



Ministerio de Cultura y Educación
Universidad Nacional de San Luis
Facultad de Química Bioquímica y Farmacia
Departamento: Bioquímica y Cs Biológicas
Área: Biología Molecular

(Programa del año 2009)

I - Oferta Académica

Materia	Carrera	Plan	Año	Período
BIOLOGIA MOLECULAR	LIC. EN BIOLOGIA MOLECULAR	11/06	2009	1° cuatrimestre
BIOLOGIA MOLECULAR	LIC. EN BIOLOGIA MOLECULAR	11/06	2009	1° cuatrimestre
BIOLOGIA MOLECULAR	LIC. EN BIOLOGIA MOLECULAR	11/06	2009	1° cuatrimestre

II - Equipo Docente

Docente	Función	Cargo	Dedicación
MARSA, SILVANA MARIEL	Prof. Responsable	P.Adj TC	30 Hs
VASQUEZ GOMEZ, MIRIAM ESTER	Responsable de Práctico	A.1ra Semi	20 Hs

III - Características del Curso

Credito Horario Semanal				
Teórico/Práctico	Teóricas	Prácticas de Aula	Práct. de lab/ camp/ Resid/ PIP, etc.	Total
Hs	6 Hs	2 Hs	2 Hs	8 Hs

Tipificación	Periodo
B - Teoría con prácticas de aula y laboratorio	1° Cuatrimestre

Duración			
Desde	Hasta	Cantidad de Semanas	Cantidad de Horas
09/03/2009	19/06/2009	15	120

IV - Fundamentación

En este curso se trabajará en la adquisición de los conocimientos y habilidades básicas de esta disciplina. Se pretende desarrollar el escepticismo crítico que permita al educando analizar contenidos, asociarlos y deducir soluciones a problemas concretos. El alumno debe profundizar los conocimientos relacionados con la replicación, transcripción de células eucarióticas, y traducción.

Los alumnos obtendrán conocimientos sobre biología molecular en plantas. Se dan las bases sobre los mecanismos moleculares que ocurren durante los procesos malignos

V - Objetivos / Resultados de Aprendizaje

- Identificar las estructuras primaria, secundaria y terciaria de ácidos nucleicos.
- Conocer la organización del genoma de los seres vivos
- Comprender e identificar los distintos procesos implicados en el mantenimiento y transferencia de la información contenida en el DNA.
- Analizar el papel de las enzimas y orgánulos implicados en estos procesos: DNA polimerasas, RNA polimerasas y Ribosomas
- Analizar los mecanismos de Transcripción y Traducción en eucariotas.
- Conocer y comprender las técnicas básicas utilizadas en el laboratorio de Biología Molecular
- Adquirir los conocimientos de Biología Molecular en plantas

VI - Contenidos

UNIDAD 1: ÁCIDOS NUCLEÍCOS

Estructura del DNA. Topología del DNA. Estructura del RNA. Secuencia y diversidad de los cromosomas. Duplicación y segregación de los cromosomas. El nucleosoma. Estructura cromatínica de orden superior. Regulación de la estructura cromatínica. Armado del nucleosoma.

UNIDAD 2 : ENZIMAS

ADN polimerasas ADN dependientes. Fragmento de Klenow. ARN polimerasa ARN dependiente. Transcriptasas reversas. ADN ligasas. T4 polinucleótido quinasa. Desoxinucleotidil terminal transferasa. Fosfatasa. Enzimas de restricción. Clasificación I, II y III. Enzimas termolábiles y termoestables.

UNIDAD 3: FRAGMENTACION, SEPARACIÓN Y SECUENCIACION DE ADN

Métodos de obtención de ADN y ARN. Determinación de la concentración y pureza del ADN y ARN. Geles desnaturalizantes y no desnaturalizantes. Electroforesis en geles de agarosa y de poliacrilamida. Uso de sondas oligonucleotídicas sintéticas: síntesis, purificación y marcado. Preparación de sondas de ADN y ARN. Marcación radiactiva y no radiactiva.

UNIDAD 4: TÉCNICAS DE TRANSFERENCIA E HIBRIDACIÓN DE ACIDOS NUCLEICOS

Transferencias a soportes sólidos e hibridaciones de ADN, ARN y proteínas. Dot blot. Slot blot. Southern blot. Northern blot. Secuenciación de ADN: métodos de Maxam-Gilbert y de Sanger. Bioinformática. Caminata cromosómica. Hibridación "in situ". MLPA. Microarrays.

UNIDAD 5: AMPLIFICACIÓN EN CADENA DE LA POLIMERASA Y SUS APLICACIONES

Reacción en cadena de la polimerasa (PCR). ADN polimerasas termoestables. Principios y estrategias de optimización de protocolos de PCR. Primers. Los nucleótidos. Las polimerasas. Identificación de los productos de PCR. RT PCR. Long PCR. Hot Start. PCR in situ. Nested PCR. PCR asimétrica. PCR reversa. PCR multiplex, cuantitativa, competitiva. PCR Real Time. Clonación de productos de PCR. Mutagénesis por PCR. Detección directa de mutaciones por PCR. PCR ASO. Detección de mutaciones inestable. PCR SSCP. Tetra primers ARMS PCR. Aplicaciones

UNIDAD 6: MARCADORES MOLECULARES

Marcadores moleculares clásicos. Polimorfismo de longitud de fragmentos de restricción (RFLP). Amplificación al azar de ADN polimórfico (RADP). Polimorfismo de longitud de fragmentos amplificados por PCR (AFLPs). Microsatélites (SSRs). Polimorfismo de nucleótido simple (SNPs). Origen de la variación y comparación.

