVATV-PE |
| TS-0010-2 | HLA-A*0201 CMV pp65 Tetramer-NLVPMVATV-APC |
| TS-M012-1 | HLA-A*1101 CMV pp65 Tetramer-ATVQGGQNLK-PE |
| TS-0020-1 | HLA-A*2402 CMV pp65 Tetramer-QYDPVAALF-PE |
| TS-0020-2 | HLA-A*2402 CMV pp65 Tetramer-QYDPVAALF-APC |
| TS-0025-1 | HLA-B*0702 CMV pp65 Tetramer-TPRVTGGGAM-PE |
| TS-0025-2 | HLA-B*0702 CMV pp65 Tetramer-TPRVTGGGAM-APC |
| TS-0026-1 | HLA-B*0801 CMV IE1 Tetramer-ELRRKMMYM-PE |
| TS-0026-2 | HLA-B*0801 CMV IE1 Tetramer-ELRRKMMYM-APC |
| TS-M013-1 | HLA-B*1501 CMV pp65 Tetramer-KMQVIGDQY-PE |
| TS-0027-1 | HLA-B*3501 CMV pp65 Tetramer-IPSINVHHY-PE |
| TS-0027-2 | HLA-B*3501 CMV pp65 Tetramer-IPSINVHHY-APC |

HIV

| | |
|-----------|-------------------------------------------|
| TS-0007-1 | HLA-A*0201 HIV gag Tetramer-SLYNTVATL-PE |
| TS-0008-1 | HLA-A*0201 HIV pol Tetramer-ILKEPVHGV-PE |
| TS-M007-1 | HLA-A*2402 HIV env Tetramer-RYL RDQQLL-PE |

HBV

| | |
|-----------|--------------------------------------------|
| TS-0018-1 | HLA-A*0201 HBV core Tetramer-FLPSDFFPV-PE |
| TS-0018-2 | HLA-A*0201 HBV core Tetramer-FLPSDFFPV-APC |
| TS-0022-1 | HLA-A*2402 HBV core Tetramer-EYLVSFVGV-PE |
| TS-0022-2 | HLA-A*2402 HBV core Tetramer-EYLVSFVGV-APC |
| TS-0023-1 | HLA-A*2402 HBV pol Tetramer-KYTSFPWLL-PE |
| TS-0023-2 | HLA-A*2402 HBV pol Tetramer-KYTSFPWLL-APC |

HPV

| | |
|-----------|------------------------------------------|
| TS-0031-1 | HLA-A*0201 HPV E7 Tetramer-YMLDLQPET-PE |
| TS-0031-2 | HLA-A*0201 HPV E7 Tetramer-YMLDLQPET-APC |

Influenza

| | |
|-----------|------------------------------------------------|
| TS-0012-1 | HLA-A*0201 Influenza-M1 Tetramer-GILGFVFTL-PE |
| TS-0012-2 | HLA-A*0201 Influenza-M1 Tetramer-GILGFVFTL-APC |

Control

| | |
|-----------|----------------------------------------------|
| TS-0029-1 | HLA-A*0201 Negative Tetramer-PE |
| TS-0029-2 | HLA-A*0201 Negative Tetramer-APC |
| TS-M007-1 | HLA-A*2402 Negative Tetramer-RYL RDQQLL-PE |
| TS-M007-3 | HLA-A*2402 Negative Tetramer-RYL RDQQLL-FITC |

Others

| | |
|---------|-----------------------------------------|
| 4844 | IMMUNOCYTO CD107a Detection Kit |
| TS-8005 | T-Select MHC IFN- γ Kit |
| TS-9004 | T-Select Antibody Gating Kit |
| 6603861 | CD8-FITC (T8) |
| 6607011 | CD8-PC5 (T8) |
| A07782 | CD45-FITC (J.33) |
| A07783 | CD45-PE (J.33) |
| A07785 | CD45-PC5 (J.33) |
| A07704 | 7-AAD Viability Dye (死細胞検出試薬) |
| IM-1400 | OptiLyse B |
| A11895 | OptiLyse C |
| MTG-001 | Clear Back (Human FcR blocking reagent) |

