ALLIANCE BIO EXPERTISE

Référence: FLWR3032 **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
10 bouteilles préparées Bouteilles 250 ml avec: 200 ± 5 ml	1 boîte de 10 flacons de 250 ml. Bouchon injectable: Bouchon intérieur à vis en plastique. L'utilisation d'aiguilles pour seringues d'un diamètre supérieur à 0,8 mm n'est pas recommandée.	12 mois	2-25 ºC

Formule * en g/L

Composition (g/l):
D(+)-Glucose.....40.0
Peptone de caséine 5.00
Peptone de viande..... 5.00
Agar.....15.0
Cloranfenicol..... 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.

Technique
Pour l'utiliser, le contenu de la bouteille doit être versé dans des boîtes de pétri. La fusion du milieu de culture doit être effectuée selon les instructions du fabricant, soit au bain-marie, soit au four à micro-ondes. N'appliquez jamais de chaleur directe pour faire fondre un support. Les températures et les temps de fusion dépendent de la forme du récipient, du volume de fluide et de la source de chaleur. Avant de faire fondre tout support, desserrez le bouchon à vis du récipient pour éviter de le casser. Le milieu ne doit être fondu qu'une seule fois et utilisé. Les milieux avec de la gélose ne doivent pas être fondus à plusieurs reprises car leurs caractéristiques changent à chaque refusion. La surchauffe doit être évitée autant que le chauffage prolongé, en particulier en ce qui concerne les milieux à pH acide ou alcalin. Une fois fondues, verser les plaques en utilisant des techniques aseptiques.
La technique d'inoculation est par méthode de stries ou par méthode de spirale.
Incuber les plaques côté droit en aérobie à 20-25 ° C pendant 5 jours maximum.
(Des temps d'incubation supérieurs à ceux mentionnés ci-dessus ou des températures d'incubation différentes peuvent être nécessaires en fonction de l'échantillon ou des spécifications).
Après incubation, énumérer toutes les colonies apparues à la surface de la gélose.
Chaque laboratoire doit évaluer les résultats selon ses spécifications.
Remarque : Les milieux solides peuvent être fondus de différentes manières : autoclave, bain-marie et, si le client le juge approprié, également au micro-ondes. Afin d'éviter la rupture des contenants lors de la fonte, il est recommandé de desserrer le bouchon à vis. Lorsque l'option micro-ondes est choisie, il est nécessaire de placer le flacon ou le tube dans un bain d'eau au micro-ondes. La température et le temps de fusion dépendront de la forme du contenant, du volume de milieu et de la source de chaleur. Évitez la surchauffe ainsi que des périodes de chauffage excessives.

Contrôle qualité

Contrôle physico-chimique

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

Contrôle microbiologique

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

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

Micro organismes	Croissance
Aspergillus brasiliensis ATCC® 16404, WDCM 00053	Bon (≥50%)
Saccharomyces cerevisiae ATCC® 9763	Bon (≥50%)
Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012	Inhibé
Bacillus subtilis ATCC® 6633, WDCM 00003	Inhibé
Candida albicans ATCC® 10231 (20-25ºC)	Bon (≥50%)
Candida albicans ATCC® 10231, WDCM 00054 (30-35ºC)	Bon (≥50%)

Contrôle de la stérilité

Incubation 48 h à 30-35 ºC et 48 h à 20-25 ºC: PAS DE CROISSANCE.

Références

· AJELLO, L. (1957) Cultural Methods for Human Pathogenic Fungi J. Chron. Dis. 5:545-551.
· COLIPA (1997) Guidelines on Microbial Quality Management (MQM). Brussels.
· EUROPEAN PHARMACOPOEIA 8.0 (2014) 8th ed. § 2.6.13. Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. Harmonised Method. 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).
· HANTSCHKE, D. (1968) Mykosen, 11, (769-778).
. ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media.
· ISO 13681 Standard. (1995). Enumeration of Yeasts and Moulds. Colony Count Technique.
· PAGANO, J. LEVIN, J.D. and TREJO, W. (1957-58) Diagnostic Medium for Differentiation of Species of Candida. Antibiotics Annual,137 -143.
· SABOURAUD, R. (1910) Les Teignes. Masson, Paris.
· USP 33 - NF 28 (2011) <62> Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. Harmonised Method. USP Corp. Inc. Rockville. MD. USA.