

MultiMix™
Dual-Colour Reagent
Anti-Human CD45/FITC
Anti-Human CD14/RPE
Code No./ Code/ Code-Nr. FR700

ENGLISH							
Intended use	For in vitro diagnostic use. FR700 is intended for use in flow cytometry. CD45 is one of the most abundant leucocyte cell surface glycoproteins and is expressed exclusively on cells of the haematopoietic system and their progenitors (1). Anti-CD14 is important for excluding CD14 positive monocytes in relation to T lymphocyte subset analysis (2, 3). The combination of CD45 and CD14 allows simultaneous subdivision of leucocytes into lymphocytes, monocytes and granulocytes. Interpretation of results must be made within the context of the patient's clinical history and other diagnostic tests by a certified professional.						
Reagent provided	FR700 comprises the following two, carefully matched, fluorescent antibodies: Monoclonal Mouse Anti-Human CD45, Clone T29/33, conjugated with fluorescein isothiocyanate isomer 1 (FITC). Monoclonal Mouse Anti-Human CD14, Clone TÜK4, conjugated with R-phycoerythrin (RPE). The two conjugates in FR700 have been produced from purified monoclonal mouse antibodies IgG1, kappa (CD45) and IgG2a, kappa (CD14) isotypes. FR700 is provided in liquid form in buffer containing 1% bovine serum albumin (BSA) and 15 mmol/L NaN ₃ , pH 7.2. Each vial contains 50 tests (10 µL of conjugate for up to 10 ⁶ leucocytes from normal human peripheral blood).						
	<table border="1"> <thead> <tr> <th>Antibody Code No.</th> <th>Fluorochrome</th> <th>Control Reagent Code No.</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>FR700</td> <td>FITC and RPE</td> <td>X0949</td> </tr> </tbody> </table>	Antibody Code No.	Fluorochrome	Control Reagent Code No.	FR700	FITC and RPE	X0949
Antibody Code No.	Fluorochrome	Control Reagent Code No.					
FR700	FITC and RPE	X0949					
Specificity	<p>Anti-CD45, T29/33, was included in the Third and Fourth International Workshops and Conferences on Human Leucocyte Differentiation Antigens. At the Third Workshop, the antibody was clustered as a CD45 antibody reacting with all the known isotypes of the CD45 family, also called the leucocyte common antigen family (4). At the Fourth Workshop, the expression of CD45 in a range of haematopoietic cell lines, and the lack of CD45 in non-haematopoietic cell lines, were demonstrated. Notably, CD45 was expressed at a very low level in myeloma cells and in the U-266 plasmacytoid cell line (5).</p> <p>Anti-CD14, TÜK4, was included in the Fourth, Fifth and Sixth International Workshop and Conference on Leukocyte Cell Differentiation Antigens and studies by a number of laboratories confirmed its reactivity with the CD14 antigen (6-8).</p> <p>Anti-CD14, TÜK4 reacts strongly with peripheral blood monocytes and shows high reactivity to granulocytes. It also reacts with perivascular macrophages. The antibody labels 50% of Langerhans' cells in epidermal cell suspensions and is therefore characterized as weakly reactive (8).</p>						
Precautions	<ol style="list-style-type: none"> For professional users. This product contains sodium azide (NaN₃), a chemical highly toxic in pure form. At product concentrations, though not classified as hazardous, sodium azide may react with lead and copper plumbing to form highly explosive build-ups of metal azides. Upon disposal, flush with large volumes of water to prevent metal azide build-up in plumbing. As with any product derived from biological sources, proper handling procedures should be used. 						
Storage	Store in the dark at 2-8 °C. Do not use after expiration date stamped on vial. If reagents are stored under any conditions other than those specified, the conditions must be verified by the user. There are no obvious signs to indicate instability of this product. Therefore, positive and negative controls should be run simultaneously with patient specimens. If unexpected staining is observed which cannot be explained by variations in laboratory procedures and a problem with the antibody is suspected, contact our Technical Services.						
Staining procedure	<ol style="list-style-type: none"> Transfer 100 µL of anticoagulated (EDTA) blood to a 12 mm x 75 mm polystyrene test tube. Add 10 µL of FR700 and mix gently by using a vortex mixer. Incubate the tube in the dark at 2-8 °C for 30 minutes or at room temperature (20-25 °C) for 15-30 minutes. Add 100 µL of Uti-Lyse™ Reagent A (DakoCytomation code No. S3325) to the tube and mix gently by using a vortex mixer. Incubate the tube for 10 minutes at room temperature in the dark. Add 1 mL of Uti-Lyse™ Reagent B (DakoCytomation code No. S3325) to the tube and mix gently by using a vortex mixer. Incubate the tube for 10 minutes at room temperature in the dark. Centrifuge the tube at 300 x g for 5 minutes. Gently aspirate the supernatant and discard it leaving approximately 50 µL of fluid in the tube. Add 2 mL of PBS (DakoCytomation code No. S3024) to the tube and resuspend the cells by using a vortex mixer. Repeat step 6. Resuspend the cells in an appropriate fluid for flow cytometry, e.g. 0.3 mL PBS. 						

