

## API Campy

### Principe :

La galerie API Campy comporte 20 microtubes contenant des substrats déshydratés. Elle est composée de deux parties. La première partie de la galerie est inoculée avec une suspension dense qui réhydrate les substrats. Les réactions produites pendant la période d'incubation se traduisent par des virages colorés spontanés ou révélés par l'addition de réactifs.

La deuxième partie de la galerie est inoculée avec un milieu minimum, incubée en atmosphère microaérophile. Les bactéries croissent si elles sont capables d'utiliser le substrat correspondant ou si elles sont résistantes à l'antibiotique testé.

La lecture de ces réactions se fait à l'aide du Tableau de lecture et l'identification est obtenue en consultant la liste des profils de la notice ou le tableau d'identification si nécessaire, ou à l'aide d'un logiciel d'identification.

### Technique :

- **Préparation de la galerie :**

Sortir la galerie de son emballage.

Séparer la galerie en deux parties, selon la pliure centrale, en évitant de poser les doigts sur les cupules.

Préparer deux boîtes d'incubation.

Inscrire la référence de la souche sur les languettes latérales des boîtes.

Répartir environ 3 mL d'eau distillée ou déminéralisée dans les alvéoles du fond.

Déposer stérilement la galerie dans la boîte d'incubation.

Jeter le sachet déshydratant.

- **Préparation de l'inoculum :**

Ouvrir une ampoule d'API NaCl 0,85% Medium.

A l'aide d'un écouvillon stérile, prélever toute la culture préalablement préparée.

Réaliser une suspension d'opacité égale à 6 de McFarland.

- **Inoculation de la galerie :**

- **Premièrement :**

Tests URE à PAL de la première partie de la galerie et test H<sub>2</sub>S de la deuxième partie de la galerie.

Délivrer environ 80-100µL de la suspension précédente dans chaque tube, en évitant la formation de bulles.

Remplir la partie tube du test H<sub>2</sub>S.

Recouvrir le test URE d'huile de paraffine en créant un léger ménisque convexe.

Refermer la boîte d'incubation de la première partie de la galerie.

Incuber 24 heures à 36°C en aérobiose.

- **Deuxièmement :**

Tests GLU à ERO de la deuxième partie de la galerie.

Ouvrir une ampoule d'API AUX Medium et y transférer environ 150µL de la suspension précédente.

Bien homogénéiser.

Répartir cette nouvelle suspension dans les tubes et cupules, en évitant la formation d'un ménisque convexe ou concave.

Refermer la boîte d'incubation de la deuxième partie de la galerie.

Incuber 24 heures à 36°C en microaérophilie.

**Lecture :**

- **Première partie :**

Après incubation, la lecture de la galerie doit se faire en se référant au Tableau de Lecture.

Réaliser les tests nécessitant l'addition de réactifs : voir tableau de résultats.

- **Deuxième partie :**

Pour lire les tests d'assimilation ou d'inhibition de croissance, il faut que le test SUT soit positif.

## **Identification :**

- **Avec le tableau d'identification :**

Comparer les réactions notées sur la fiche de résultats avec celle du tableau ;

- **Avec le catalogue analytique :**

Les tests sont regroupés en groupe de 3, et une valeur (1,2 ou4) est indiquée pour chacun.  
Additionner à l'intérieur de chaque groupe les nombres correspondants aux tests positifs.

On obtient un nombre 7 chiffres qui sert de code d'identification.

- **Avec un logiciel d'identification.**

### Tableau de lecture de la galerie miniaturisée Api 20A

Tests	Substrat	Caractère recherché	Résultats	
			Négatif	Positif
<b>URE</b>	Urée	Uréase	Jaune	Rouge/Orange
<b>NIT</b>	Potassium nitrate	Réduction des nitrates	<b>NIT 1 + NIT 2 / 5 min</b>	
			Incolore	Rose/rouge
<b>EST</b>	5-bromo-4-chloro-3-indoxyl-acétate	Estérase	Incolore Bleu-pâle	Turquoise
<b>HIP</b>	Sodium hippurate	Hippurate	<b>NIN / 5 min</b>	
			Incolore Gris-bleuté	Violet
<b>GGT</b>	Acide $\gamma$ L-glutamique- $\beta$ -naphtylamide	Gamma-glutamyl transférase	<b>FB / 5 min</b>	
			Incolore	Orange intense
<b>TTC</b>	Triphényl-tétrazolium chlorure	Réduction du chlorure de triphényl-tétrazolium	Incolore Rose pâle	Rose/rouge ou dépôt au fond de la cupule
<b>PyrA</b>		Enzymes	<b>FB / 5 min</b>	
<b>ArgA</b>			Incolore	Orange/pourpre
<b>AspA</b>				
<b>PAL</b>				
<b>H<sub>2</sub>S</b>	Sodium thiosulfate	H <sub>2</sub> S	Incolore	Noir
<b>GLU</b>	Glucose	Assimilation	Transparence	Trouble
<b>SUT</b>	Sodium succinate	Assimilation		
<b>NAL</b>	Acide nalidixique	Inhibition de croissance		
<b>CFZ</b>	Sodium céfazoline	Inhibition de croissance		
<b>ACE</b>	Sodium acétate	Assimilation		
<b>PROP</b>	Acide propionique	Assimilation		
<b>MLT</b>	Acide malique	Assimilation		
<b>CIT</b>	Trisodium citrate	Assimilation		
<b>ERO</b>	Erythromycine	Sensibilité-prédiction thérapeutique		