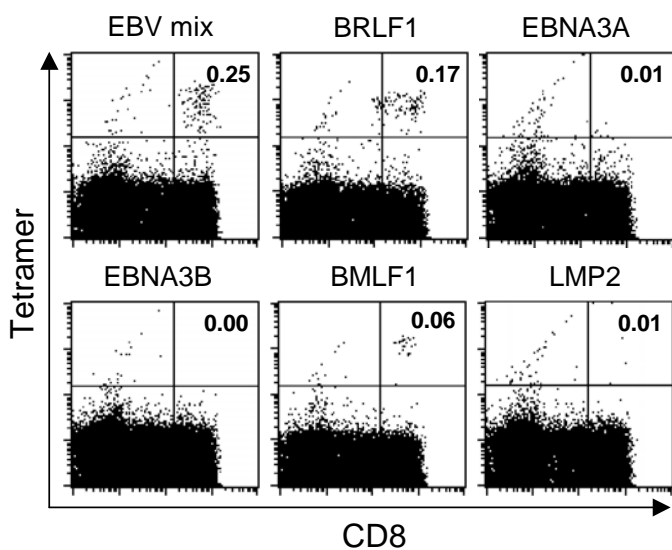
染色例

HLA-A24 陽性の MBL 健康人末梢血から PBMC を調製し、その一部を Tetramer 試薬を用いて染色した。残りの PBMC は EBV BRLF1 ペプチド(TYPVLEEMF)を加えて 10 日間培養後、Tetramer 試薬を用いて染色した。

染色方法

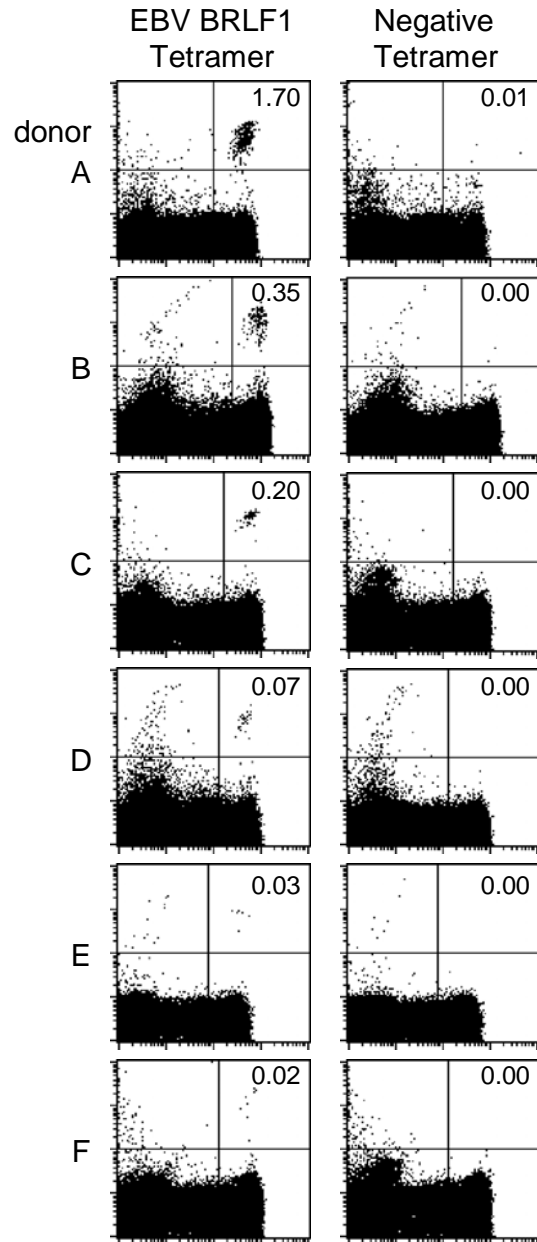
- ヘパリン採血後直ちに分離した PBMC (fresh) とペプチドを加えて培養したリンパ球 (1×10^6 cells) を適量の FCM buffer [2% FCS, PBS, 0.05% NaN₃] にて 1 回洗ったものをそれぞれ 2 本用意した。
- 20 μ L の Clear Back Human FcR blocking reagent (MBL; code MTG-001) と 20 μ L の FCM buffer を加え、室温にて 5 分間反応させた。
- 以下の各テトラマー試薬をそれぞれ 10 μ L ずつ加え、4°C で 30 分間反応させた。
 - HLA-A*2402 Negative Tetramer-PE
 - HLA-A*2402 EBV BRLF1 Tetramer-PE
- 10 μ L の CD8-FITC (clone T8, MBL; code no. 6603861) をそれぞれ加え、4°C で 20 分間反応させた。(fresh) では、リンパ球を染色する為に、CD45-PC5 (clone J.33, MBL; code no. A07785) を 10 μ L 加えた。
- 適量の FCM buffer を加え 400 x g で 5 分間遠心した。
- 上澄みを注意深く捨て、400 μ L の FCM buffer を加えて細胞を懸濁した。(cultured) では 5 μ L の 7-AAD (死細胞検出薬, MBL; code no. A07704) をそれぞれ加え、軽く攪拌した。
- FCM にて解析した。

EBV mix Tetramer を用いた染色例



染色結果1

採血直後に分離した PBMC の染色結果を示す。ドットプロット展開図中の右上の数字は CD8 陽性細胞中のテトラマー試薬特異的 CTL の % を示す。



染色結果2

PBMC とエピートープペプチドを混合培養した 10 日後の染色例を示す。