10. Analyse the sample on a flow cytometer or store it in the dark at 2-8 °C until analysis. Samples should be analysed within 24 hours after staining.

Note that fluorochrome conjugates are light sensitive, and samples should be protected from light during the staining procedure and until the analysis.

Procedural notes

Step 1: It is optional to include a suitable positive and negative control sample with each run for reagent and preparation control.

Step 2: The volume of conjugate recommended is a guideline only. Optimal staining conditions may vary depending on specimen and preparation method and should be determined by each individual laboratory.

It is optional to include a control reagent test tube. The control reagent should match the isotypes and fluorochromes of the conjugated antibody reagent. The recommended Dual-Colour Control Reagent for FR700 is DakoCytomation code No. X0949.

Steps 4 and 5: If another cell-lysing reagent is used, please follow the recommendations for that reagent. Note that if the alternative lysing reagent does not contain fixative, such as DakoCytomation EasyLyse™, code No. S2364, the PBS in step 9 should contain 1% paraformaldehyde unless the sample is analysed within the time frame recommended for the lysing reagent.

Step 10: Abnormal numbers of cells expressing the target antigen or cells showing aberrant expression levels of the antigen can be expected in some disease states. This may result in an altered pattern of staining. It is important to understand the normal expression pattern of an antigen and its relationship to the expression of other relevant antigens in order to perform appropriate analysis.

Multicolour reagents are preferable to single-colour reagents for the comprehensive analysis of flow cytometry specimens. The correct use of colour compensation is particularly important in multicolour analysis.

