

La préparation des cyanobactéries pour la microscopie optique repose sur une observation à l'état frais entre lame et lamelle, sans coloration agressive, pour préserver leurs pigments et structures naturels.

Matériel nécessaire

- Une lame et une lamelle propres
- Une pipette compte-gouttes
- Un échantillon de cyanobactéries (suspension liquide ou fragment de biofilm)
- De l'eau (ou du milieu de culture d'origine) comme milieu de montage
- **Étapes de la préparation**
- **Prélèvement** : Prélevez une petite quantité de la suspension ou du tapis microbien à l'aide de la pipette.
- **Dépôt** : Déposez une seule goutte de l'échantillon au centre de la lame propre.
- **Pose de la lamelle** : Appliquez la lamelle délicatement en biais pour éviter la formation de bulles d'air.
- **Ajustement** : Retirez l'excès de liquide sur les bords avec un papier absorbant si nécessaire.
- **Conseils d'observation**
- **Grossissement** : Commencez par observer au faible grossissement (objectif x10) pour repérer les colonies ou les filaments, puis utilisez l'immersion (objectif x100) pour détailler les cellules, les hétérocystes ou les gâines mucilagineuses.
- **Spécificité** : L'utilisation de la fluorescence (excitation adaptée aux phycobiliprotéines) permet de confirmer la présence de cyanobactéries en exploitant leur autofluorescence naturelle.