



GELOSE PALCAM

PRINCIPE

La gélose Palcam est un milieu sélectif pour la recherche et l'isolement de *Listeria monocytogenes* dans les prélèvements biologiques, les produits laitiers et les produits alimentaires.

FORMULE

Ingrédients en grammes pour un litre d'eau distillée ou déminéralisée.

Peptone	23,00
Extrait de levure	3,00
Amidon	1,00
Esculine	0,80
Citrate ferrique ammoniacal	0,50
Chlorure de lithium	15,00
Chlorure de sodium	5,00
D-mannitol	10,00
Glucose	0,50
Rouge de phénol	0,08
Agar	10,00

Supplément à ajouter au milieu extemporanément

Sulfate de polymyxine B	0,010
Acriflavine HCl	0,005
Ceftazidime	0,008

pH final à 25°C : $7,2 \pm 0,2$

CONSERVATION

Le milieu déshydraté se conserve à l'obscurité entre 2 et 30°C jusqu'à la date d'expiration indiquée sur l'emballage.

PREPARATION

1. Mettre en suspension 68,9 grammes dans 1 litre d'eau pure. Porter le milieu à ébullition sous agitation constante pendant 1 minute.
2. Autoclaver à 121°C pendant 15 minutes.
3. Refroidir et maintenir à 45°C et ajouter stérilement le supplément reconstitué.
4. Couler en boîtes de Petri stériles. - Laisser solidifier sur une surface froide.

UTILISATION

Se conformer aux protocoles en vigueur. D'une façon générale, le protocole suivant peut être appliqué :

1. Enrichissement primaire : ensemercer 25 grammes du produit à examiner dans 225 ml de bouillon Fraser-demi, homogénéiser et incuber à 30°C pendant 18 à 24 heures.
2. Enrichissement secondaire : après incubation, ensemercer 0,1 ml du bouillon Fraser-demi dans un tube de 10 ml de bouillon Fraser. Incuber les tubes à 37°C pendant 18 à 24 heures, suivie d'une nouvelle incubation de 18 à 24 heures.
3. Isoler à chaque étape (primaire et secondaire) sur milieu Oxford ou Palcam, incuber 18 à 24 heures, 48 heures si nécessaire, à 37°C.
4. Les colonies caractéristiques de *Listeria* sur milieu de Palcam sont gris-vert à centre noir, entourées d'un halo noir. Malgré la sélectivité du milieu, certaines souches de Staphylocoques ou d'Entérocoques poussent en donnant des colonies jaunes, souvent entourées d'un halo jaune, facilement différenciables de *Listeria*.
5. Confirmer l'identification des souches suspectes par des tests biochimiques et/ou sérologiques.

CONTROLE DE QUALITE

	Souche ATCC®	Croissance en 18 à 24 heures à 37°C
<i>Staphylococcus aureus</i>	25923	Inhibée
<i>Escherichia coli</i>	25922	Inhibée
<i>Listeria monocytogenes</i>	19114	Bonne, colonies gris-vert avec précipité noir

BIBLIOGRAPHIE

1. Van Netten P., Perales I. and Mossel D.A.A. 1988. An improved selective and diagnostic medium for isolation and counting of *Listeria spp.* in heavily contaminated foods. *Lett. Appl. Microbiol.* **7**:17-21.
2. Van Netten P., Perales I., Van De Moosdijk A., Curtis G.D.W. and Mossel D.A.A. 1989. Liquid and solid selective differential media for the detection and enumeration of *L. monocytogenes* and other *Listeria spp.* *Int. J. Food Microbiol.* **8**:299-316.
3. ISO 11290. 1997. Microbiologie des aliments - Méthode horizontale pour la recherche et le dénombrement de *Listeria monocytogenes* - Partie 1 : méthode de recherche - Partie 2 : méthode de dénombrement.
4. ISO 11290-1/A1. 2005. Microbiologie des aliments. Méthode horizontale pour la recherche et le dénombrement de *Listeria monocytogenes*. Partie 1 : Méthode de recherche. Amendement 1 : Modification des milieux d'isolement, de la recherche de l'hémolyse et introduction de données de fidélité.

PRESENTATION

Code	Description
80320	500 g Autre présentation : nous consulter