FRANÇAIS							
Intérêt	<p>Pour diagnostic <i>in vitro</i>.</p> <p>FR700 est destiné pour un usage en cytométrie en flux. CD45 est l'une des plus abondantes des glycoprotéines de surface cellulaire leucocytaire et qui est exprimée exclusivement sur les cellules du système hématopoïétique et leurs progéniteurs (1). Anti-CD14 est important pour exclure les monocytes positifs au CD14 en relation à l'analyse de sous-population des lymphocytes T (2, 3). La combinaison de CD45 et CD14 permet une subdivision simultanée des leucocytes en lymphocytes, monocytes et granulocytes. L'interprétation des résultats doit être entreprise par un professionnel certifié dans le contexte de l'historique clinique du patient et des autres examens diagnostics.</p>						
Réactif fourni	<p>FR700 comprend les deux anticorps fluorescents ci-dessous qui ont été soigneusement associés :</p> <p>Monoclonal Mouse Anti-Human CD45, Clone T29/33, conjugated with fluorescein isothiocyanate isomer 1 (FITC). Monoclonal Mouse Anti-Human CD14, Clone TÜK4, conjugated with R-phycoerythrin (RPE).</p> <p>Les deux conjugués dans FR700 ont été produits à partir d'anticorps monoclonaux purifiés de souris d'isotypes IgG1 kappa (CD45) et IgG2a, kappa (CD14). FR700 est fourni à l'état liquide en tampon contenant 1% d'albumine sérique bovine (BSA) et 15 mmol/l de NaN₃, pH 7,2. Chaque flacon contient 50 tests (10 µl de conjugué pouvant traiter jusqu'à 10⁶ de leucocytes provenant de sang périphérique normal humain)</p> <table border="1"> <thead> <tr> <th>Code de l'anticorps</th> <th>Fluor</th> <th>Code du Réactif de contrôle</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>FR700</td> <td>FITC et RPE</td> <td>X0949</td> </tr> </tbody> </table>	Code de l'anticorps	Fluor	Code du Réactif de contrôle	FR700	FITC et RPE	X0949
Code de l'anticorps	Fluor	Code du Réactif de contrôle					
FR700	FITC et RPE	X0949					
Spécificité	<p>Anti-CD45, T29/33, a été inclus dans les «First and Third International Workshops and Conferences on Human Leucocyte Differentiation Antigens». Au cours du Troisième Colloque, l'anticorps a été déterminé comme un anticorps CD45 montrant une réaction à tous les isotypes connus de la famille de CD45, également appelée famille de l'antigène leucocytaire commun (4). Au cours du Quatrième Colloque, on a démontré l'expression du CD45 dans une variété de lignées cellulaires hématopoïétiques ainsi que l'absence de CD45 dans les lignées cellulaires non hématopoïétiques. Le CD45 a été exprimé notamment à un très faible niveau dans les cellules de myélome et dans la lignée cellulaire plasmacytoïde U-266(5).</p> <p>TÜK4, anti-CD14, a été intégré au cours des «Fourth, Fifth and Sixth International Workshop and Conference on Human Leucocyte Differentiation Antigens», et les études réalisées par de nombreux laboratoires ont confirmé sa réactivité vis-à-vis du CD14 (6, -8).</p> <p>Le TÜK4, anti-CD14, montre une réaction forte aux monocytes du sang périphérique et présente une réactivité élevée vis-à-vis des granulocytes. Il réagit également avec les macrophages périsvasculaires. L'anticorps marque 50 % des cellules de Langerhans des suspensions de cellules épidermiques et est donc considéré comme faiblement réactif (8).</p>						
Précautions d'emploi	<ol style="list-style-type: none"> Pour utilisateurs professionnels. Ce produit contient de l'azide de sodium (NaN₃), un produit chimique hautement toxique à l'état pur. Aux concentrations du produit, bien qu'il ne soit pas classé comme étant nuisible, l'azide de sodium peut réagir avec la tuyauterie en plomb et en cuivre pour former des dépôts hautement explosifs d'azides métallisés. Lors de l'élimination du produit, laisser couler l'eau à flot pour éviter toute accumulation d'azides métallisés dans la tuyauterie. Comme pour tout dérivé biologique dangereux à manipuler, une précision s'impose. 						
Stockage	Conserver à l'obscurité entre 2° et 8°C. Ne pas utiliser après la date de péremption mentionnée sur le flacon. Si les réactifs ont été conservés dans d'autres conditions que celles spécifiées, ces conditions doivent être vérifiées par l'utilisateur. Il n'existe pas de signe particulier pour indiquer l'instabilité de ce produit. Par conséquent, les contrôles doivent être opérés simultanément avec les échantillons du patient. En cas de résultats imprévus qui ne peuvent pas						

être expliqués par des changements de procédures de laboratoire et qu'un problème avec le produit est suspecté, contactez nos Services Techniques.

