Référence: BPWR3011 **A.B.E. - Fiche technique**

Produit: **Gélose Sabouraud au chloramphénicol**

Principe

Milieu pour le dénombrement et la culture des champignons (moisissures et levures).

Présentation

	Détails de l'emballage	Durée de vie	Conservation
20 boîtes de Pétri préparées 90 millimètres avec: 21 ± 2 ml	1 boîte avec 2 paquets de 10 boîtes de Pétri / paquet. Cellophane unique.	3 mois	2-14 ºC

Formule * en g/L

Composition (g/l):

D(+)-Glucose	40.00
Peptone de caséine	5.00
Peptone de viande	5.00
Agar	15.00
Chloramphenicol	0.05

Description

Description

Ce milieu de culture ne diffère de la gélose Sabouraud classique que par l'ajout de chloramphénicol. Cet antibiotique thermostable a un large spectre antibactérien qui assure l'isolement sélectif des champignons à partir d'échantillons hautement contaminés.
Ce milieu est également bien adapté pour l'échantillonnage environnemental de l'air (compatibilité totale avec la plupart des échantillonneurs d'air disponibles dans le commerce) ou pour d'autres types d'échantillonnage environnemental (doigts ou gants d'opérateurs, stries sur écouvillon).

Technique

La technique d'inoculation est réalisée par méthode de stries ou par méthode de spirales.
Incuber les plaques côté droit en aérobie à 20-25 ° C pendant 5 jours maximum.
Des temps d'incubation supérieurs à ceux mentionnés d'incubation différentes peuvent être nécessaires en fonction de l'échantillon ou des spécificités.
Après incubation, énumérer toutes les colonies apparues à la surface de la gélose.
Chaque laboratoire doit évaluer les résultats selon ses spécifications.

Contrôle qualité

Contrôle physico-chimique

Couleur : Jaune paille pH: 5.6 ± 0.2 at 25ºC

Contrôle microbiologique

Ensemencement en spirale: / Plage pratique 100 ± 20 UFC. min. 50 UFC (productivité) / 10^4-10^6 UFC (sélectivité).

Méthodologie analytique selon ISO 11133:2014/A1:2018; A2:2020.

Aérobiose. Incubation à 20-25 ºC, lecture après 24-72 heures pour les bactéries et 3-5 jours pour les levures et les moisissures

Contrôle microbiologique selon ISO 11133: 2014 / A1: 2018.

Micro organismes	Croissance
Aspergillus brasiliensis ATCC® 16404, WDCM 00053	Bon (≥50%)
Candida albicans ATCC® 10231, WDCM 00054	Bon (≥50%)
Bacillus subtilis ATCC® 6633, WDCM 00003	Inhibé
Saccharomyces cerevisiae ATCC® 9763	Bon (≥50%)
Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012	Inhibé

Contrôle de la stérilité

Incubation 48 h à 30-35 ºC et 48 h à 20-25 ºC: PAS DE CROISSANCE.
Vérifier 7 jours après l'incubation dans les mêmes conditions.

Références

· AJELLO, L. (1957) Cultural Methods for Human Pathogenic Fungi J. Chron. Dis. 5:545-551.
· EUROPEAN PHARMACOPOEIA 6.0 (2008) 6th ed. § 2.6.13. Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. EDQM. Council of Europe. Strasbourg.
· GEORGE, L.K., AJELLO, L. & PAPAGEORGE,C. (1954) Use of Cycloheximide in the Selective Isolation of Fungi Pathogenic to Man. J. Lab. Clin. Med, 44 (422-428).
. ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media.
· ISO 16212 Standard (2017) Cosmetics - Microbiology - Enumeration of yeast and mould.
· PAGANO, J. LEVIN, J.D. & TREJO, W. (1957-58) Diagnostic Medium for Differentiation of Species of Candida. Antibiotics Annual,137 -143.
· SABOURAUD, R. (1910) Les Teignes. Masson, Paris.