

Wilkins Chalgren (gélose)

DM235

Utilisation

Milieu recommandé pour la culture et l'étude de la sensibilité aux antibiotiques des bactéries anaérobies.

Présentation

Voir étiquette sur la boîte.

Formule*

Composants:	Concentration:
Hydrolysats enzymatique de caséine	10,0 g/litre
Hydrolysats pancréatique de gélatine	10,0 g/litre
Extrait de levure	5,0 g/litre
Glucose	1,0 g/litre
Chlorure de sodium	5,0 g/litre
Hydrochlorure de L-arginine	1,0 g/litre
Pyruvate de sodium	1,0 g/litre
Hémine	0,005 g/litre
Ménadione	0,0005 g/litre
Agar	12,0 g/litre
pH final: 7,1 ± 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.

Préparation

- Se référer à l'étiquette sur la boîte pour les volumes et quantités nécessaires. Préparer la gélose Wilkins Chalgren MAST® (DM235D) 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.
- Autoclaver à 121°C pendant 15 minutes.
- Refroidir à 50 à 55°C et maintenir à cette température dans un bain marie.

- Si nécessaire, ajouter 5 à 7% de sang de mouton stérile et défibriné pour améliorer la croissance des anaérobies exigeants.
- L'antibiogramme doit être effectué dans le respect des normes fixées par les organismes réglementaires tels que le CA-SFM (Comité de l'antibiogramme – Société Française de Microbiologie), le CLSI® (Clinical and Laboratory Standards Institute).
- Préparer les boîtes pour les tests de sensibilité aux antibiotiques en ajoutant à la gélose les solutions d'antibiotiques appropriées.
- Couler le milieu en boîte de Pétri (20 ml par boîte de 100 mm de diamètre ou autres volumes selon la méthode suivie) et laisser reposer.
- Les boîtes préparées doivent être utilisées immédiatement.
- Préparer une suspension bactérienne de chaque germe de densité équivalente à 0,5 McFarland standard. Ensemencer sur chaque test et contrôler la boîte en utilisant par exemple l'ensemencement SCANURIDOT, pour délivrer 1 à 5 µl de chaque germe à la surface de la gélose.
- Incuber les boîtes en anaérobiose pendant 48 heures à 35 à 37°C.

Interprétation des résultats

Après incubation noter la croissance et déterminer la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI) du germe test. Interpréter les résultats comme sensible, intermédiaire ou résistant par rapport aux critères donnés par les organismes cités ci-dessus.

Contrôle de qualité

Vérifier tous signes de détérioration. Le contrôle de qualité doit être effectué avec au moins une souche pour qu'il soit valide. Ne pas utiliser le produit si le résultat d'une souche de contrôle est incorrect. La liste ci-dessous montre la performance de souches de contrôle que l'utilisateur peut se procurer facilement.

Souches test	
<i>Bacteroides fragilis</i> ATCC® 25285	Croissance et antibiogramme corrects
<i>Bacteroides thetaiotaomicron</i> ATCC® 29741	Croissance et antibiogramme corrects

Références

Bibliographie disponible sur demande.