



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



- Tout professionnel intéressé par l'histologie :
- Technicien
 - Cadre technique
 - Ingénieur
 - Chercheur...

Pré-requis



- Exercer les techniques histologiques pour le diagnostic ou la recherche
- Notion de biologie

Intervenant



- Lydie VENTEO, Docteur ès Sciences, Histologiste et spécialiste des techniques histologiques et de biologie moléculaire en ACP et recherche
- Dr Christian GARBAR, Anatomo-cyto pathologiste, Institut de Cancérologie de Lorraine.

30



Programme

J1 : même programme que formation LH 05

- Principe de l'hybridation *in situ*
- Les différentes cibles : ADN, ARN...
- Les différentes sondes existantes : sonde ADN, ARN, oligonucléotide et Sondes modifiées
- Les différents marqueurs des sondes
- Les différentes techniques existantes : classique et amplifiées
- Les différentes étapes de l'hybridation *in situ*
- Les différents échantillons
- Optimisation des techniques



J2 : journée FISH

- Microscope à fluorescence, filtres
- Hybridation FISH 2 sondes et FISH 3 sondes
- Différentes techniques FISH cytologie / histologie
- Artéfacts – solutions
- Mise en évidence des altérations de l'ADN par FISH
 - o Amplification, Translocation, Délétion et fusion, Fusion, Inversion
- Application en clinique avec lecture – intérêt – limites :
 - o HER 2, MDM2, Ros1, Bcl2 / IGH, PDGFRA

Moyens pédagogiques

- Power Point, analyse d'images
- Chaque participant reçoit un livret contenant les apports théoriques et la bibliographie
- Pédagogie active
- Evaluation sous forme de QCM et en continu



Conditions d'accès – durée – tarif

- Reims : CARC 9 rue Pingat, accès aux personnes à mobilité réduite
- Durée de la formation : 2 journées, soit 14 heures
- Tarif : 1 100 € net de taxe / personne (Déjeuner et pauses inclus)
- Délais d'accès : 2 semaines

