



Mast Group Ltd.
Mast House, Derby Road, Bootle
Liverpool, Merseyside, L20 1EA
United Kingdom
Tel: + 44 (0) 151 472 1444
Fax: + 44 (0) 151 944 1332
email: sales@mast-group.com
Web: www.mast-group.com

Mast Diagnostica GmbH
Feldstrasse 20
DE-23858 Reinfeld
Germany
Tel: + 49 (0) 4533 2007 0
Fax: + 49 (0) 4533 2007 68
email: mast@mast-diagnostica.de
Web: www.mast-group.com

Mast Diagnostic
12 rue Jean-Jacques Mention
CS91106, 80011 Amiens, CEDEX 1
France
Tél: + 33 (0) 3 22 80 80 67
Fax: + 33 (0) 3 22 80 99 22
email: info@mast-diagnostic.fr
Web: www.mast-group.com



MAST®STREP

RST 201

Utilisation prévue

Test rapide d'agglutination sur lame pour l'identification des streptocoques des groupes de Lancefield A, B, C, D, F et G.

USAGE IN VITRO SEULEMENT

Composition

MAST®STREP contient les composants suivants:

1. Réactifs au Latex. Prêt à l'emploi. 6 x 2,5ml de chaque groupe de Lancefield A, B, C, D, F et G. Les particules de latex sont sensibilisées avec des anticorps spécifiques de lapin et contiennent moins de 0,1% d'azote de sodium comme conservateur.
2. Enzyme d'extraction. 2 flacons de réactif lyophilisé. Contient moins de 0,01% de thimérosal comme conservateur.
3. Contrôle polyvalent. Prêt à l'emploi. 1 x 2.5ml. Contient moins de 0,1% d'azote de sodium comme conservateur
4. 50 cartons de lecture jetables à 6 zones test.
5. 300 bâtonnets à usage unique.
6. Notice d'utilisation.

Chaque composant peut également être vendu séparément.

Stabilité et stockage

Le coffret non ouvert se conserve à 2 à 8°C jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette de la boîte. Une fois ouvert, le coffret MAST®STREP stocké à 2 à 8°C peut être utilisé jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette.

Ne pas congeler les réactifs au latex.

L'enzyme d'extraction lyophilisée doit être stockée à 2 à 8°C. Une fois reconstituée, l'enzyme reste active pendant 3 mois maximum à 2 à 8°C. L'enzyme répartie en aliquotes de 0,4 ml stockés à moins 20°C reste active au plus pendant 6 mois ou jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette du flacon (péremption la plus courte). **Ne pas re-congeler les aliquotes d'enzyme d'extraction.**

Précautions d'emploi

Usage in vitro uniquement. Observer les précautions d'usage pour du matériel dangereux et les techniques aseptiques. A utiliser uniquement par du personnel formé et qualifié. Stériliser tous les déchets dangereux avant de les jeter. L'azote de sodium est un conservateur qui est toxique en cas d'ingestion et qui peut réagir avec les canalisations en plomb et cuivre en formant des sels très explosifs. Rincer abondamment avec de l'eau. Se référer à la fiche de sécurité.

Matériels nécessaires non fournis

Fourniture microbiologique standard et équipements tels que anses, bain marie, tubes et pipettes.

Procédure

1. Ramener les réactifs du coffret MAST®STREP à température ambiante avant utilisation.
2. Reconstituer l'enzyme d'extraction avec 10 ml d'eau distillée ou desionisée.
3. N'utiliser que des cultures jeunes d'une nuit du germe à tester à partir d'une gélose au sang MAST® (DM100D) ou d'un milieu similaire pour le test MAST®STREP. Noter les caractères de colonies, l'hémolyse et la morphologie cellulaire avant de commencer le test et s'assurer que le germe à tester est bien Gram positif, catalase négatif.

4. Prélever à l'anse 2 à 6 colonies bien isolées de streptocoques présumés (laisser les autres types de colonies sur la boîte) et homogénéiser dans 0,4 ml d'enzyme d'extraction reconstituée. A partir d'un bouillon de culture prélever à la pipette 0,1 ml et le déposer dans 0,4 ml d'enzyme d'extraction dans un tube test propre.
5. Incuber le mélange dans un bain marie à 37°C pendant 10 minutes, agiter le tube vigoureusement après 5 minutes. De plus longues périodes d'incubation peuvent engendrer des réactions faussement positives.
6. Agiter chacun des flacons de réactifs au latex pour mettre en suspension les particules de latex. Ajouter ensuite une goutte de chaque groupe dans les zones tests correspondantes du carton de lecture.
7. Ajouter une goutte de suspension bactérienne dans chaque zone test à l'aide d'une pipette Pasteur.
8. Mélanger et étaler le réactif sur toute la surface de la zone test à l'aide d'un bâtonnet propre. Changer de bâtonnet entre chaque latex.
9. Effectuer des rotations dans les trois dimensions pendant 1 minute au plus. Noter le résultat et jeter le carton de lecture de manière adéquate.

Interprétation des résultats

Résultat positif : agglutination visible des particules de latex dans les secondes suivant la phase de mélange en fonction de la concentration en antigènes extraits.

Résultat négatif: aspect laiteux avec absence d'agglutination visible de particules.

Le premier réactif au latex qui donne une agglutination forte indique une identification spécifique pour ce groupe. Seule une agglutination forte est significative. Certains streptocoques donnent occasionnellement des agglutinations faibles pour plusieurs groupes. Les réactions granuleuses ou faibles doivent être ignorées. Si une agglutination apparaît pour tous les groupes ; soit trop d'enzyme a été utilisée lors de la phase d'extraction (répéter le test), soit une culture mixte a été testée (vérifier la pureté de la culture et répéter le test).

Limites d'utilisation

Des réactions faussement positives apparaissent chez des germes de genres différents comme Escherichia, Klebsiella ou Pseudomonas. Ces germes ont tendance à donner des réactions d'agglutination aspécifiques avec tous les réactifs au latex. L'antigène du groupe D est commun aux germes des groupes Q, R et S. Des résultats faussement négatifs peuvent être dus à une quantité trop faible de germes utilisés lors de la phase d'extraction.

Contrôle de qualité

Il est recommandé de réaliser un contrôle de qualité avec le contrôle polyvalent afin de vérifier que les réactifs au latex fonctionnent correctement. Le contrôle polyvalent ne doit pas être extrait ou dilué et doit être utilisé dans les étapes 6-9 de la procédure ci-dessus avec 40 µl de contrôle positif et une goutte de latex. Tous les réactifs au latex doivent donner une agglutination forte dans la minute. Vérifier périodiquement que les réactifs au latex agglutinent avec des souches de référence de Streptocoques et qu'ils n'autoagglutinent pas en solution saline. Vérifier l'absence de signes de détérioration. Ne pas utiliser les réactifs s'ils sont contaminés ou troubles.

Références

Bibliographie disponible sur demande.