

## Principe

Milieu solide pour l'isolement sélectif du complexe Burkholderia cepacia à partir des sécrétions respiratoires de patients atteints de mucoviscidose et pour le contrôle dans l'eau, les cosmétiques et d'autres échantillons.

## Présentation

20 boîtes de Pétri préparées  
90 millimètres  
avec: 21 ± 2 ml

### Détails de l'emballage

1 boîte avec 2 paquets de 10 boîtes de Pétri / paquet.  
Cellophane unique.

### Durée de vie Conservation

3 mois 2-14 °C

## Formule \* en g/L

Composition (g/l):

Tryptone .....	10.0000
Chlorure de sodium.....	5.0000
Sucrose .....	10.0000
Lactose .....	10.0000
Extrait de levure .....	1.5000
Rouge phénol .....	0.0800
CrystalViolet.....	0.0020
Gentamicine.....	0.0100
Polymixin B sulphate.....	600,000 IU
Vancomycin HCL.....	0.0025
Agar .....	15.0000

## Description

### Contrôle qualité

#### Contrôle physico-chimique

Couleur : Rougeâtre pH: 6.8 ± 0.3 at 25°C

#### Contrôle microbiologique

Inoculer : 50-100 UFC (productivité) / 10<sup>4</sup>-10<sup>5</sup> UFC (sélectivité).

Selon la ISO 11133 & pharmacopée USP

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

Aérobiose. Incubation à 30-35 °C. Lecture à 24-48 jusqu'à 72 h

### Micro organismes

*Burkholderia cepacea* ATCC® 25416

*Burkholderia cepacea* ATCC® 25608

*Staphylococcus aureus* ATCC® 6538, WDCM 00032

*Ps. aeruginosa* ATCC® 9027, WDCM 00026

*Burkholderia cenocepacia* ATCC® BAA-245

*Burkholderia multivorans* ATCC® BAA-247

### Croissance

Inhibé

Inhibé

Bon (≥50%). Colonies blanches

### 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.

**Références**

- COENYE, T., P. VANDAMME, J.R.W. Govan and J.J. LiPuma. 2001. Taxonomy and identification of the Burkholderia cepacia Complex. J. Clin. Microbiol. 39:10:3427-3436.
- ERAM, S.M., Q.B. NEJAD, G.R. Khatami, N. NAFISSI. 2004. Detection of Burkholderia cepacia Complex in Patients with cystic fibrosis. Tanaffos 3:9:47-52.
- GILLIGAN, P.H., P.A. GAGE, L.M. BRADSHAW, D.V. SCHIDLOW and LV DeCicco. 1985. Isolation medium for the recovery of Pseudomonas cepacia from respiratory Secretions of Patients with cystic fibrosis. J. Clin. Microbiol. 22:5-8.
- HENRY, d.Ä., M.E. CAMPBELL, J.J. LiPuma and D.P. SPEERT. 1997. Identification of Burkholderia cepacia Isolates from Patients with cystic fibrosis and use of a simple new selective medium. J. Clin. 35:3:614-619 Microbiol.
- HENRY, d.Ä., M.E. CAMPBELL, C. McGimpsey, A. CLARKE, L. Louden, J.L. BURNS, M.H. ROE, P. VANDAMME and D.P. SPEERT. 1999. Comparison of isolation media for recovery from Burkholderia cepacia Complex Respiratory Secretions of Patients with cystic fibrosis. J. Clin. Microbiol. 37:4:1004-1007
- ISLES, A., I. MACLUSKY, M. COREY, R. GOLD, C. Prober, P. FLEMING, and H. LEVISON. 1984. Pseudomonas cepacia in cystic fibrosis Infection: An Emerging problem. J. Pediatr. 104:206-210.
- MILLER, JJ, 1996.A guide to Specimen Management in Clinical Microbiology. ASM Press., Washington D.C.
- WELCH, DF, M.J. Muszynski, C.H: PAI, M.J. MARCON, M.M. Hribar, P.H. Gilligan, J.M. Matsen, P.G. Ahlin, B.C. Hilman and SA CHARTRAND. 1987. Selective and differential medium for recovery from the Pseudomonas cepacia respiratory tracts of Patients with cystic fibrosis. J. Clin. Microbiol. 25:1730-1734.
- HILMAN and SA CHARTRAND. 1987. Selective and differential medium for recovery from the Pseudomonas cepacia respiratory tracts of Patients with cystic fibrosis. J. Clin. Microbiol. 25:1730-1734.
- ISO Standard 11133:2014 Microbiology of food, animal feed and water. Preparation, production, storage, and performance testing of culture media.
- USP 42 - NF 37(01/12/2019) <60> Microbiological examination of nonsterile products: Test for Burkholderia cepacia complex. USP Corp. Inc. Rockville. MD. USA.