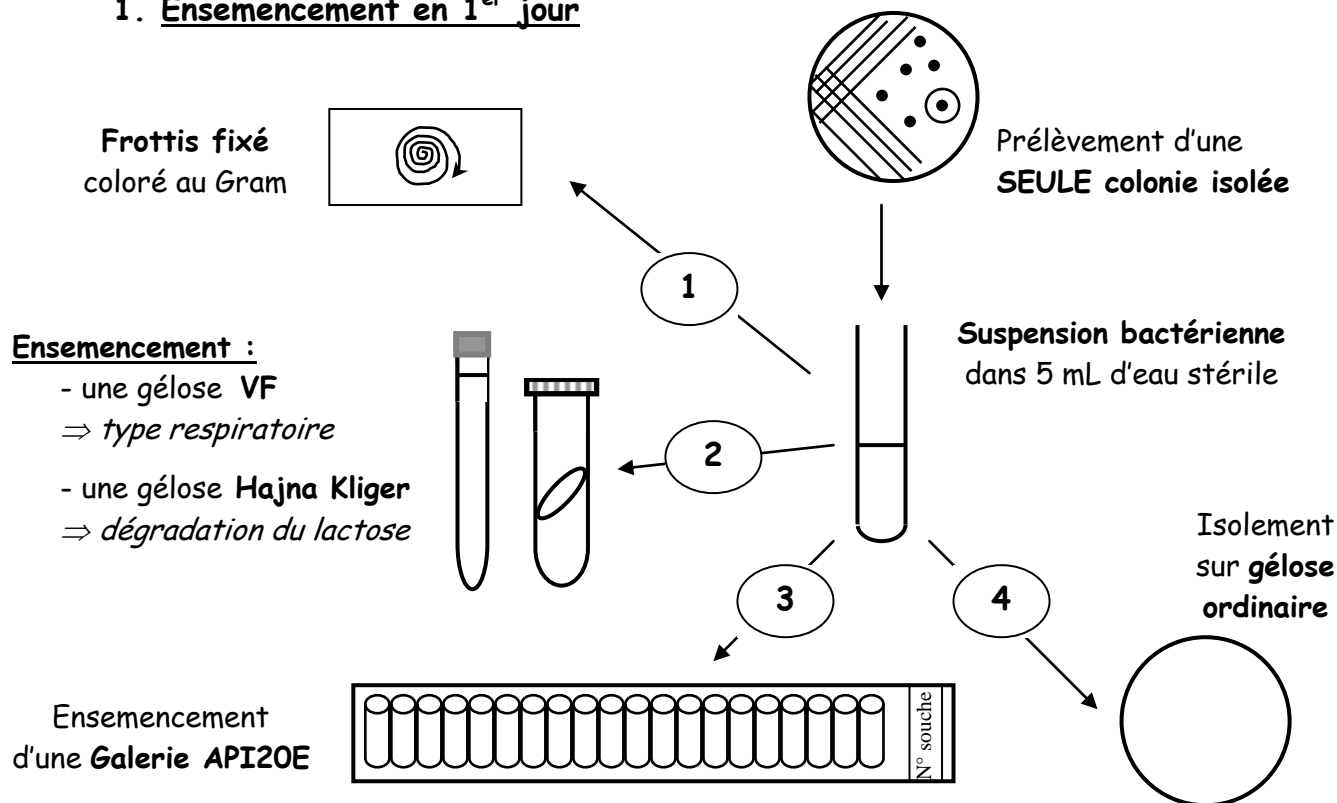


## LA GALERIE API 20E

### 1. Ensemencement en 1<sup>er</sup> jour



#### Ensemencement :

- une gélose VF  
⇒ *type respiratoire*
- une gélose Hajna Kliger  
⇒ *dégradation du lactose*

### MODE OPERATOIRE GALERIE API 20E

#### • Préparation de la galerie

- Répartir un peu d'eau dans les alvéoles du fond pour créer une atmosphère humide.
- Inscrire la référence de la souche sur la languette latérale de la boîte
- Déposer la galerie **DE FACON STERILE** dans la boîte

#### • Inoculation de la galerie

Ensemencer la galerie avec une **pipette Pasteur stérile ouverte** chargée en suspension, pointe posée sur un côté de la cupule, en laissant couler doucement la suspension dans la cupule. Tenir la boîte légèrement inclinée pour éviter la formation de bulles.

