

## Actinomycète MAST® SELECTATAB

### MS25 Séries

#### Utilisation

Supplément sélectif pour l'isolement des Actinomycètes.

USAGE *IN VITRO* UNIQUEMENT

#### Présentation

25 ou 10 comprimés MAST® SELECTATAB.

Voir l'étiquette de la boîte.

#### Formule

	Concentration dans le milieu de culture reconstitué
Métronidazole	2,5 mg/L
Acide Nalidixique	25 mg/L

#### Conservation

Conserver fermé à 2 à 8°C jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette de la boîte. Une fois ouverts, conserver les flacons bouchés dans leur boîte d'origine à 2 à 8°C jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette de la boîte.

#### Précautions

Usage *in vitro* uniquement. Respecter les précautions en vigueur pour risques biologiques et techniques aseptiques. L'usage de ce produit est limité à un personnel de laboratoire formé et qualifié. Stériliser tous déchets potentiellement infectieux. Voir la Fiche de Sécurité du produit.

#### Matériels nécessaires mais non fournis

Anses, milieu de culture, sang animal, ensemenceurs, écouvillons, autoclaves et incubateurs, réactifs sérologiques et biochimiques.

#### Préparation

1. Identifier les boîtes de Pétri à l'aide des étiquettes autocollantes fournies.
2. Stériliser le volume nécessaire de Gélose Columbia MAST® (DM115D). Laisser refroidir le milieu jusqu'à 55°C et le maintenir à cette température dans un bain marie.
3. A l'aide d'une pince stérile, ajouter un comprimé MAST® SELECTATAB dans le volume de milieu indiqué sur l'étiquette de la boîte. Laisser le comprimé se dissoudre à 50 à 55°C.
4. Après dissolution complète du comprimé, retourner 3 à 4 fois le flacon pour une meilleure homogénéisation. Une autre méthode consiste à dissoudre le comprimé MAST® SELECTATAB dans 3 à 5 mL d'eau distillée stérile puis à l'ajouter au volume de milieu recommandé.

5. Ajouter 10% de sang stérile défibriné de cheval au milieu de culture. Agiter soigneusement puis couler le milieu en boîtes de Pétri (15 à 20 mL/boîte) et laisser reposer.
6. Les boîtes ainsi préparées peuvent être utilisées immédiatement ou stockées dans un sac plastique entre 2 à 8°C pendant une semaine.
7. Ensemencer séparément 0,1 mL de chaque dilution à la surface d'une gélose.
8. Placer l'écouvillon dans 5 mL de bouillon Thioglycolate MAST® (DM220D) puis effectuer une série de dilution (1:10 à 1:10000) de la suspension dans un bouillon Thioglycolate afin d'identifier plus facilement les microcolonies d'Actinomycètes.
9. Incuber les boîtes en anaérobiose dans une atmosphère à 10% de CO<sub>2</sub>. Examiner les cultures après 4, 10 et 14 jours.

#### Interprétation des résultats

Les colonies d'Actinomycètes sont blanches, irrégulières, d'environ 2 à 4mm de diamètre, filantes et difficiles à prélever.

#### Contrôle de qualité

Vérifier s'il y a des signes de détérioration. Le contrôle de qualité doit être exécuté avec au moins un germe de contrôle positif et au moins un autre germe de contrôle négatif. Ne pas utiliser ce produit si les réactions avec les germes test sont incorrectes. La liste ci-dessous montre la performance de souches de contrôle que l'utilisateur peut se procurer facilement.

Souche test	Résultat
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Aucune croissance
<i>Proteus mirabilis</i> ATCC® 29906	Aucune croissance
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Croissance
<i>Bacteroides fragilis</i> ATCC® 25285	Aucune croissance
<i>Clostridium perfringens</i> ATCC® 13124	Aucune croissance
<i>Actinomyces israelii</i> ATCC® 10049	Croissance

#### Références

Bibliographie disponible sur demande.