

**ANNEXE G**Glossaire des milieux
janvier 2006**GLOSSAIRE DES BOUILLONS, GÉLOSES ET AUTRES RÉACTIFS****SECTION C**

Campylobacter Agar with Charcoal and Deoxycholate (CCDA) (also known as : Modified CCDA Preston) [Gélose Campylobacter avec charbon de bois et désoxycholate (aussi connu comme: gélose CCDA Preston modifié)]	
Milieu de base	
Extrait de viande	10,0 g
Peptone	10,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Charbon de bois bactériologique	4,0 g
Hydrolysât de caséine	3,0 g
Desoxycholate de sodium	1,0 g
Sulfate ferreux (FeSO ₄)	0,25 g
Pyruvate de sodium	0,25 g
Gélose	12,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,5 ± 0,2	
Suppléments	
Céfopérazone sodique	0,032 g
Amphotéricine B	0,010 g
Eau distillée	10,0 mL

Milieu complet:

Dissoudre tous les ingrédients sauf le supplément dans 1,0 L d'eau distillée et faire bouillir pour dissoudre complètement. Stériliser à 121 °C pendant 15 minutes. Laisser refroidir à 50 °C. Ajouter les ingrédients du supplément à l'eau distillée. Mélanger soigneusement et stériliser par filtration à l'aide d'un filtre de 0,2 µm et ajouter de façon aseptique au milieu de base. Mélanger soigneusement et verser dans des boîtes de Pétri stériles.

Carbohydate Fermentation Agar (Rhamnose, Mannitol and Xylose) [Gélose de fermentation des glucides (rhamnose, mannitol et xylose)] (pour l'identification des <i>Listeria</i>)	
Milieu de base	
Peptone	10,0 g
Extrait de boeuf	1,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Violet de bromocrésol	0,02 g
Gélose	15,0 g
Eau distillée	950 mL
pH 6,8 ± 0,2	
Suppléments (rhamnose, mannitol et xylose)	
Glucide	20,0 g
Eau distillée	100,0 mL

Milieu complet:

Le milieu de base est disponible dans le commerce sous le nom de Base de gélose violet . Ajouter 31,0 g de base de gélose violet à l'eau distillée et mélanger soigneusement. Stériliser par filtration 100 mL de chacune des solutions aqueuses de rhamnose, de mannitol et de xylose à 20 %. Laisser refroidir le milieu de base, ajouter 50,0 mL de la solution de glucide stérile, puis couler en couches épaisses. Les géloses se conservent à 4 °C pendant 2 à 3 semaines. Le laboratoire qui veut les garder plus longtemps doit effectuer les validations requises.

Carbohydate Fermentation Broth [Bouillon de fermentation des glucides] (pour l'identification des <i>Listeria</i>)	
Milieu de base	
Peptone	10,0 g
Extrait de boeuf	1,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Violet de bromocrésol	0,02 g
Eau distillée	950 mL
pH 6,8 ± 0,2	
Supplément (Rhamnose, mannitol et xylose)	
Glucide	5,0 g
Eau distillée	100 mL

Milieu complet:

Le milieu de base est disponible dans le commerce sous le nom de Base de bouillon violet . Ajouter 16,0 g

de base de bouillon violet à l'eau distillée et mélanger soigneusement. Répartir des volumes de 9,0 mL dans des éprouvettes de 16 x 125 mm contenant des ampoules de Durham. Stériliser à 121 °C pendant 15 minutes. Préparer des solutions à 5 % de tous les glucides, sauf l'esculine, et stériliser par filtration. Ajouter 1,0 mL de solution de glucide à 9,0 mL de base de bouillon de manière à obtenir une concentration finale de 0,5 % de glucide dans le bouillon.

Note : Ajouter l'esculine directement à la base de bouillon pour produire une solution à 0,5 % et stériliser à 115 °C pendant 15 minutes. À la température ambiante, une solution d'esculine à 5 % est gélatineuse et ne peut être prélevée au moyen d'une pipette.

