

Compétences techniques

Biochimie / Biologie moléculaire

Techniques de clonage, production, purification et caractérisation de protéines. Modification de protéines et de gènes par mutagenèse dirigée. Contrôle qualité de molécules pharmacologiques par analyses biochimiques.

Biologie cellulaire

Culture et entretien de lignées et de cellules primaires, isolation de cellules sanguines, stimulation chimique de cellules sanguines et analyse en cytométrie.

Microbiologie

Techniques d'isolement et de caractérisation de bactéries, levures, mycètes, étude de bactériophages, génie fermentaire. Etude du spectre de différents antibiotiques par screening ainsi que des concentrations minimales inhibitrices et bactéricides.

Compétences transversales

Autonomie et capacité d'adaptation, esprit d'analyse et de synthèse, polyvalence, prise d'initiative, gestion des stocks, recherche bibliographique, mise au point et test de protocoles.

Appareils

Quant-Studio 3, ELLA, Cytomètre de paillasse en monomarquage, Dichroïsme circulaire, HPLC, Stopped flow, Microscope épi-fluorescence, Bioréacteur / fermenteur, DLS, Microcalorimétrie.

Logiciels

PYMOL, Expasy, Bioedit, Uniprot, Quant Studio 3, Plateforme ELLA, GraphPad

Certification

Sauveteur secouriste du travail
Hygiène et sécurité de laboratoire (CNCFE)
Validation de méthodes cliniques ELISA et RT-qPCR

Langues

Anglais : niveau B1

Diplômes et formations

De 2019 à 2021

Master Sciences du vivant

[Faculté des Sciences et Technologies](#) - Vandœuvre-lès-Nancy

- M2 Recherche en Biologie Santé
- M1 Biochimie Biologie Moléculaire et Régulations Cellulaires

De 2018 à 2019

Licence professionnelle Biotechnologies, Bio-industries

Spécialité protéines recombinantes

[IUT Nancy Brabois : Génie Biologique Santé](#) - Villers-lès-Nancy

De 2016 à 2018

BTS Biotechnologies

[Lycée Stanislas](#)

De 2014 à 2016

Baccalauréat technologique STL Biotechnologies

[Lycée Stanislas](#)

Expériences professionnelles

Depuis juin 2021

Assistante ingénieure en recherche clinique

[INOTREM contrat UL – Vandœuvre-lès-Nancy](#)

Essai clinique CoviTREM-1 : Réalisation de la partie analytique d'un essai clinique de phase 2.

- Utilisation de méthodes cliniques validées : RT-qPCR, ELISA et ELLA
- Techniques d'isolation de cellules sanguines
- Gestion des échantillons et du stock clinique, analyse et traitement des résultats analytiques
- Encadrement d'une stagiaire de BTS

Recommandation : Marc DERIVE CSO et co-fondateur d'INOTREM

Mail : md@inotrem.com

Janvier 2021 – juin 2021

Stagiaire en recherche pré-clinique

[INOTREM – Vandœuvre-lès-Nancy](#)

Sujet : Implication de TREM-1 dans la perméabilité vasculaire au cours du choc septique.

- Extraction de protéines et d'ARN sur organes murins, RT-qPCR
- Western-Blot, ELISA et ELLA
- Gestion et réception des commandes

Février 2019 – mai 2019

Stagiaire en recherche fondamentale

[IMoPA – Biopôle – Vandœuvre-lès-Nancy](#)

Sujet : Mise au point de la production d'une forme soluble du récepteur transmembranaire.

- Techniques de clonage et production chez *E. coli*
- Western-Blot, techniques de dénaturation (urée), et solubilisation de protéines (dilutions en tampons et dialyses)

Janvier 2018 – mars 2018

Stagiaire en recherche fondamentale

[UMS Silva – Université de Lorraine, Vandœuvre-lès-Nancy](#)

Sujet : Traçage isotopique du carbone récemment assimilé dans des feuilles de hêtres soumis à différents traitements.

- Extraction et purification des macromolécules des feuilles
- Dosages spectrophotométriques (glucose et protéines)
- Purification par chromatographies échangeuses d'ions
- Notions d'IRMS

Mai 2017 – juin 2017

Stagiaire en recherche fondamentale

[UR AFPA – Université de Lorraine, Vandœuvre-lès-Nancy](#)

Sujet : Mise au point d'un cycle de l'azote en bassin d'aquaculture.

- Dosages spectrophotométriques de l'ammonium et des nitrites
- Mesures des différents paramètres physicochimiques de l'eau
- Participation à la gestion de la plateforme d'aquaculture