

Principe

Milieu sélectif et différentiel utilisé pour la détection, l'isolement et le dénombrement des Salmonella et des coliformes dans les échantillons cliniques selon la méthodologie harmonisée de la pharmacopée et dans les échantillons de denrées alimentaires selon la norme ISO 21150.

Présentation

	Détails de l'emballage	Durée de vie	Conservation
20 boîtes de Pétri préparées 90 millimètres avec: 21 ± 2 ml	1 boîte avec 2 sachets cellophane avec 10 boîtes de Pétri / sachet. Cellophane unique	3 mois	2-14 °C

Formule * en g/L

Composition (g/l):	
Peptone de gelatine.....	17.0
Casein and Peptone de viande.....	3.00
Lactose.....	10.0
Sels biliaires	1.50
Chlorure de sodium.....	5.00
CrystalViolet.....	0.001
Rouge neutre.....	0.03
Agar.....	15.0

Description

Contrôle qualité

Contrôle physico-chimique

Couleur : Violet-rose pH: 7.1 ± 0.2 at 25°C

Contrôle microbiologique

Inoculer : Plage pratique 100 ± 20 UFC. min. 50 UFC (productivité) / 10⁴-10⁶ UFC(sélectivité)/<100 UFC (spécificité-PhEur) ≥10³ UFC (spécificité-ISO)

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

Micro organismes

Enterococcus faecalis ATCC® 19433, WDCM 00009
Staphylococcus aureus ATCC® 6538, WDCM 00032
Escherichia coli ATCC® 8739, WDCM 00012
Escherichia coli ATCC® 25922, WDCM 00013
Salmonella typhimurium ATCC® 14028, WDCM 00031
Ps. aeruginosa ATCC® 9027, WDCM 00026
Shigella sonnei ATCC® 9290

Contrôle de la stérilité

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

Vérifier 7 jours après l'incubation dans les mêmes conditions.

Croissance

Inhibé

Inhibé

Bon (≥ 50%) - Colonies rouge pourpre - Précipité biliaire

Bon (≥ 50%) - Colonies rouge pourpre - Précipité biliaire

Bonnes colonies incolores (≥ 50%) sans précipité

Bonnes colonies incolores sans précipité

Bonnes colonies incolores sans précipité

Références

- ATLAS, R.M., L.C. PARKS (1993) Handbook of Microbiological Media. CRC Press, Inc. London.
- CLESCERI, L.S., A.E. GEENBERG & A.D. EATON (1998) Standard Methods for the Examination of Water and Wastewater. 20th ed. APHA-AWWA-WEF. Washington. DC. USA.
- DOWNES, F.P. & K. ITO (2001) Compendium of Methods for the Microbiological Examination of Foods. 4th ed. APHA. Washington.
- 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.
- HITCHINS, A.D., P. FENG, W.D. WATKINS, S.R. RIPEY & C.A. CHANDLER (1998) E. coli and coliform bacteria. Bacteriological Analytical Manual. 8th ed. AOAC International. Gaithersburg. MD. USA.
- HORWITZ, W. (2000) Official Methods of Analysis. AOAC Intl. Gaithersburg. MD. USA.
- ISO 11133:2014/ Adm 1:2018. Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage and performance testing of culture media.
- ISO 21150: 2015. Standard. Cosmetics - Detection of E. coli.
- MacCONKEY, A.T. (1905) Lactose-fermenting Bacteria in faeces. J. Hyg 5:333.
- MURRAY, P.R., E.J. BARON, M.A. PFALLER, F.C. TENOVER, & R.H. YOLKEN (Eds) (1995) Manual of Clinical Microbiology. 6th ed. A.S.M. Washington. DC. USA.
- RAPPAPORT, F. & E. HENING (1952) Media for the isolation and differentiation of pathogenic E. coli (serotypes O111 and O55) J. Clin. Pathology 5:361-362.
- USP 33 - NF 28 (2011) <62> Microbiological examination of non-sterile products: Test for specified microorganisms. Harmonised Method. USP Corp. Inc. Rockville. MD. USA.
- VARNAM, A.H. & M.G. EVANS (1991) Foodborne pathogens. Manson Publishing Ltd. London. UK.
- WHO (1963) International Standards for Drinking Waters. 7th ed. Churchill Ltd. London.