**ATTENTION**

- Pour les **caractères encadrés** (CIT, VP, GEL) : remplir entièrement la cupule (tube et orifice) ⇒ *mise en aérobiose*
- Pour les autres caractères, ne remplir que le tube.
- Pour les **caractères soulignés** (ADH, LDC, ODC, H<sub>2</sub>S, URE) : remplir l'orifice de la cupule avec de l'huile de vaseline stérile ⇒ *mise en anaérobiose*

Refermer la boîte et mettre à l'étuve à **37°C pendant 18 à 24 heures**.

### 2. Lecture en 2<sup>ème</sup> jour

- Vérification de la pureté de la souche
- Lecture de la galerie de façon ordonnée et méthodique après avoir vérifié la cupule du glucose.
- Lecture des éventuels autres tubes
- Identification

**Tableau des Caractères de la Galerie API20E**

Caractère	Substrat	Enzyme	Produit(s) formé(s)	indicateur	Réactif(s) ajouté(s)	Lecture +	Lecture -
<b>ONPG</b>	ONPG	ONPG-hydrolase ----- β-galactosidase	ONP (jaune) galactose	/	/	<b>Jaune</b>	<b>Incolore (1)</b>
<b>ADH</b>	Arginine	Arginine Dihydrolase (ADH)	Ornithine NH <sub>3</sub> CO <sub>2</sub>	<b>RP</b>	/	<b>Rouge - orange</b>	<b>Jaune (2)</b>
<b>LDC</b>	Lysine	Lysine Décarboxylase (LDC)	Cadavérine CO <sub>2</sub>	<b>RP</b>	/	<b>Rouge - orange</b>	<b>Jaune (2)</b>
<b>ODC</b>	Ornithine	Ornithine Décarboxylase (ODC)	Putrécine CO <sub>2</sub>	<b>RP</b>	/	<b>Rouge - orange</b>	<b>Jaune (2)</b>
<b>CIT</b>	Citrate	/	CO <sub>2</sub> H <sub>2</sub> O	<b>BBT</b>	/	<b>Bleu</b>	<b>Vert (3)</b>
<b>H<sub>2</sub>S</b>	S <sub>2</sub> O <sub>3</sub> <sup>2-</sup>	(Thiosulfate Réductase)	S <sup>2-</sup> (H <sub>2</sub> S)	<b>Fer III</b>	/	<b>Noir</b>	<b>Incolore (jaune pâle)</b>
<b>URE</b>	Urée	Uréase	NH <sub>4</sub> <sup>+</sup> (HCO <sub>3</sub> <sup>-</sup> )	<b>RP</b>	/	<b>Rouge</b>	<b>Jaune</b>
<b>TDA</b>	Tryptophane	Tryptophane Désaminase (TDA)	Acide indole pyruvique NH <sub>3</sub>	/	<b>TDA / immédiat (Fer III)</b>	<b>Marron Brun</b>	<b>Jaune</b>
<b>IND</b>	Tryptophane	Tryptophanase	Indole A. pyruvique NH <sub>3</sub>	/	<b>James / immédiat ou Kovacs / 2min</b>	<b>Rouge</b>	<b>Incolore Jaune</b>
<b>VP</b>	Pyruvate	/	Acétoïne	/	<b>VP1 (KOH) + VP2 (α-naphtol) / 10min</b>	<b>Rouge</b>	<b>Incolore (5)</b>
<b>GEL</b>	Gélatine	Gélatinase	Acides Aminés	/	/	<b>Noir</b>	<b>Incolore (+particules intactes)</b>
<b>GLU</b>	Glucose	/	Acides	<b>BBT</b>	/	<b>Jaune</b>	<b>Bleu ou bleu-vert (4)</b>
<b>SUCRES (AUXAN.)</b>	Man, Ino, Sor, Rha, Sac, Mel, Amy, Ara	/	Acides	<b>BBT</b>	/	<b>Jaune</b>	<b>Bleu ou bleu vert (4)</b>
<b>NO<sub>2</sub><sup>-</sup>/N<sub>2</sub></b>	NO <sub>3</sub> <sup>-</sup> (cupule GLU)	Nitrate Réductase	NO <sub>2</sub> <sup>-</sup> ----- N <sub>2</sub>	/	<b>Nit1 + Nit2 / 2min</b>  <b>(Zinc)</b>	<b>Rouge</b> ----- <b>Incolore</b>	<b>Incolore</b> ----- <b>Rouge</b>

- (1) une très légère couleur jaune est positive
- (2) une couleur orange après 48H D'INCUBATION doit être considérée comme négative
- (3) le résultat se lit dans la cupule (zone aérobie)
- (4) la fermentation commence dans la partie inférieure des tubes et l'oxydation dans la cupule
- (5) une légère coloration rose après 10 minutes doit être considérée comme négative