

# Sommaire

## Séances I & II : Sécurité et Techniques de Base

- **TD 1 : Le laboratoire de microbiologie**
  - Présentation du matériel (bec Bunsen, étuve, autoclave).
  - Règles d'hygiène et de sécurité.
- **TD 2 : Stérilisation et Désinfection**
  - Principes et méthodes (chaleur humide/sèche, filtration).
  - Préparation de milieux de culture.

## Séances III & IV : Culture et Morphologie

- **TD 3 : Observation et Morphologie**
  - Microscopie optique (utilisation de l'objectif à immersion).
  - Observation à l'état frais (mobilité).
  - Préparation et fixation d'un frottis bactérien.
- **TD 4 : Techniques d'Ensemencement et d'Isolement**
  - Préparation de dilutions décimales.
  - Techniques d'isolement (ensemencement par épuisement).
  - Étude des colonies (morphologie macroscopique).

## Séances V & VI : Caractérisation et Quantification

- **TD 5 : Colorations Différentielles**
  - Réalisation et interprétation de la **Coloration de Gram** (différenciation Gram+ / Gram-).
  - Autres colorations (Ex : coloration de Ziehl-Neelsen, coloration des spores).
- **TD 6 : Dénombrement microbien**
  - Technique du dénombrement en surface ou en profondeur (*Plate count*).
  - Calcul de l'Unité Formant Colonie (UFC/mL).

## Séances VII & VIII : Physiologie et Identification

- **TD 7 : Tests physiologiques et biochimiques**
  - Recherche du type respiratoire (test de Hugh et Leifson).
  - Tests enzymatiques : Catalase, Oxydase.
  - Étude de l'utilisation des glucides et des protéines (galeries biochimiques API).
- **TD 8 : Applications**
  - Étude de l'efficacité des antiseptiques et des désinfectants.
  - Antibiogramme (test de sensibilité aux antibiotiques).