

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

<b>Heart Infusion (HI) Broth and Agar (HIA) (for <i>Vibrio</i>*)</b> <b>[Bouillon d'infusion de coeur et Gélose d'infusion de coeur (pour <i>Vibrio</i>*)]</b>	
<b>Milieu de base</b>	
Infusion à partir de 500g de coeur de boeuf	1,0 L
Tryptose	10,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
pH 7,4 ± 0,2	

**Milieu complet:**

**Bouillon:** Ajouter les ingrédients du milieu de base à 1,0 L d'eau distillée et distribuer dans des éprouvettes. Stériliser à 121°C pendant 15 minutes.

\*Pour les *Vibrio* spp. halophiles, ajouter un supplément de 15,0 g/L de NaCl.

**Gélose:** Ajouter les ingrédients du milieu de base et 15,0 g de gélose à 1,0 L d'eau distillée. Chauffer jusqu'à ébullition avec agitation constante pour dissoudre tous les ingrédients. Stériliser 121°C pendant 15 minutes.

<b>Hektoen Enteric Agar [Gélose entérique Hektoen]</b>	
<b>Milieu de base</b>	
Lactose	12,0 g
Hydrolysât de tissus animaux	12,0 g
Sucrose	12,0 g
Sels biliaires	9,0 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Thiosulfate de sodium (Na <sub>2</sub> S <sub>2</sub> O <sub>3</sub> )	5,0 g
Extrait de levure	3,0 g

Salicine	2,0 g
Citrate d'ammonium et de fer	1,5 g
Fuchsine acide	0,1 g
Bleu de bromothymol	0,064 g
Gélose	13,5 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,6 ± 0,2	

**Milieu complet:**

Ajouter les ingrédients du milieu de base à 1,0 L d'eau distillée. Chauffer jusqu'à ébullition avec agitation constante pour dissoudre tous les ingrédients. Ne pas stériliser à l'autoclave. Distribuer dans des boîtes de Pétri stériles.

**Mise en garde:** Le fuchsine acide est un cancérigène potentiel et des précautions doivent être prises afin d'éviter l'inhalation du colorant en poudre et le contact avec la peau. Porter l'équipement de protection approprié.

**Hemolytic Ceftazidime-Lithium Chloride Agar (HCLA)\***  
**[Gélose hémolytique au chlorure de lithium et à la ceftazidime ] \***
**Milieu de base**

Base de gélose sang Columbia	39,0 g
Chlorure de lithium (LiCl)	7,5 g
Citrate d'ammonium et de fer	0,5 g
Sulfonate de méthane de colistine (11 500 U.I./mg)	10,0 mg
Gélose	5,0 g
Eau distillée	1,0 L
Sang de cheval	
pH 7,0 ± 0,2	
<b>Supplément d'antibiotique</b>	
Ceftazidime acide pentahydratée	400 mg
Tampon phosphate 0,1 M (pH 7,0)	100 mL

**Milieu complet:**

**Note :** Ce milieu est une modification du milieu MOX, avec une gélose de recouvrement non sélective de sang de cheval.

Ajouter les ingrédients du milieu de base à 1,0 L d'eau distillée. Chauffer jusqu'à ébullition avec agitation

constante pour dissoudre tous les ingrédients. Stériliser à 121°C pendant 15 minutes et refroidir à 45-50°C. Ajouter 5,0 mL de la solution d'antibiotique au milieu de base refroidi pour produire une concentration finale de 20,0 mg/L. Les géloses comportent une couche de base de 10,0 mL (sans le sang de cheval) sur laquelle est ajouté, peu après la solidification, 5,0 mL de la même gélose à laquelle on a ajouté du sang de cheval à 4 %, tempéré à 20 °C.

Solution d'antibiotique: Dissoudre le ceftazidime dans le tampon phosphate et stériliser par filtration. Entreposer en portions de 5,0 mL à 4 °C.

\*Poysky, F.T., R.N. Paranjpye, L.C. Lashbrook., M.E. Peterson, G.A. Pelroy and M.W. Eklund. 1993. Selective and differential medium for isolation of *Listeria monocytogenes* from foods. J. Food Prot. **56**:326-329, 332.

<b>HC (Hemorrhagic Coli) Agar [Gélose HC (coli hémorragique)]</b>	
<b>Milieu de base</b>	
Tryptone	20,0 g
Sels biliaires no. 3	1,12 g
Chlorure de sodium (NaCl)	5,0 g
Sorbitol	20,0 g
4-méthylumbélliferyl-β-D-glucuronide (MUG)	0,1 g
Violet de bromocrésol	0,015 g
Gélose	15,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,2 ± 0,2	

**Milieu complet:**

Ajouter les ingrédients du milieu de base à 1,0 L d'eau distillée. Chauffer jusqu'à ébullition avec agitation constante pour dissoudre tous les ingrédients. Stériliser à 121°C pendant 15 minutes.

**Note :** Un milieu différent appelé Base de gélose HC est utilisé pour l'isolation des moisissures dans les produits cosmétiques.

**Note :** Le milieu peut être préparé avec ou sans l'addition de MUG.

<b>Hippurate Hydrolysis Testing Reagents [Réactifs pour l'épreuve de l'hydrolyse de l'hippurate]</b>	
<b>Solution d'hippurate de sodium</b>	
Hippurate de sodium	1,25 g
Eau distillée	50,0 mL
<b>Solution de ninhydrine (préparée à chaque semaine)</b>	
Ninhydrine	1,5 g
Acétone	25,0 mL
Éthanol (95%)	25,0 mL

**Milieu complet:**

Solution d'hippurate de sodium: Dissoudre et stériliser par filtration sur membrane (pores de 0,2 µm). Distribuer en portions de 0,5 mL dans de petites éprouvettes. Fermer avec un bouchon de liège ou un bouchon vissant et entreposer à -20°C.

Solution de ninhydrine: Entreposer dans une bouteille brune à 4°C.

<b>Hugh-Leifson Glucose Broth (HLGB) [Bouillon de Hugh-Leifson glucosé]</b>	
<b>Milieu de base</b>	
Peptone	2,0 g
Extrait de levure	0,5 g
Chlorure de sodium (NaCl)	30,0 g
Glucose	10,0 g
Violet de bromocrésol	0,015 g
Gélose	3,0 g
Eau distillée	1,0 L
pH 7,4 ± 0,2	

**Milieu complet:**

Ajouter les ingrédients du milieu de base à 1,0 L d'eau distillée. Chauffer jusqu'à ébullition avec agitation constante pour dissoudre tous les ingrédients. Distribuer et stériliser à 121°C pendant 15 minutes.