



Réf LH 06

: Objectifs

- Apprendre les principes de l'hybridation *in situ*
- Connaître et comprendre les différentes étapes des techniques d'hybridation *in situ* et des techniques FISH
- Savoir interpréter les lames FISH

: Public intéressé

Tout professionnel intéressé par les techniques d'HIS :

- Technicien
- Ingénieur
- Cadre de laboratoire
- Chercheur...

Prérequis :

- Exercer les techniques histologiques et d'hybridation *in situ* pour le diagnostic ou la recherche
- Notion de biologie

: Programme

J1 : même programme que formation LH 05

- Principe de l'hybridation *in situ*
- Les différentes cibles :
 - o ADN, ARN, microARN
- Les différentes sondes existantes :
 - o Sonde ADN, Sonde ARN, oligonucléotide
 - o Sondes modifiées : PNA, LNA
- Les différents marqueurs :
 - o Digoxygénine, Biotine, Fluorochrome
- Les différentes techniques existantes :
 - o Techniques classiques et amplifiées
- Les différentes étapes de l'hybridation *in situ* :
 - o Les prétraitements
 - o L'hybridation
 - o La révélation
- Les différents échantillons :
 - o Les tissus frais
 - o Les tissus fixés et inclus en paraffine
 - o Les cellules
- Optimisation des techniques en fonction du type d'échantillon à étudier

J2 : journée FISH

- Explication d'un microscope à fluorescence, filtres
- Hybridation FISH 2 sondes et FISH 3 sondes
- Techniques FISH
 - o Différentes étapes
 - o Différentes techniques FISH cytologie / histologie
 - o Artéfacts – solutions
- Mise en évidence des altérations de l'ADN
 - o Amplification : exemples Her2 et MDM2
 - o Translocation : exemple Ros1
 - o Délétion et fusion : exemple PDGFRA (sondes 3 couleurs)
 - o Fusion : exemple ALK
 - o Inversion : exemple ALK / ELM4
- Application en clinique avec lecture – intérêt – limites
 - o HER 2
 - o MDM2
 - o Ros1
 - o Bcl2 / IGH
 - o PDGFRA

: Intervenant

- ❖ Lydie VENTEO, Docteur ès Sciences, Société Label Histologie Histologiste et spécialiste des techniques histologiques et de biologie moléculaire en ACP et recherche. Enseigne depuis plus de 20 ans.
- ❖ Dr Christian GARBAR, responsable de l'unité d'Anatomie et de Cytologie Pathologiques, Institut Jean Godinot, Enseigne depuis plus de 25 ans.

: Supports pédagogiques

- Power Point, analyse d'images
- Chaque participant reçoit un livret contenant les apports théoriques et exercices pratiques
- Evaluation sous forme de QCM – pédagogie active

: Lieu

- Reims : CARC 9 rue Pingat, accès aux personnes à mobilité réduite
- Possibilité de formation en intra-entreprise : nous contacter pour tout renseignement
- Possibilité de formation à la carte: nous contacter pour tout renseignement

: Durée de la formation
2 jours, soit 14 heures

Tarif : 1 000 € net de taxe / personne
(Déjeuner et pause inclus)
Les frais de transport et hébergement sont en sus