9.B 1991

10

UNIVERSIDAD DE BUENOS AIRES FACULTAD DE CIENCIAS EXACTAS Y NATURALES

DEPARTAMENTO: Química Biológica

ASIGNATURA: Curso de Cultivos Celulares

CARACTER: Post-grado

DURACION: 6 días

HORAS DE CLASE: 42 hs. (7 hs. diarias)

DIRECTOR: Dra. Celia E. Coto

COORDINACION: Lic. Silvia Coronato y Dra. Nélida Candurra

EVALUACION: con examen final

PROGRAMA TEORICO

I. Requerimientos edilicios y personal afectado

- 1. Aspectos físicos del laboratorio de cultivos celulares
- 2. Condiciones de seguridad
- 3. Materiales
- 4. Metodología de trabajo
 - a. Dirección
 - b. Entrenamiento del personal

II. Introducción al cultivo de células

- 1. Historia de los cultivos celulares
- 2. Medios y soluciones para el cultivo de células
 - a. Requerimientos nutritivos básicos
 - b. Requerimientos complejos
- 3. Contaminaciones de los cultivos celulares
 - a. Bacterianas
 - b. Virales
 - c. Celulares
 - d. Micoplasmas
- 4. Conservación y almacenamiento

III. Técnicas generales del cultivo de células

- 1. Obtención de cultivos
 - a. Dispersión y disrupsión
 - b. Medidas de crecimiento y viabilidad
- 2. Cultivos sobres superficies
 - a. Sõlidas
 - B. Semisőlidas

BRA: M. SUSANA D. B. DE PASSERON
DIRECTORA
BIO. QUIMICA BIOLOGICA

Me

VºBº SUB-COMISION
DE DOCTORADO



- 3. Cultivos en suspensión
- 4. Cultivos primarios
 - a. de organos
 - b. de embriones
 - c. de células aisladas
- 5. Clonado celular

IV. Cultivo de células somáticas

- 1. Medida del crecimiento
 - a. Métodos visuales
 - b. Métodos químicos
- 2. Medida de la viabilidad
- 3. Envejecimiento celular
 - a. Esperanza de vida
 - b. Cultivos diploides
 - c. Fibroblastos humanos
 - d. Envejecimiento in-vitro

V. Técnicas especiales de cultivos celulares

- 1. Tipos de cultivos
 - a. Cultivos en capilares
 - b. Cultivos en microcarriers
 - c. Cultivos industriales
- 2. Analisis del ciclo celular: sincronización
- 3. Fusion celular: hibridomas
- 4. Transformación celular

VI. Citogenética de cultivos

- 1. Caracrerización de los cultivos celulares
 - a. Cariotipo
 - b. Bandeo cromosómico

VII. Aplicaciones del cultivo de tejidos

- 1. Técnicas virológicas
- 2. Técnicas inmunológicas
- 3. Producción de vacunas
- 4. Endocrinología

BRAT M. SUSANA D. B. DE PASSERUA

DIRECTORA DIMICA BIOLOGICA ARC. SC

VºBº SUB-COMISION
DE DOCTORADO



PROGRAMA PRACTICO

- Medios de cultivo. Preparación y esterilización de sus componentes.
 Controles de esterilidad.
- Cultivos primarios. Preparación de cultivos a partir de embriones y órganos de ratón.
- Líneas celulares contínuas. Observación. Repiques. Mantenimiento. Recuento celular.
- Conservación de células a bajas temperatura.
- Estudio citogenético de una línea celular contínua.
- Detección de micloplasmas en cultivos celulares.

BIBLIOGRAFIA

- "Methods in enzimology". Vol. LVIII. Cell Culture. Ed. W.B.Jakoby and I.H.Pastan. Academic Press. N.Y. 1979
- "Cell Culture and Somatic Variation" Ed. H. Harris, Holt, Rinehart and Wiston. 1964
- "Methods for Preparation of Media Supplements and Substrata for serumfree animal cell Culture. Cell Culture Methods for Molecular Biology and Cell Biology". Vol. I. Ed. D.W.Barnes, D.A.Sirbasku and G.H.Sato. Alan R. Liss Inc (NY) 1984
- "Métodos de cultivo de los Tejidos y las Células". R.C.Parker. Ed. Atika. Madrid 1967
- "Reading in Mammalian Cell Culture" Ed. R.Pollack. Cold Spring Harbor Laboratory, 1973
- "American Type Culture Collection". Catalogue of Strains II. Fourth Edition. 1983
- "Técnicas en Citogenética". J. Egozcue. Ed. Espaxs. Barcelona. 1971
- "Animal Cell Biotechnology". Ed. R.E. Spier and J.B. Griffiths. Academic Press Inc. 1984
- "Basic Laboratory Techniques in Cell Culture". B.R.Bird and F.T.Forrester.
 U.S.Department of Health and Human Services. Center for Disease Control.
 1981.

BRAT M. SUSANA D. B. DE PASSERON
DIRECTORA
DIRECTORA
DIRECTORA

No

VeBe SUB-COMISION
DE DOOTORADO

"Curso Práctico de Cultivos Celulares" Programa



Lunes

9.00 horas: Introducción al cultivo de células. Medios de cultivo. Cultivos de células, órganos y tejidos. Cultivos en suspensión y adheridos a un soporte.

11.00 horas: Observación del área de cultivo. Observación microscópica de cultivos celulares.

14.00 horas: Práctico: Manejo en esterilidad

Martes

9.00 horas: Cultivos de células: Cultivos primarios. Formas de obtención. Cultivos de macrófagos y linfocitos.

11.00 horas: Práctico: Cultivo primario de embrión de ratón.

Miercoles

9.00 horas: Conservación de células a bajas temperaturas. Subcultivos en monocapas y suspensión. Clonado celular. Crecimiento celular a baja y alta densidad. Viabilidad celular.

14.00 horas: Práctico: Subcultivos de líneas celulares. Recuento celular.

Jueves

9.00 horas: Caracterización de cultivos celulares. Citogenética. 11.00 horas: Contaminaciones en cultivos celulares. Micoplasmas. 14.00 horas: Práctico: Detección de micoplasmas.

Técnicas citogenéticas.

Viernes

9.00 horas: Aplicaciones del cultivo de células: Biotecnología. Interferón. Producción de vacunas.

11.00 horas: Aplicación del cultivo de células a la Virología.

14.00 horas: Práctico: Observación de cultivos primarios y subcultivos realizados en el curso. Cambios de medios. Repiques.

Audiovisuales sobre el tema.

Lunes

9.00 horas: Seminarios sobres temas relacionados al curso.

14.00 horas: Práctico: Observación de todos los cultivos empleados en el curso. Evaluación final.