Procédure de coloration

1. Transférer 100 µL de sang non coagulé (EDTA) dans un tube à essai en polystyrène de 12 mm x 75 mm.
2. Ajouter 10 µL de FR700 et mélanger doucement à l'aide d'un vortex.
3. Incuber le tube dans l'obscurité à 2–8 °C pendant 30 minutes ou à température ambiante (20–25 °C) pendant 15 à 30 minutes.
4. Ajouter 100 µL de Réactif A Uti-Lyse™ (réf. DakoCytomation S3325) au tube et mélanger doucement à l'aide d'un vortex. Incuber le tube dans l'obscurité pendant 10 minutes à température ambiante.
5. Ajouter 1 mL de Réactif B Uti-Lyse™ (réf. DakoCytomation S3325) au tube et mélanger doucement à l'aide d'un vortex. Incuber le tube dans l'obscurité pendant 10 minutes à température ambiante.
6. Centrifuger le tube à 300 g pendant 5 minutes. Aspirer doucement le surnageant et l'éliminer en laissant environ 50 µL de liquide dans le tube.
7. Ajouter 2 mL de PBS (réf. DakoCytomation S3024) au tube et remettre les cellules en suspension à l'aide d'un vortex.
8. Répéter l'étape 6.
9. Remettre les cellules en suspension dans un liquide approprié pour la cytométrie en flux, par exemple 0,3 mL de PBS.
10. Analyser l'échantillon sur un cytomètre en flux ou conserver dans l'obscurité entre 2 et 8 °C jusqu'à l'analyse. Analyser les échantillons dans les 24 heures qui suivent la coloration.

Noter que les conjugués fluorochromes sont photosensibles. Les échantillons doivent être protégés de la lumière pendant la procédure de coloration et jusqu'à l'analyse.

Remarques sur la procédure

Étape 1: Il est facultatif d'inclure un échantillon de contrôle positif et négatif approprié avec chaque cycle en tant que contrôle de réactif et de préparation.

Étape 2: Le volume de conjugué n'est donné qu'à titre indicatif. Les conditions de coloration optimales peuvent varier en fonction de l'échantillon et de la méthode de préparation, et doivent être déterminées par chaque laboratoire individuellement.

Un tube à essai de réactif de contrôle est facultatif. Le réactif de contrôle doit correspondre aux isotypes et aux fluorochromes du réactif anticorps conjugué. Le réactif de contrôle bicolore recommandé pour FR700 est DakoCytomation réf. X0949.

Étapes 4 et 5: Si un autre réactif de lyse de cellule est utilisé, suivre les recommandations pour ce réactif. Noter que si l'autre réactif de lyse ne contient pas de fixateur comme le DakoCytomation EasyLyse™, réf. S2364, le PBS de l'étape 9 doit contenir 1 % de paraformaldéhyde sauf si l'échantillon est analysé dans les délais recommandés pour le réactif de lyse.

Étape 10: Pour certaines maladies, on peut s'attendre à obtenir des anomalies du nombre de cellules exprimant l'antigène cible ou des niveaux aberrants d'expression de l'antigène. Ceci peut modifier le profil de coloration. Afin d'effectuer des analyses appropriées, il est important de comprendre le profil d'expression normal de l'antigène et ses relations avec l'expression d'autres antigènes pertinents.

Les réactifs multicolores sont préférables aux réactifs unicolores pour l'analyse complète des échantillons de cytométrie en flux. L'utilisation correcte de la compensation de couleur est particulièrement importante dans les analyses multicolores.

DEUTSCH

Zweckbestimmung

Zur Verwendung für In-vitro-Untersuchungen.

FR700 ist für den durchflusszytometrischen Gebrauch bestimmt. CD45 ist eines der am weitesten verbreiteten Glykoproteine auf der Leukozytenoberfläche und wird ausschließlich auf den Zellen des hämatopoetischen Systems und deren Vorläufern exprimiert (1). Anti-CD14 ist relevant für den Ausschluss von CD14positiven-Monozyten in Beziehung auf die T-Lymphozyten-Untergruppenanalyse (2, 3). Die kombinierte Anwendung von CD45 und CD14 erlaubt die simultane Unterteilung der Leukozyten in Lymphozyten, Monozyten und Granulozyten. Die Befunde müssen unter Berücksichtigung der klinischen Anamnese des Patienten und im Kontext weiterer diagnostischer Verfahren von einem zertifizierten Facharzt interpretiert werden.

