

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

Decarboxylase Basal Medium [Milieu de base pour la décarboxylase - Arginine, Lysine, Ornithine]*	
Milieu de base	
Peptone ou gelsate	5,0 g
Extrait de levure	3,0 g
Dextrose	1,0 g
Violet de bromocrésol	0,02 g
Eau distillée	1,0 L
pH 6,5 ± 0,2	

Milieu complet:

Pour le bouillon à l'arginine, à la lysine (Falkow) ou à l'ornithine, ajouter 5,0 g de L-arginine, de L-lysine ou de L-ornithine à 1,0 L de milieu de base. Ajuster le pH afin d'obtenir une valeur de 6,5 ± 0,2 après stérilisation. Répartir dans des éprouvettes à bouchon vissés de 16 x 125 mm à raison de 5 mL par tube. Stériliser à l'autoclave (bouchons desserrés) pendant 10 minutes à 121°C. Visser les bouchons fermement pour l'entreposage et après l'inoculation. Pour le témoin, utiliser le milieu de base sans supplément.

* Si le milieu est utilisé pour les *Vibrio* spp. halophiles, ajouter du NaCl à une concentration finale de 2 à 3%.

D/E Neutralizing Agar [Gélose neutralisante D/E]	
Milieu de base	
Tryptone	5,0 g
Extrait de levure	2,5 g
Dextrose	10,0 g
Thioglycolate de sodium	1,0 g
Thiosulfate de sodium (Na ₂ S ₂ O ₃)	6,0 g
Bisulfite de sodium (NaHSO ₃)	2,5 g

Polysorbate (Tween ^{MD}) 80	5,0 g
Lécithine (de soja)	7,0 g
Violet de bromocrésol	0,02 g
Gélose	15,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,6 ± 0,2	

Milieu complet:

Peser les ingrédients dans 1,0 L d'eau distillée. Distribuer dans des bouteilles et stériliser à 121 °C pendant 15 minutes.

Dichloran Rose Bengal Chloramphenicol (DRBC) Agar [Gélose dichloran-rose Bengale- chloramphénicol]	
Milieu de base	
Glucose	10,0 g
Peptone	5,0 g
Phosphate monopotassique (KH ₂ PO ₄)	1,0 g
Magnesium sulfate heptahydraté (MgSO ₄ ·7H ₂ O)	0,5 g
Rose Bengale	0,025 g
Dichloran	0,002 g
Gélose	15,0 g
Eau distillée	990 mL
pH 5,6 ± 0,2	
Supplément	
Chloramphénicol	0,1 g
Eau distillée	10,0 mL

Milieu complet:

Ajouter les ingrédients, sauf la solution de chloramphénicol, à l'eau distillée et diluer à 990 mL. Mélanger soigneusement. Faire chauffer doucement et porter à ébullition. Stériliser à 121 °C pendant 15 minutes. Ajouter de façon aseptique la solution de chloramphénicol stérilisée par filtration et mélanger soigneusement. Verser dans des boîtes de Pétri.

Dichloran-glycerol (DG18) Agar [Gélose dichloran-glycérol (DG18)]	
Milieu de base	
Glucose	10,0 g
Peptone	5,0 g
Phosphate monopotassique (KH ₂ PO ₄)	1,0 g
Magnesium sulfate heptahydraté (MgSO ₄ ·7H ₂ O)	0,5 g
Dichloran (2% dans l'éthanol)	1,0 mL
Chloramphénicol	0,1 g
Glycérol	220 g
Gélose	20,0 g
Eau distillée	800 mL
pH 5,6 ± 0,2	

Milieu complet:

Ajouter les ingrédients, sauf le glycérol, à 800 mL d'eau distillée. Chauffer à la vapeur pour dissoudre avant d'ajouter l'eau pour diluer à 1,0 L. Ajouter le glycérol et stériliser à 121 °C pendant 15 minutes.

Disinfecting solution for containers - chlorine [Solution désinfectante au chlore pour les conserves]	
Milieu de base <u>Solution-mère de tampon</u> (solution 1,0 molaire)	
Phosphate monopotassique (KH ₂ PO ₄)	136,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 6,2	

Milieu complet: Préparation d'une solution désinfectante de chlore tamponnée

Diluer 20 fois la solution-mère de tampon (par exemple, diluer 5,0 mL de la solution-mère à 100 mL avec de l'eau distillée). Si l'on prévoit conserver la solution-mère diluée pendant plus d'une journée, il faut la stériliser à 121°C pendant 15 minutes, dans des bouteilles appropriées.

Préparer la solution de chlore en ajoutant 10,0 mL d'une solution commerciale de chlore (comme, par exemple, du Javex dont la teneur en chlore est de 5,25% ou toute autre solution de chlore de concentration comparable) à un litre de la solution-tampon diluée (1/20M). La concentration finale de chlore disponible devrait se situer entre 500 et 525 ppm et le pH final de la solution devrait être de 6,5. La concentration de chlore disponible dans la solution ne doit pas être inférieure à 100 ppm.