



14. PROGRAMA ANALITICO

- 1) Lic. María Verónica Ielmini
PROTEÍNAS
Electroforesis en geles. Transferencia a membranas
- 2) Lic. María Verónica Ielmini
ADN I
Aislamiento ADN, geles agarosa, corte y clonado
- 3) Dra. Graciela Boccaccio
CULTIVO DE CELULAS
Líneas celulares, tinciones, drogas anti-citoesqueleto, transfección de plásmidos, genes reporteros, inmunofluorescencia.
- 4) Dr. Fernando Pitossi
ADN II
PCR, RT-PCR. Detección de expresión, RAPD's
- 5) Dr. Pablo Wappner
MICROSCOPIA MODERNA
Embriones Drosophila, "enhancer trap", X-Gal, GFP; patrones cuticulares, líneas transgénicas.
- 6) Dr. Israel Algranati
AMPLIFICACION DE DNA
Preparación de DNA genómico y plasmídico. Hibridización en membranas. Amplificación génica.
- 7) Dr. Víctor Idoyaga
CULTIVO DE TEJIDOS
Proliferación. Índice apoptótico. SNC. Marcación con ^3H
- 8) Dr. Marcelo Dankert
SEPARACION DE CROMOSOMAS
Electroforesis pulsante. Aislamiento de cromosomas. Cultivo de levaduras.
- 9) Dr. Fernando Goldbaum
CRISTALIZACION DE PROTEINAS
"Hanging drop". "Sitting drop". Cristalización en geles
- 10) Dra. Angeles Zorreguieta
MUTAGENESIS BACTERIA "IN VIVO"
Conjugación. Análisis de ADN. Plásmidos, fagos y transposones.
- 11) Dr. Gonzalo de Prat Gay
PLEGAMIENTO DE PROTEINAS
Desnaturalización en el equilibrio. Espectroscopía. Modelos.



- **12) Dr. Ricardo Wolosiuk**
ESTRUCTURA DE PROTEINAS I
Análisis espectrofluorométrico. Sondas analítico-estructurales; reductasa
- **13) Dr. Podhajcer**
EXPRESION DE PROTEINAS RECOMBINANTES
Transfección. Cultivo de células. Proliferación. "Western blot"
- **14) Dr. Podhajcer**
VECTORES VIRALES
Transfección. Transducción viral. Expresión.
- **15) Dr. Luis Ielpi**
SECUENCIACION DE UN FRAGMENTO DE ADN. ANALISIS DE LOS DATOS.
Determinación de la secuencia de nucleótidos de un fragmento de ADN por el método de Sanger, también conocido como el método de terminación de la cadena. Secuencia de un fragmento empleando el kit de Sequenasa II y ³⁵S-ATP, preparación y corrida de un gel de poliacrilamida con doble descarga de muestra, transferencia del gel a papel Whatman 3MM, autorradiografía, y revelado. Enseñanza práctica de lectura de la secuencia de nucleótidos. Análisis de la secuencia obtenida (porcentaje de G+C, zonas promotoras, análisis de RNA-mensajero, en base de datos (blastn, blastp, blastx), marcos de lectura abiertos, traducción, posible función bioquímica, estructura secundaria, hidrofobicidad, segmentos de aminoácidos.
- **16) Bioq. Eduardo Cafferatta / Dr. Martín Radrizzani**
CO-LOCALIZACION DE PROTEINAS
Western blot. Cultivo de células. Inmunocitoquímica. Inmunohistoquímica.
- **17) Dr. Víctor Idoyaga**
CLONADO EN UN PLASMIDO
RT-PCR, pGEM-T. Geles agarosa. Enzimas de restricción
- **18) Dr. Tomás Santa Coloma**
MICROSCOPIA CONFOCAL
Uso y aplicaciones en diversos campos.
- **19) Dr. José Mordoh**
INTERNALIZACION Y TRAFICO DE ANTICUERPOS
Inmunofluorescencia. Cultivo. Inmunoquímica. Microscopía laser confocal.



15.- BIBLIOGRAFIA GENERAL

Trabajos novedosos, relevantes, recientemente publicados en revistas de nivel internacional (Nature, Science, Cell, J. Biological Chemistry, Embo J., J. Molecular Cell Biology, Plant Physiology, etc.)

(La bibliografía específica de cada Trabajo Práctico se entrega al comienzo de cada Práctico)

FECHA

FIRMA PROFESOR:

Aclaración firma: Dr. Luis Quesada Allué

FIRMA DIRECTOR:

Sello Aclaratorio:

Dr. LUIS A. QUESADA ALLUE
DIRECTOR TITULAR
Instituto de Investigaciones
Bioquímicas - FCEyN - UBA