Geliefertes Reagenz

FR700 umfasst die folgenden zwei, sorgfältig aufeinander abgestimmten Fluoreszenz-Antikörper:

Monoclonal Mouse Anti-Human CD45, Clone T29/33, konjugiert mit Fluorescein-Isothiocyanat-Isomer 1 (FITC).

Monoclonal Mouse Anti-Human CD14, Clone TÜK4, konjugiert mit R-Phycoerythrin (RPE).

Die beiden in FR700 enthaltenen Konjugate wurden aus gereinigten monoklonalen Mausantikörpern des Isotyps IgG1-Kappa (CD45) und IgG2a-Kappa (CD14) hergestellt. FR700 wird in einer gepufferten Lösung mit 1 % bovinem Serumalbumin (BSA) und 15 mmol/l NaN₃, pH 7,2, geliefert. Jedes Fläschchen ist ausreichend für 50 Tests (10 µl des Konjugats sind für bis 10⁶ Leukozyten aus normalem, menschlichem peripheren Blut ausreichend).

Antikörper Code-Nr.	Fluorochrom	Kontrollreagenz Code-Nr.
FR700	FITC und RPE	X0949

Spezifität

Anti-CD45, T29/33, wurde im Kontext der „Third and Fourth International Workshops and Conferences on Human Leucocyte Differentiation Antigens“ aufgenommen. Im Dritten Workshop wurde der Antikörper als ein CD45-Antikörper gruppiert, der mit allen bekannten Isotypen der CD45-Familie, auch als die „leucocyte common antigen“ -Familie bezeichnet, reagiert (4). Beim Vierten Workshop wurde die Expression von CD45 in einer Reihe hämatopoetischer Zelllinien und sein Fehlen in nicht hämatopoetischen Zellreihen aufgezeigt. Insbesondere zeigte sich die CD45-Expression in Myelomzellen und in der U-266 plasmazytoiden Zelllinie auf einem sehr niedrigen Niveau (5).

Anti-CD14, TÜK4, wurde im Kontext der „Fourth, Fifth and Sixth International Workshop and Conference on Leucocyte Cell Differentiation Antigens“ aufgenommen und Studien in einer Reihe von Laboratorien bestätigten seine Reaktivität mit dem CD14-Antigen (6-8).

Anti-CD14, TÜK4, reagiert stark mit Monozyten des peripheren Bluts und zeigt hohe Reaktivität auf Granulozyten. Es reagiert ebenfalls mit perivaskulären Makrophagen. Der Antikörper markiert 50 % der Langerhans-Zellen in Suspensionen von Epidermiszellen und wird folglich als schwach reaktiv charakterisiert (8).

Hinweise und

Vorsichtsmaßnahmen

1. Für geschultes Fachpersonal.
2. Dieses Produkt enthält Natrium-Azid (NaN₃), eine in reiner Form hochtoxische chemische Verbindung. Bei den in diesem Produkt verwendeten Konzentrationen kann Natrium-Azid, obwohl nicht als gefährlich klassifiziert, mit in Wasserleitungen vorhandenem Blei oder Kupfer reagieren und zur Bildung von hochexplosiven Metall-Azid-Anreicherungen führen. Nach der Entsorgung muss mit reichlich Wasser nachgespült werden, um Metall-Azid-Anreicherung zu vermeiden.
3. Wie bei allen aus biologischen Materialien gewonnenen Produkten müssen die ordnungsgemäßen Handhabungsverfahren eingehalten werden.

Lagerung

Im Dunkeln bei 2 – 8 °C lagern. Nicht nach dem auf dem Produkt angegebenen Verfallsdatum verwenden. Falls die Reagenzien unter anderen Bedingungen als den beschriebenen aufbewahrt werden, so müssen diese vom Anwender verifiziert werden. Es gibt keine offensichtlichen Anhaltspunkte für die mögliche Instabilität dieses Produktes. Es sollten daher die Positiv- und Negativkontrollen gleichzeitig mit den Patientenproben mitgeführt werden. Wenn unerwartete Verfärbung beobachtet wird, welche durch Änderungen in den Labormethoden nicht erklärt werden kann und falls Verdacht auf ein Problem mit dem Antikörper besteht, ist bitte Kontakt mit unserem technischen Kundendienst aufzunehmen.

