

Kimmig Agar Base

DM146

Utilisation

Pour l'isolement, l'identification et la culture des champignons.

Contenu

Voir l'étiquette de la boîte.

Formule*

Matériel	Concentration du milieu
Mélange de peptones	13.0 g/litre
Chlorure de sodium	11.5 g/litre
D-glucose	10.0 g/litre
Agar	13.0 g/litre
Final pH: 6.5 ± 0.2	

Conservation

Toutes les boîtes doivent impérativement être bien fermées et stockées jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette dans un endroit sec à une température de 10 à 25°C.

Précautions

Usage In Vitro uniquement. Observer les règles de sécurité et d'hygiène en vigueur. Ne peut être utilisé que par du personnel de laboratoire qualifié. Stériliser les effluents biologiques dangereux avant de les éliminer. Se référer à la fiche de sécurité du produit (disponible sur demande ou via le site internet MAST®).

Matériels nécessaires non fournis

Réactifs et équipements microbiologiques standards (anses, suppléments sélectifs MAST®, écouvillons, ensemencement, autoclaves et incubateurs, etc...) ainsi que des réactifs sérologiques et biochimiques et des additifs tels que le sang.

Procédure

1. Se référer à l'étiquette de la boîte pour les volumes et quantités nécessaires. Préparer la gélose Kimmig MAST® (DM146D) en dissolvant la poudre dans de l'eau distillée ou désionisée. Pour les sachets de milieu, dissoudre tout le contenu du sachet dans le volume d'eau inscrit sur l'étiquette.
2. Ajouter 5ml de glycérol par litre de milieu.
3. Autoclaver à 121°C pendant 15 minutes.
4. Refroidir à 50 à 55°C. Pour rendre le milieu sélectif ajouter aseptiquement des antibiotiques en respectant la méthodologie choisie: cycloheximide (concentration finale de 400mg/L) associé soit à la pénicilline (40000 IU/L) et la streptomycine (40mg/L) soit à la colistine (80mg/L) et la novobiocine (100mg/L).
5. Bien mélanger puis couler le milieu en boîte (15 à 20ml par boîte). Laisser reposer.

6. Les boîtes préparées sont utilisées immédiatement ou stockées dans un sachet plastique à 2 à 8°C durant une semaine au plus avant utilisation.
7. Ensemencer par épuisement les prélèvements cliniques, vétérinaires ou alimentaires à la surface de la gélose afin d'obtenir des colonies isolées.
8. Incuber en aérobiose à 25 à 30°C pendant trois semaines.

Interprétation des résultats

Après incubation, noter la croissance des colonies. Les caractéristiques typiques à noter sont la taille, la couleur et la morphologie des colonies.

Contrôle de la qualité

Vérifier tous signes de détérioration. Le contrôle de qualité doit être effectué avec au moins une souche de contrôle positive et au moins une souche de contrôle négative. Ne pas utiliser le produit si les résultats des souches de contrôle sont incorrects. La liste ci-dessous montre la performance de souches de contrôle que l'utilisateur peut se procurer facilement.

Souches de contrôle	Résultat
<i>Aspergillus niger</i> ATCC® 16404	Croissance, mycélium blanc/jaune avec des spores noires
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Croissance, colonies* blanches
<i>Candida krusei</i> ATCC® 14243	Croissance, colonies* blanc-gris

* Sur les milieux non sélectifs.

Références

Bibliographie disponible sur demande.