
BMB168 a été créée en 2012 dans le but d'augmenter l'efficacité de la mise en place des techniques de biologie moléculaire et de biochimie dans notre unité. Cela permet aux personnes qui n'ont pas les connaissances et/ou l'expérience suffisante dans ces domaines de profiter de notre expertise. Nous sommes à votre disposition pour réaliser des clonages et purifier des protéines mais également pour vous former ou vous conseiller sur des techniques spécifiques.

Notre rôle : Élaborer des constructions d'ADN et purifier les protéines

Conditions d'utilisation:

La plateforme BMB est ouverte aux personnels de l'UMR168 et de l'Institut (sous certaines conditions). Pour les utilisateurs internes, merci de suivre la procédure suivante:

- Décrire votre projet en envoyant un mail à l'adresse : BMB168@curie.fr en mettant en copie votre chef d'équipe/chef de projet.
- Ensuite, une réunion est organisée avec l'équipe BMB168 pour mettre en place une stratégie pour réaliser le projet.
- Si vous souhaitez réaliser vous-même vos expériences, on peut vous apporter une assistance technique en vous formant sur les techniques et appareils présents à la plateforme.

Cette procédure est obligatoire pour avoir accès à la plateforme BMB de l'UMR168 et pour recevoir une formation/assistance.

BMB168 se trouve au 3ème étage du Pavillon Curie. Lors de l'utilisation des équipements partagés, il faudra s'il vous plaît respecter les règles suivantes : [Règles troisième étage](#)

Ce qu'on peut faire pour vous (ou vous guider pour le faire vous-même):

Biologie Moléculaire:

- Clonage (digestion/ligation, InFusion ligation, Gateway cloning)
- Séquençage
- Purification d'ADN (Maxi prep etc)



Service de Biologie Moléculaire et Biochimie UMR168 - Laboratoire Physico Chimie Curie

- PCR (amplification d'ADN)
- Mutagénèses
- Préparation d'ADN génomique
- qPCR (PCR quantitative)
- Microarrays
- FISH
- clonage pour CRISPR

Purification de Protéines:

- Systèmes d'expression des protéines: E. coli, levure (*S. cerevisiae*), baculovirus (Sf9 cellules insectes), cellule de mammifère (Flp-In system HEK293 cells), expression de protéines in vitro
- Purification de protéines issues de tissus (cerveau, muscle...)
- Chromatographie d'affinité utilisant des étiquettes (His, GST etc)
- FPLC purification avec/sans étiquettes
- Analyse des protéines en spectrophotométrie de masse
- Purification de protéines membranaires
- Techniques de base : gels SDS-PAGE, gels native, dosage de la concentration des protéines en Bradford, marquage des protéines avec des marqueurs fluorescents (Alexa etc.)