Färbeverfahren

1. 100 µL antikoaguliertes (EDTA) Blut in ein 12 mm x 75 mm Polystyrol-Teströhrchen geben.
2. 10 µL FR700 dazugeben und vorsichtig mit einem Vortexer mischen.
3. 30 Minuten im Dunkeln bei 2–8 °C oder 15–30 Minuten bei Raumtemperatur (20–25 °C) inkubieren.
4. 100 µL Uti-Lyse™ Reagent A (DakoCytomation Code-Nr. S3325) dazugeben und vorsichtig mit einem Vortexer mischen. Das Teströhrchen 10 Minuten im Dunkeln bei Raumtemperatur inkubieren.
5. 1 µL Uti-Lyse™ Reagent B (DakoCytomation Code-Nr. S3325) dazugeben und vorsichtig mit einem Vortexer mischen. Das Teströhrchen 10 Minuten im Dunkeln bei Raumtemperatur inkubieren.
6. 5 Minuten bei 300 x g zentrifugieren. Den Überstand vorsichtig absaugen und entsorgen, dabei etwa 50 µL Flüssigkeit übriglassen.
7. 2 mL PBS (DakoCytomation Code-Nr. S3024) dazugeben und die Zellen mit einem Vortexer resuspendieren.
8. Schritt 6 wiederholen.
9. Zellen in einer geeigneten Flüssigkeit, z.B. 0,3 mL PBS, für die Durchflusszytometrie resuspendieren.
10. Die Probe auf einem Durchflusszytometer analysieren oder bis zur Analyse bei 2–8 °C im Dunkeln aufbewahren. Die Proben sollten innerhalb von 24 Stunden nach dem Färben analysiert werden.

Bitte beachten, dass Fluorochrom-Konjugate lichtempfindlich sind und die Proben während des Färbeverfahrens und bis zur Analyse vor Licht geschützt werden müssen.

Hinweise

Schritt 1: Als Kontrolle für das Reagenz und das Präparat kann bei jedem Durchlauf eine geeignete positive und negative Kontrollprobe mitlaufen.

Schritt 2: Das empfohlene Volumen des Konjugats gilt nur als Richtlinie. Optimale Färbungsbedingungen können je nach Probe und Präparationsmethode unterschiedlich sein und sollten vom jeweiligen Labor selbst bestimmt werden.

Es kann auch ein Teströhrchen mit einem Kontrollreagenz mitgefärbt werden. Das Kontrollreagenz sollte den Isotypen und Fluorochromen des konjugierten Antikörperreagenz entsprechen. Für FR700 wird DakoCytomation Code-Nr. X0949 als zweifarbiges Kontrollreagenz empfohlen.

Schritte 4 und 5: Falls ein anderes Zell-Lysereagenz verwendet wird, bitte die Empfehlungen für dieses Reagenz befolgen. Falls das alternative Lysereagenz kein Fixiermittel wie DakoCytomation EasyLyse™, Code-Nr. S2364 enthält, sollte die PBS in Schritt 9 1% Paraformaldehyd enthalten, außer wenn die Probe innerhalb des für das Lysereagenz empfohlenen Zeitrahmens analysiert wird.









Schritt 10: Bei einigen Krankheitsbildern sind anomale Mengen von Zellen, die die Zielantigene exprimieren, oder abweichende Antigen-Expressionsgrade zu erwarten. Dies kann zu einem veränderten Färbemuster führen. Um entsprechende Analysen durchführen zu können, ist es wichtig, das normale Expressionsmuster der Antigene und deren Verhältnis zur Expression anderer relevanter Antigene zu kennen.

Für die umfangreiche Analyse von Durchflusszytometrieproben werden mehrfarbige Reagenzien gegenüber einfarbigen Reagenzien vorgezogen. Bei der Mehrfarben-Analyse ist die korrekte Durchführung des Farbausgleichs von besonders hoher Bedeutung.

