ALLIANCE BIO EXPERTISE

Référence: BPWR3003 **A.B.E. - Fiche technique**

Produit: **Gélose au sang Columbia**

Principe

Milieu riche en nutriments adapté à l'isolement de micro-organismes pathogènes à partir d'échantillons cliniques, selon les normes ISO.

Présentation

	Détails de l'emballage	Durée de vie	Conservation
20 boîtes de Pétri préparées 90 millimètres avec: 19 ± 2 ml	1 boîte avec 2 paquets de 10 boîtes de Pétri / paquet. Cellophane unique.	2,5 mois	2-14 ºC

Formule * en g/L

Composition (g/l);
Hydrolisat pancréatique de caséine 10.0
Hydrolisat pancréatique de viande..5.00
Hydrolisat pancréatique de coeur... 3.00
Extrait de levure..... 5.00
Chlorure de sodium.....5.00
Amidon..... 1.00
Agar.....15.0
Sang de mouton défibriné.....50.0 ml

Description

Recueillir, diluer et préparer les échantillons selon les besoins.

Étaler l'échantillon sur la plaque par méthode de stries ou par méthode en spirale. Incuber les plaques en position inversée dans une atmosphère aérobie enrichie à 5% de dioxyde de carbone à 37 ° C ± 1,0 e pendant 24 à 48 heures. De préférence, étaler avec le même échantillon d'autres milieux non enrichis ou non sélectifs, préalablement définis par le laboratoire, pour avoir des résultats meilleurs et comparatifs.

Différentes sources de sang animal, temps d'incubation plus importants, humidité ou pourcentage plus important de dioxyde de carbone dans l'atmosphère, peuvent être nécessaires en fonction de l'échantillon, des spécifications du laboratoire, des isolements attendus.

Chaque laboratoire doit évaluer et rapporter les résultats avec soin; ce milieu hautement nutritif permet la récupération d'une grande variété de micro-organismes exigeants.

L'absence de supplémentation sélective du milieu ne permet pas la suppression de la flore qui l'accompagne.

Considérez à la fois les réactions d'hémolyse et l'apparence des colonies, ainsi que les résultats obtenus à partir d'autres milieux de culture, comme des clés pour l'identification microbiologique (calculer le nombre total de microbes en tenant compte, s'ils sont appliqués aux échantillons, des facteurs de dilution inversés).

Contrôle qualité

Contrôle physico-chimique

Couleur : Rouge pH: 7.4 ± 0.2 at 25ºC

Contrôle microbiologique

Inoculer: Gamme pratique 100 ± 20 CFU. Min. 50 CFU (Productivité).

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

Aérobiose. Incubation à 37 ºC ± 1, lecture après 24-48 ± 2h

Micro organismes	Croissance
Enterococcus faecalis ATCC® 19433, WDCM 00009	Bon (≥ 70%) - Hémolyse gamma - Sans halo
Streptococcus pneumoniae ATCC® 49619	Bon (≥ 70%) - Hémolyse alpha - Halo verdâtre
Streptococcus pyogenes ATCC® 19615	Bon (≥ 70%) - Bêta-hémolysus - Halo clair
Streptococcus agalactiae ATCC® 12386	Bon (≥ 70%) - Bêta-hémolysus - Halo clair
Campylobacter jejuni ATCC® 29428 (41,5ºC±1ºC)	Bon (≥70%)
Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012	Bon (≥ 70%) - Hémolyse gamma - Sans halo
Staphylococcus aureus ATCC® 6538, WDCM 00032	Bon (≥ 70%) - Bêta-hémolysus - Halo clair
Acinetobacter baumanii ATCC® 19606	Bon (≥70%)
Clostridium sporogenes ATCC® 19404, WDCM 00008	Bon (≥70%)

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

· ATLAS, RM & LC PARKS (1993) Handbook of Microbiological Media. CRC Press. London.
· CASMAN, E. (1947) A non-infusion blood agar base for neiseriae, pneumococci and streptococci. Am. J. Clin. Path. 17:281-289.
· ELLNER, PD, CJ STOESSEL, E. DRAKEFORD, & F. VASI (1966) A new culture medium for medical bacteriology. Amer.J.Clin.Path 45:502-504.
· ISENBERG H.D. (1992) Clinical Microbiology Procedures Handbook. ASM Washington. DC. USA.
· ISO 10272-1 Standard (2017) Microbiology of the food chain - Horizontal Method for detection and enumeration of Campylobacter spp. - Part 1: Detection method.
· ISO 10272-2 Standard (2017) Microbiology of the food chain - Horizontal Method for detection and enumeration of Campylobacter spp. - Part 2:Colony count-tecnique.
. ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media.