

Egalement nommé

BHI

Principe

Milieu solide à usage général pour micro-organismes pathogènes exigeants.

Formule * en g/L

 Digestion enzymatique de tissus animaux,
 et extrait cerveau-cœur 27.5
 Chlorure de sodium..... 5.0
 Di-sodium phosphate..... 2.5
 Dextrose..... 2.0
 Agar..... 15.0

pH final 7,4 ±0,2 à 25 °C

*Ajuster et/ou compléter au besoin pour répondre aux critères de performance

Préparation

Suspendre 52 g de poudre dans 1 L d'eau distillée et porter à ébullition. Répartir en tubes ou flacons et stériliser à l'autoclave à 121 ° C pendant 15 minutes.

Description

La gélose Coeur-Cerveau est utilisée pour la culture de bactéries exigeantes (streptocoques, pneumocoques, méningocoques, etc.) et est également recommandée pour la culture de champignons pathogènes.

La croissance du microbiote bactérien qui l'accompagne peut être presque complètement supprimée en ajoutant 20 UI de pénicilline et 40 µg de streptomycine par mL de milieu de culture.

 Si ce milieu doit être utilisé pour l'isolement sélectif de champignons exigeants (en particulier de *Histoplasma capsulatum* et *Blastomyces*), ajoutez 10% de sang stérile défibriné et pour les échantillons infectés mélangés, ajoutez également 0,05 µg / mL de cycloheximide et 0,5 µg / mL de chloramphénicol .

Ce milieu n'est pas adapté pour obtenir des réactions hémolytiques caractéristiques même après ajout de sang en raison de sa teneur en glucose.

Contrôle qualité
Température d'incubation: 37°C ±1,0

Temps d'incubation: 24±2h

Inoculum: Gamme d'utilisation 100 ± 20 UFC. min. 50 UFC (productivité) selon l'ISO 11133: 2014 / Amd 1: 2018. Ensemencement en spirale

Micro-organismes
Croissance
Remarques

<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Productivité > 0.70	-
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 6538	Productivité > 0.70	-
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC® 19433	Productivité > 0.70	-
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 8739	Productivité > 0.70	-
<i>Streptococcus pyogenes</i> ATCC® 19615	Productivité > 0.70	-
<i>Streptococcus pneumoniae</i> ATCC® 49619	Productivité > 0.70	Ajout sang 5%

Références

- AJELLO, L., L.K. GEORG, W. KAPLAN & L. KAUFMAN (1966) Laboratory Manual for Medical Mycology. (CDC) US DHEW, Center for Disease Control. Atlanta.
- APHA-AWWA-AWPC (1998) Standard methods for the examination of water and wastewater. 20th ed. Washington. DC. USA.
- ATLAS, R.M. & L.C. PARKS (1993) Handbook of microbiological Culture Media. CRC Press. London.
- DOWNES, F.P. & K. ITO (2001) Compendium of methods for the microbiological examination of foods. APHA. Washington. DC. USA.
- FDA (Food and Drug Administration) (1998) Bacteriological Analytical Manual. 8th ed. Revision A. AOAC International. Gaithersburg. VA. USA.
- HAYDEN, R.L. (1923) Elective localization in the eye of bacteria from infected teeth. Arch. Int. Med. 32:828-849.
- HOWELL, A. (1948) The efficiency of methods for the isolation of *Histoplasma capsulatum*. Public Health Reports, 63:173-178.
- ISO 11133:2014/ Amd 1:2018. Microbiologie des aliments, des aliments pour animaux et de l'eau - Préparation, production, stockage et essais de performance des milieux de culture.
- ROSENOW, E.C. (1919) Studies on elective localization. Focal infection with special reference to oral sepsis. J. Dental Res. 1:205-249.

Conservation

Pour usage professionnel uniquement. À conserver fermé, loin de la lumière, dans un endroit frais et sec (+4°C à 30°C).