References/ Références/ Literatur

1. Leong AS-Y, Cooper K, Leong FJW-M. Manual of diagnostic antibodies for immunohistology. London: Oxford University Press; 2003. p. 121-4.
2. Centers for disease control. Guidelines for the performance of CD4+ T-cell determinations in persons with human immunodeficiency virus infection. MMWR 1992;41 (No. RR-8);001. CDC Publication date 05/08/1992.
3. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS) Document. Clinical applications of flow cytometry: Quality assurance and immunophenotyping of peripheral blood lymphocytes. H42-T 1992;12:1-76.
4. Cobbold S, Hale G, Waldmann H. Non-lineage, LFA-1, and leucocyte common antigens: new and previously defined clusters. In: McMichael AJ, Beverley PCL, Cobbold S, Crumpton MJ, Gilks W, Gotch FM, et al., editors. Leucocyte typing III. White cell differentiation antigens. Proceedings of the 3rd International Workshop and Conference; 1986 Sep 21-26; Oxford, England. Oxford, New York, Tokyo: Oxford University Press; 1987. p. 788-803.
5. Schwitzer R. N7. Cluster report: CD45/CD45R. In: Knapp W, Dörken B, Gilks WR, Rieber EP, Schmidt RE, Stein H, et al., editors. Leucocyte typing IV. White cell differentiation antigens. Proceedings of the 4th International Workshop and Conference; 1989 Feb 21-25; Vienna, Austria. Oxford, New York, Tokyo: Oxford University Press; 1989. p. 628-34.
6. Goyert SM, Haziot A, Jiao D, Katz IR, Kruger C, Ross J, Schütt C. M4. CD14 cluster workshop report. In: Schlossman SF, Boumsell L, Gilks W, Harlan JM, Kishimoto T, Morimoto C, Ritz J, et al., editors. Leucocyte typing V. White cell differentiation antigens. Proceedings of the Fifth International Workshop and Conference; Held in Boston, USA 3-7 November 1993. Volume One. Oxford, New York, Tokyo: Oxford University Press; 1995. p. 778-82.
7. Goyert SM, Cohen L, Gangloff SC, Ashmun R, Haeffner-Cavaillon N. MC4. CD14 workshop panel report. In: Kishimoto T, Kikutani H, von dem Borne AEG, Goyert SM, Mason DY, Miyasaka M, et al., editors. Leucocyte typing VI. White cell differentiation antigens. Proceedings of the 6th International Workshop and Conference; 1996 Nov 10-14; Kobe, Japan. New York, London: Garland Publishing Inc.; 1997. p. 963-5.
8. Goyert SM, Tesio L, Ashman LK, Ball E, Bazil V, Garrido F, Hogg N, Horejsi V, et al. M3.1. Report on the CD14 cluster workshop. In: Knapp W, Dörken B, Gilks WR, Rieber EP, Schmidt RE, Stein H, von dem Borne AEG, editors. Leucocyte typing IV. White cell differentiation antigens. Proceedings of the 4th International Workshop and Conference on Human Leucocyte Differentiation Antigens; 1989 Februarv 21-25; Vienna, Austria. Oxford, New York, Tokyo: Oxford University Press; 1989. p. 789-94.

Explanation of symbols/ Légende des symboles/ Erläuterung der Symbole

 <p>Catalogue number Référéce du catalogue Bestellnummer</p>	 <p>Temperature limitation Limites de température Zulässiger Temperaturbereich</p>	 <p>Use by Utiliser jusque Verwendbar bis</p>
 <p>In vitro diagnostic medical device Dispositif médical de diagnostic in vitro In-Vitro-Diagnostikum</p>	 <p>Keep away from sunlight (consult storage section) Conserver à l'écart du soleil (se reporter à la section conservation) Lichtgeschützt lagern (siehe Abschnitt zur Lagerung)</p>	 <p>Manufacturer Fabricant Hersteller</p>
 <p>Consult instructions for use Consulter les instructions d'utilisation Gebrauchsanweisung beachten</p>	 <p>Batch code Code du Lot Chargenbezeichnung</p>	