|  |  |  |
| --- | --- | --- |
|   | Matin | Après-midi |
| Lundi 9h | Présentation du TPAmplification par PCR de *lamAcat*Dépôt sur gel d’agarose pour vérificationCulture *E. coli* avec vecteur d’expression vide pFO4Analyse Primer ? (si salle info dispo) |
| Mardi 9h | Extraction plasmidique du vecteur pFO4 et quantificationPurification des produits de PCRDépôt sur gel des amplicons purifiés et du vecteur pFO4Digestion des fragments PCR et du vecteurPurification des produits digérésLigation du gène digéré dans le vecteurTransformation du produit de ligation dans les cellules DH5α |
| Mercredi 9h | PCR sur colonie | Mises en culture liquide des clones |
| Jeudi 9h | Extraction des vecteursTransformation en souche d’expression |
| Vendredi 9h | Intervenant :Pi Nyvall-Collen, Responsable R&D Amadeite (Olmix)Culture en milieu ZYP 3 j à 20°C | TD Bio-informatique Salle IGM |
| Lundi 9h | Centrifugation des culturesCongélation des culotsVérification de la surexpression de LamAcat sur gel SDS-PAGE | Cassage des cellulesDébut de purification |
| Mardi 9h | Suite de la purification des protéinesVérification sur gel SDS-PAGEConcentration et changement de tampon de la protéine purifiée |
| Mercredi 9h | Etudes des paramètres cinétiques de LamAcatExpériences de cristallogenèse sur LamAcat (intervention d’A. Jeudy, AI CNRS) |
| Jeudi 9h | Intervenant :Morgane Rousselot (Agrival) | Résultats et discussionMise en forme du compte rendu |
| Vendredi 9h | Compte rendu oral |