

Objetivo general

El objetivo global de la actividad es dar a conocer la utilidad y aplicaciones de la técnica de hibridación in situ fluorescente (FISH) en el diagnóstico, pronóstico y seguimiento de las neoplasias hematológicas.

Objetivos específicos

Se pretende conseguir que los alumnos sean capaces de realizar esta técnica en su laboratorio, aprendiendo tanto la parte de diseño de la estrategia a aplicar en cada caso (decidir cuál es la sonda adecuada y el tejido a utilizar) como la parte puramente de procesamiento de las muestras hematológicas, y la parte de valoración e interpretación de resultados.

El curso va dirigido a

- Especialistas en hematología y residentes de la especialidad que quieran conocer mejor la metodología de las técnicas de hibridación in situ fluorescente y sus aplicaciones en el diagnóstico y pronóstico de neoplasias hematológicas.
- Especialistas y residentes de anatomía patológica.
- Otros profesionales del campo de las Ciencias de la Salud: biólogos, analistas clínicos, farmacéuticos u otros licenciados o diplomados que trabajen en el campo de la hematología.

Secretaría técnica

GRUPO ACCIÓN MÉDICA, S.A.

c/ Balcells, 21-25, bajos, oficina 1. 08024 Barcelona

Tfno.: 93 285 75 55 • Fax: 93 285 75 56

Correo electrónico:

jcbaglietto@accionmedica.com



FEHH



VI CURSO DE HIBRIDACIÓN *IN SITU* FLUORESCENTE (FISH) APLICADA AL DIAGNÓSTICO HEMATOLÓGICO

ORGANIZADO POR LA FUNDACIÓN ESPAÑOLA
DE HEMATOLOGÍA Y HEMOTERAPIA

Directora

Blanca Espinet

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

10 y 11 de mayo de 2011

ESCOLA DE CITOLOGIA HEMATOLÒGICA
SOLEDAD WOESSNER

LABORATORI DE CITOGÈNÈTICA MOLECULAR
SERVEI DE PATOLOGIA. HOSPITAL DEL MAR.
PARC DE SALUT MAR. BARCELONA

SOLICITADA ACREDITACIÓ A SEAFORMEC

Equipo docente

Directora

Blanca Espinet

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

Profesores

Marta Salido

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

Francesc Solé

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

Rocío Salgado

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

Mar Mallo

Laboratori de Citogenètica Molecular. Servei de Patologia.
Hospital del Mar. Parc de Salut Mar. Barcelona

Martes, 10 de mayo

CLASES TEÓRICAS

09:00-10:00 **Introducción a las técnicas de hibridación *in situ* (I)**
Marta Salido

- ▼ Metodología
- ▼ Tipos de muestras: frescas, improntas, extensiones celulares, material congelado, material parafinado
- ▼ Tipos de sondas aplicadas en diagnóstico: centroméricas, locus específico para deleciones o amplificaciones, locus específico para translocaciones (fusión única, doble fusión, split o break-apart, etc.)

10:00-11:00 **Introducción a las técnicas de hibridación *in situ* (II)**
Mar Mallo

- ▼ Tipos de técnicas aplicadas en investigación:
- ▼ Cariotipo espectral (SKY, Spectral Karyotyping)
- ▼ Sondas de BAC obtenidas de bibliotecas genómicas y marcaje de sondas no comerciales
- ▼ Hibridación genómica comparada, arrays de hibridación genómica comparada y arrays de SNP

11:00-11:30 **Pausa-café**

CLASES PRÁCTICAS

11:30-13:30 **Preparación de las muestras a hibridar**

- ▼ Realización de extensiones de sangre periférica, médula ósea y ganglio linfático procedentes de material fijado de cultivo de citogenética convencional
- ▼ Realización de improntas de ganglio linfático
- ▼ Desparafinización de cortes histológicos de ganglio incluidos en parafina

13:30-14:30 **Almuerzo de trabajo**

14:30-17:00 **Realización de la técnica de FISH**

- ▼ Pretratamientos
- ▼ Desnaturalización
- ▼ Hibridación

Sondas a aplicar:

- Médula ósea / Sangre periférica
- ▼ LSI EGR1(5q31)/D5S23, D5S721 (5p15.2) dual color probe
 - ▼ BCR (9q34)/ABL (22q11.2) dual color dual fusion translocation probe
 - ▼ MLL (11q23) dual color break apart probe
 - ▼ LLC1(LSI P53/LSI ATM)/LLC2(CEP12/LSI13q14/LSI13q34)
- Tejido parafinado (ganglio)
- ▼ BCL2 (18q21)/IGH (14q32) dual color dual fusion translocation probe
 - ▼ IGH (14q32) dual color, break apart rearrangement probe

Nota: Las sondas pueden ser modificadas si hay un interés especial en alguna por parte de los alumnos.

Miércoles, 11 de mayo

CLASES TEÓRICAS

09:00-10:30 h **Aplicación de sondas de hibridación *in situ* al diagnóstico y seguimiento de neoplasias hematológicas (OMS, 2008)**
Blanca Espinet

- ▼ Neoplasias mieloproliferativas
- ▼ Neoplasias mieloides y linfoides con eosinofilia y alteraciones de PDGFRA, PDGFRB y FGFR1
- ▼ Síndromes mielodisplásicos
- ▼ Leucemias agudas mieloides
- ▼ Neoplasias de precursores linfoides
- ▼ Neoplasias de células B maduras
- ▼ Neoplasias de células T maduras

10:30-11:00 h **Valoración de FISH y nomenclatura ISCN 2009**
Rocío Salgado

11:00-11:30 h **Pausa-café**

CLASES PRÁCTICAS

11:30-12:30 h **Realización de la técnica de FISH**

- ▼ Lavados de post-hibridación
- ▼ Contraintinción

12:30-13:30 h **Observación al microscopio de fluorescencia de los casos procesados y valoración de resultados**

13:30-15:00 h **Almuerzo**

15:00-17:00 h **Observación al microscopio de fluorescencia de los casos procesados y valoración de resultados. Repaso y dudas**

Información de interés

Cuota de inscripción

- Socio: 350 € IVA incluido
- No socio: 690 € IVA incluido

Incluye

- Asistencia a las clases
- Documentación y material docente
- Diploma de asistencia

Fecha límite de inscripción:

- 11 de abril de 2011
- Las plazas son limitadas (6 alumnos)
- La selección de alumnos se hará por orden de llegada de las inscripciones

Solo se admitirán inscripciones a través de la web:
www.sehh.org

Cancelaciones

Las cancelaciones recibidas después del 1 de mayo no tendrán derecho a la devolución de la cuota de inscripción