Cary and Blair Transport Media [Milieu de transport Cary et Blair]	
Milieu de base	
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Thioglycolate de sodium (Na ₂ S ₂ O ₃)	1,5 g
Phosphate disodique (Na ₂ HPO ₄)	1,1 g
Gélose	5,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 8,4 ± 0,2	
Supplément	
Chlorure de calcium (CaCl ₂)	0,1 g
Eau distillée	10,0 mL

Milieu complet:

Suspendre les ingrédients sauf le CaCl₂ dans l'eau. Chauffer jusqu'à ébullition pour dissoudre complètement et refroidir à 50 °C. Ajouter 9,0 mL de CaCl₂ à 1% stérilisé par filtration. Distribuer dans des éprouvettes d'une capacité de 6,0 à 8,0 mL dotées d'un bouchon vissant jusqu'à moins de 5,0 mm du bord. Stériliser à 121 °C pendant 15 minutes.

Casamino Acids-Yeast Extract (CYE) Broth [Bouillon aux acides casamino et extrait de levure]	
Milieu de base	
Acides casamino	30,0 g
Extrait de levure	4,0 g
Phosphate dipotassique (K ₂ HPO ₄)	0,5 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,4 ± 0,2	

Milieu complet:

Dissoudre les ingrédients dans l'eau. Ajuster le pH et répartir des volumes de 10,0 mL dans des flacons de 50 mL. Stériliser à 121°C pendant 15 minutes

Cetrimide Agar (Pseudosel® Agar) [Gélose cétrimide (Gélose Pseudosel®)]	
Milieu de base	
Hydrolysât de gélatine	20,0 g
Sulfate de potassium (K ₂ SO ₄)	10,0 g
Chlorure de magnésium (MgCl ₂)	1,4 g
Cétrimide	0,3 g
Glycérol	10,0 mL
Gélose	13,6 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,2 ± 0,2	

Milieu complet:

Ajouter les ingrédients à l'eau distillée. Chauffer doucement et porter à ébullition. Stériliser à 118 °C pendant 15 minutes à une pression de 13 livres/po² (psi). Répartir.

Coagulase Plasma [Plasma pour l'épreuve de la coagulase]

Le plasma de lapin homologué renfermant de l'EDTA est disponible sur le marché. Reconstituer selon les instructions du fabricant. On peut garder le plasma reconstitué au réfrigérateur jusqu'à 14 jours sans qu'il ne perde de son activité. Il ne faut pas l'utiliser en cas de contamination massive. Après avoir été gardée au réfrigérateur, la solution de plasma est assez froide pour retarder la formation d'un caillot pour 10-15 minutes. Pour éviter ce délai, il suffit de chauffer la solution de plasma à 35 °C avant de l'utiliser.

Si le produit déshydraté n'est pas disponible, utiliser du plasma frais de lapin déposé de façon aseptique dans des contenants renfermant de l'EDTA (1,0 mL d'une solution à 15 % de sel de potassium par 100 mL de sang). Diluer le plasma à 1:2 ou 1:3 avec de l'eau distillée stérile et tester chaque lot avec des souches de staphylocoques à coagulase positive et à coagulase négative avant d'utiliser de façon routinière.

Cooked meat medium (CMM) [Milieu à la viande cuite]	
Milieu de base	
Coeur de boeuf	454,0 g
Protéose peptone	20,0 g
Dextrose	2,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
pH 7,2 ± 0,2	

Milieu complet:

On peut préparer ce milieu en répartissant 2,5 g d'un milieu préparé et déshydraté dans des éprouvettes de format 20 x 150 mm munies d'un bouchon qui visse; ajouter 20,0 mL d'eau distillée froide; mélanger soigneusement et laisser reposer de façon à permettre l'humidification complète de toutes les particules.

Stériliser pendant 15 minutes à 121°C ou l'équivalent. On peut habituellement conserver le milieu préparé et stérilisé au réfrigérateur (0°C à 4°C) jusqu'à 4 semaines sans qu'il se détériore. Avant de l'utiliser, il faut désaérer le milieu réfrigéré à 100°C pendant 10 minutes et laisser refroidir à la température de la pièce.

Crystal Violet (Hucker's) [Violet de gentiane de Hucker's]	
Milieu de base	
Solution A	
Violet de gentiane (teneur en colorant de 85 à 90 %)	2,0 g
Alcool éthylique (95%)	20,0 mL
Solution B	
Oxalate d'ammonium	0,8 g
Eau distillée	80,0 mL

Milieu complet:

Dissoudre le violet de gentiane dans l'alcool et l'oxalate d'ammonium dans l'eau distillée. Mélanger les deux solutions et entreposer le mélange pendant 24 heures avant de l'utiliser.