

# Protocole n°86

## Kit Quick-TB

(Réf. : 361560-0000)

### Kit de coloration à froid pour la détection des mycobactéries

#### Principe :

Le kit Quick-TB utilise une coloration de Ziehl-Armand, variante de la technique de Ziehl-Neelsen, qui permet une détection des mycobactéries ou Bacilles Acido-Alcoolo-Résistants (B.A.A.R.) dont la structure très particulière de la paroi rend difficile la pénétration d'agents décolorants. Cette propriété permet aux B.A.A.R. de conserver la coloration par la Fuchsine phéniquée RAL. L'utilisation du Colorant d'Armand permet de réaliser simultanément la décoloration et contre-coloration de toutes les bactéries non acido-alcoolo-résistantes, des éléments cellulaires et du fond de la préparation. Dans cette technique de coloration rapide à froid, le temps de contact avec la Fuchsine phéniquée RAL est réduit.

#### Description du kit :

Fuchsine phéniquée RAL	1 x 125 mL
Colorant d'Armand	1 x 125 mL

Le coffret permet de réaliser environ 125 à 200 lames.  
Temps de réalisation : 6 minutes.

#### Recharges disponibles :

Fuchsine phéniquée RAL Réf. 365240-	0125, 1000 mL
Colorant d'Armand Réf. 360100-	0125, 0500 ou 1000 mL

#### Préparation des échantillons :

Les échantillons doivent être préparés conformément aux méthodes en vigueur dans le laboratoire, en l'application de l'Arrêté du 26 novembre 1999 relatif à la bonne exécution des analyses de biologie médicale, J.O. n°287 du 11 décembre 1999.

Il est nécessaire de réaliser une fixation préalable à la chaleur et/ou à l'alcool à chaud. (cf. Note 01 : Fixation des frottis bactériens pour la détection des mycobactéries)

#### Mode opératoire :

Veillez lire attentivement l'intégralité des informations qui suivent avant d'utiliser le produit.

- Placer le frottis fixé sur le support de coloration.
- Recouvrir la lame avec la Fuchsine phéniquée RAL (flacon ❶) pendant 5 minutes.
- Rejeter le colorant et rincer à l'eau courante.
- Recouvrir la lame avec le Colorant d'Armand (flacon ❷) pendant 1 minute.
- Rincer brièvement à l'eau courante et laisser sécher le frottis.
- Lecture au microscope, objectif x100 à immersion.

#### Résultats :

B.A.A.R. : rose.

Fond de la préparation : bleu.

#### Recommandations et/ou notes d'utilisation :

Produit destiné à un usage exclusivement professionnel pour le Diagnostic in vitro. L'enlèvement et le traitement des déchets chimiques et biologiques doivent être effectués par une entreprise spécialisée et agréée.

Température de stockage : 15 – 25 °C.

En fonction de l'épaisseur du frottis, il peut être nécessaire d'augmenter le temps de la Fuchsine phéniquée RAL.

Afin de réaliser un screening des échantillons de prélèvements, il est conseillé d'utiliser un préalable une technique de fluorescence à l'auramine.

La constatation d'un seul bacille sur toute la lame laisse planer un doute et doit toujours entraîner la répétition de l'examen microscopique sur un autre prélèvement.

Dans tous les cas, la réponse du bactériologiste devra toujours faire référence au nombre de champs observés et être, par conséquent, exprimée sous forme de « absence de BAAR sur 200 (ou 100) champs microscopiques » et non sous forme de « bacilloscopie négative ».

La réponse « bacilloscopie positive » est également une mauvaise réponse car elle ne renseigne pas sur la richesse relative en bacilles du crachat. Un point essentiel est de donner un résultat quantitatif.

#### Références Bibliographiques :

AUBERT E., « Cold » Stain for Acid-Fast Bacteria, Canad. J. Public Health, n°41, 1950, p. 31-32.

CLARK G., *Staining Procedures*, Williams & Wilkins, 4<sup>ème</sup> éd., 1981, p. 384-385.