



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® ASSURE ANTISERUM SHIGELLA

Ceci couvre les antisérums Shigella suivants:

MAST® ASSURE ANTISERUM *Shigella dysenteriae*

MAST® ASSURE ANTISERUM *Shigella flexneri*

MAST® ASSURE ANTISERUM *Shigella boydii*

MAST® ASSURE ANTISERUM *Shigella sonnei*

Utilisation

Antisérums liquides et stables pour le typage et le groupage des antigènes O pour l'identification sérologique des shigelles.

USAGE IN VITRO UNIQUEMENT

Présentation

Voir étiquette sur la boîte.

Formule

Les antisérums MAST® ASSURE ANTISERUM sont préparés à partir de lapins hyperimmunisés avec des souches inactivées possédant des sérotypes ou des antigènes de groupes spécifiques connus. La solution contient 0,085% d'azoture de sodium comme conservateur.

Stabilité et stockage

Conserver fermé à 2 à 8°C jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette de la boîte. Avant et après ouverture, les antisérums MAST® ASSURE ANTISERUM stockés à 2 à 8°C sont stables et peuvent être utilisés jusqu'à la date de péremption figurant sur l'étiquette de la boîte. **Ne pas congeler les réactifs.**

Précautions d'emploi

Usage In Vitro uniquement. Respecter les précautions d'usage contre les risques biologiques et les conditions d'asepsie. Ne doit être utilisé que par un personnel de laboratoire correctement formé et qualifié. Stériliser tous les déchets biocontaminés avant de les jeter. L'azoture de sodium, utilisé comme conservateur, peut être toxique lorsqu'il est ingéré. Il peut réagir avec le plomb et le cuivre des canalisations pour former des sels explosifs. Rincer abondamment à l'eau. Se référer à la fiche de sécurité du produit.

Matériel nécessaire non fourni

Matériel et équipements microbiologiques standards tels que des anses, des marqueurs, des lames d'agglutination pour microscope en verre ou des tubes d'agglutination en verre, des milieux de culture MAST®, des incinérateurs et des incubateurs, etc. mais aussi des réactifs et des additifs dont une solution saline stérile à 0,85%.

Procédure

Agglutination sur lame de germes vivants

1. Diviser une lame propre en zones à l'aide d'un marqueur et déposer 5 à 10 µl de solution saline stérile à 0,85 % dans chaque zone. Avec une anse de platine ou jetable, prélever une colonie de 1 à 2 mm à partir d'une culture fraîche sur la gélose nutritive MAST® (DM 179) ou similaire et mélanger dans chaque goutte

de solution saline pour obtenir une suspension homogène.

2. Déposer une goutte d'antisérum polyvalent (30 à 40 µl) par goutte d'isolat émulsifié à tester et une goutte de solution saline (30 à 40 µl) pour le contrôle.

Remarque : Ne pas contaminer le compte-goutte du flacon d'antisérum.

3. Mélanger les réactifs en agitant la lame d'avant en arrière pendant 60 secondes tout en l'observant sous une lumière indirecte en contraste de phase.
4. Une agglutination nette dans la zone test durant cette période, avec absence d'agrégation dans la solution saline de contrôle (auto-agglutination) correspond à un résultat positif. Une faible agglutination doit être considérée comme un résultat négatif.

Agglutination des germes thermisés

Si les germes vivants ne produisent pas d'agglutination positive, c'est probablement parce que quelques espèces possèdent des antigènes capsulaires (K) thermolabiles qui masquent la présence des antigènes somatiques (O) thermostables. Dans ce cas, préparer une suspension dense du germe dans une solution saline et chauffer à 100°C pendant 60 minutes ou autoclaver à 121°C pendant 15 minutes. Centrifuger à 900 g pendant 20 minutes. Jeter le surnageant et reprendre à nouveau le culot dans la solution saline pour former une suspension dense et homogène. Répéter les tests d'agglutination sur lame décrits précédemment.

Interprétation des résultats

Les isolats donnant un résultat positif avec un antisérum polyvalent sont présumés être des *Shigella* du groupe (A-D) représenté par l'antisérum. D'avantage de tests peuvent être menés sur les isolats, avec des antisérums monovalents, comme décrit dans les étapes 1 à 3. Si le germe est identifié comme *Sh. flexneri* (Groupe B) il doit être typé et groupé séparément.

Limites d'utilisation

Seules les cultures de germes identifiés comme *Shigella* par leurs caractères morphologiques et biochimiques peuvent être sérotypées avec ce produit. Les antisérums polyvalents sont utilisés pour le typage par agglutination rapide sur lame uniquement. Les antisérums monovalents sont utilisés pour le typage par agglutination rapide sur lame pour d'avantage d'identification. Les résultats positifs peuvent être confirmés par des tests d'agglutination en tube.

Contrôle de qualité

Il est recommandé que le contrôle de qualité soit effectué avec au moins une souche de contrôle positive et au moins une souche de contrôle négative. Ne pas utiliser le produit si les réactions avec les souches de contrôle sont incorrectes.

Ne pas utiliser des réactifs contaminés ou troubles.

Références

Bibliographie disponible sur demande.