
Compte rendu du Comité Technique de Laboratoire du 14 mai 2013

Présents : ALCON Carine, BAUDOT Hugues, BERGER Nathalie, CHAY Sandrine, FOURCROY Pierre, GOJON Alain, KROUK Gabriel, LECOCQ Franck, PICAUD Rogatien, SANCHEZ Frédéric, VERDOUCQ Lionel.

Le prochain CTL aura lieu le **mardi 18 juin 2013 à 9h30**

1- Remplacement de Jossia Boucherez pour assurer les programmes "congélateurs" Fermentas et Promega

Pour les deux fournisseurs, la charge de travail est assez conséquente.

Outre le suivi des commandes et la réception des colis, cette charge réside essentiellement dans les problèmes logistiques avec les fournisseurs et/ou la gestion de BPMP ainsi que les dysfonctionnement des cartes d'accès pour Promega.

Il est proposé de séparer ces deux fournisseurs pour répartir le travail et trouver des volontaires plus « facilement ».

Jossia accepte de continuer d'assurer le service en attendant l'arrivée des volontaires.

2- Continuité de service à la laverie (équipe Intégration)

Xavier étant absent au CTL, aucune décision n'a été prise. Un consensus a cependant été trouvé et sera proposé à Xavier: lorsque Xavier est en congés, chaque équipe désigne une personne responsable du chargement de la machine à laver de la laverie et au moment de lancer la machine, les personnes des services communs qui savent utiliser la machine à laver se proposent de la démarrer.

Ce point sera rediscuté au prochain CTL.

3- Réparation des Clim de la pièce des congélateurs et de la salle CIV (RdC) (équipe Intégration)

La clim de la salle CIV est réparée depuis une semaine !

La réparation de la clim de la pièce des congélateurs est en cours mais est bloquée au niveau de SPA.

Hugues se propose de gérer lui-même les relations avec le réparateur.

4- Débit connexion internet ? (équipe Intégration)

Gabriel Krouk observe des délais de chargement de données (articles, transcriptome) trop long.

Henrique signale qu'un plan sur 2 ans débute actuellement pour changer l'infrastructure du réseau du centre. Ces travaux nous feront passer d'un débit de 100Mb à un débit de 1Gb.

Il faut cependant savoir que la structure même du réseau du centre impose de partager ce débit entre tous les ordinateurs de l'IBIP.

5- Choix de la recette du milieu LB commun préparé par Xavier (Sandrine Chay; voir documents joints)

La recette P2 a été validée par le CTL

6- Aménagement du patio (préparation de devis pour présentation du projet en comité technique de l'IBIP) (Hugues)

Un devis d'environ 400 euros a été présenté pour du film géotextile et des graviers pour éviter l'apparition d'adventices.

Il sera présenté au LEPSE le 14 juin lors du comité technique de l'IBIP.

7- Bac de rangement pour déchets informatique (Rogatien/Hugues)

Un devis de 1200 euros comprenant des bacs de rangement du matériel informatique à éliminer ainsi que des bacs de rétention pour les bidons de déchets chimiques imposés par les normes hygiène et sécurité a été présenté.

Le CTL a validé cet achat.

8- Réflexion sur un échange éventuel de pièce entre atelier (pièce 30) et pièce azote liquide et déchet labo solide (pièce 31)

Le personnel technique (Rogatien/Hugues) souhaitant (si possible) un espace un peu plus important pour l'atelier (bricolage en tout genre).

Le CTL est d'accord pour un échange entre la pièce à azote et l'atelier.

9- Remplacement du lecteur de gel du 1er étage

L'imageur de fluorescence FLA 300 Fuji de protéomique a été récupéré, il faut lui trouver un référent.

Cet appareil permet une imagerie haute définition avec des molécules fluorescentes de type SYBR ou autre EVA Green ainsi que les colorants pour protéines comme le SYPRO Ruby.

L'ancien imageur doit être réparé et servira pour les détections au BET (pour les nostalgiques)

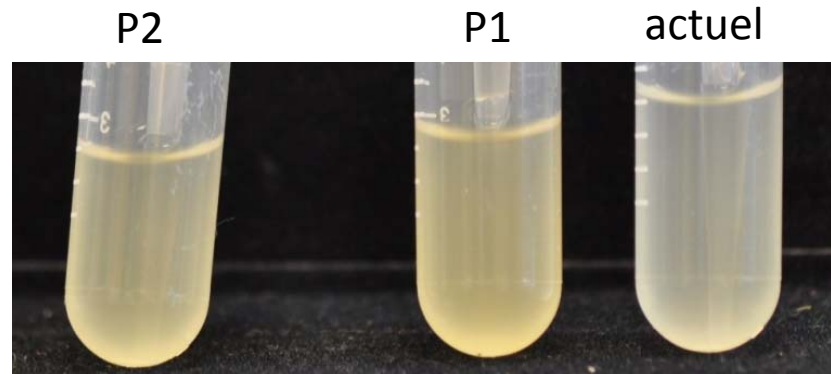
10- Gestion des congélateurs :

Les sondes de contrôle ont été achetées par Hugues mais les -50°C doivent être vidés et décongelés pour faire passer la sonde à travers la paroi.

Il reste le problème du congélateur de secours qui ne descend pas plus que -35°C et qu'il faut donc faire réparer ou changer.

Test de LB

1 colonie dans 3ml LB+ antibio O/N



Rendement de miniprep:

Actuel: 30ng/μl en moyenne

P1, P2, P3: 250ng/μl en moyenne

Transformation d'un produit de ligation (même ligation étalée sur différents LB agar)

Actuel 3 colonies/ boîte

P1 38 colonies/ boîtes

P2 34 colonies/ boîtes

P2 et P1 sont ok

P2 est le plus simple à préparer (pas de pH à ajuster)

PROTOCOLE 1 (P1)

LB liquide (1 L):

-10 g tryptone

-5 g yeast extract

-10 g NaCl

-950 mL d'eau distillée.

-Ajuster à pH 7.0 avec NaOH 1N

-compléter le volume à 1 litre.

LB agar:

-Ajouter 15 g d'agar /L.

PROTOCOLE 2 (P2)

LB liquide (1 L):

- 5g tryptone
- 5g peptone
- 5g yeast extract
- 5g NaCl
- compléter le volume à 1 litre (sans ajuster le pH)

LB agar:

- Ajouter 12 g d'agar /L.

PROTOCOLE ACTUEL

LB Low-Salt : Mettre des gants et une blouse

Dissoudre dans 1 litre d'eau MilliQ

10 g de Bactopeptone

5 g de NaCl

5 g de yeast extract

Ajuster à pH 7.5 avec NaOH 1M.

Autoclaver

LB Low-Salt solide Ajouter 7.5 g d'agar dans 2 bouteilles d'1 litre et verser 500 ml de LB dans chaque bouteille.

On divise par 2 le volume pour éviter de se bruler ou de faire déborder le liquide lorsqu'on le fait fondre au micro onde avant de couler les boites.

Références des produits

Sigma

Bactopeptone P0556

Agar type E A4675

Euromedex

NaOH 2020

NaCl #1112-A

Yeast extract UY 2010