UNIDAD 7: REPLICACIÓN EN EUCARIOTAS

Síntesis del DNA. Mecanismo de la DNA polimerasa. Horquilla de replicación. Especialización de las DNAs polimerasa. Iniciación de la duplicación del DNA. Unión y desenrollamiento: Selección y activación del origen por la proteína iniciadora

Terminación de la duplicación. Errores de la duplicación y su reparación. Lesión del DNA. Reparación de las lesiones del DNA

UNIDAD 8: RECOMBINACIÓN

Modelo para la recombinación homóloga. Máquinas proteicas de la recombinación homóloga. Recombinación homóloga en los eucariontes. Conversión del tipo de apareamiento. Consecuencias genéticas del mecanismo de la recombinación homóloga. Recombinación específica de sitio conservadora. Funciones biológicas de la recombinación específica de sitio.

UNIDAD 9: TRANSCRIPCIÓN EN EUKARIOTAS

Promotores. Complejo de preiniciación. Factores de transcripción. Complejo mediador. Alargamiento y terminación. Química del empalme del RNA. Maquinaria del ayustosoma. Mecanismo del empalme. Empalme alternativo. Mezcla exónica. Edición del RNA. Transporte del mRNA.

UNIDAD 10: TRADUCCIÓN EN EUKARIOTAS

Marcos de lectura abiertos. Modificaciones del mRNA. RNA de transferencia. Unión de los aminoácidos al tRNA. El ribosoma. Iniciación de la traducción. Prolongación y terminación de la traducción. Código genético. Bamboleo.

UNIDAD 11: MODIFICACIONES POST TRADUCCIONALES

Plegamiento modificación y degradación de proteínas. Chaperonas y chaperoninas. Proteomas. Síntesis de proteínas para mitocondrias, cloroplastos y mecanismos para llegar a destino. Síntesis de proteínas para peroxisomas y mecanismo de llegada a destino. Mecanismos de secreción. Translocación de las proteínas de secreción a través de la membrana del retículo endoplasmático. Glucosilación de las proteínas en el retículo endoplásmico y el complejo de Golgi Clasificación y procesamiento proteolítico de las proteínas en el Golgi y posgolgi

...

UNIDAD 12: BIOLOGÍA MOLECULAR EN PLANTAS

Cultivo de tejidos y transformación genética. Citogenética vegetal. Genética de los cloroplastos. Desarrollo y germinación de las semillas. Organización del ADN nuclear. Organización, función y genética de los cloroplastos. Genética de la fotosíntesis. Organización y función del ADN mitocondrial. Regulación de la expresión diferencial de genes durante el desarrollo de la planta. Luz, etileno, senescencia, respuesta al estrés. Expresión génica durante el desarrollo de nódulos fijadores de Nitrógeno. Principales conceptos fisiológicos aplicables a los cultivos in vitro. Micropropagación vegetal. Reguladores de crecimiento. Los protoplastos. Mejoramiento vegetal por ingeniería genética. Plásmido Ti de Agrobacterium. T-ADN como vector génico. Métodos de transferencia de ADN. Expresión de los transgenes en tejidos vegetales. Uso de Arabidopsis como modelo para el estudio molecular en plantas.

UNIDAD 13: CANCER

Células tumorales e Inicio del cáncer. Bases genéticas del cáncer. Mutaciones oncogénicas en las proteínas que promueven la proliferación celular. Mutaciones que provocan pérdida de inhibición del crecimiento y controles del

VII - Plan de Trabajos Prácticos

TP de Aula:

- Estructura del ADN
- Enzimas de restricción
- Secuenciación
- Marcadores Moleculares
- Replicación, Transcripción y Traducción

Trabajos prácticos de laboratorio:

- Extracción y cuantificación de ADN. Electroforesis
- Extracción y cuantificación de ADN en vegetales
- PCR . Electroforesis
- RFLP

VIII - Regimen de Aprobación

1. Resultan alumnos de un curso aquellos que están en condiciones de incorporarse al mismo de acuerdo al régimen de correlatividades establecido en el plan de estudio de la carrera y que hayan registrado su inscripción en el periodo establecido (2do año aprobado).
2. La fundamentación teórica de los Trabajos Prácticos se dará en clases y se indicara la bibliografía adecuada, antes de la realización de los mismos.
3. La bibliografía de cada uno de los temas a desarrollar estará a disposición de los alumnos de la Cátedra y conocerán la que se encuentra en biblioteca para su consulta.
4. Previo a la realización de los trabajos prácticos, durante o al final de su desarrollo, los alumnos serán interrogados por el personal docente para verificar sus conocimientos sobre la fundamentación teórica de los Trabajos.
5. Para la aprobación de los Trabajos Prácticos y para considerarse regulares, los alumnos deben obtener resultados adecuados, responder satisfactoriamente a los interrogatorios y aprobar los Exámenes Parciales de cada tanda de Trabajos Prácticos.
6. En referencia a los seminarios: el alumno debe asistir en carácter de obligatorio al 100% de los mismos, en caso de inasistencias justificadas (las cuales no deberán ser mayores del 20%) deberá recuperarlo. Se consideran seminarios tanto los realizados por los alumnos como así también las defensas de las tesis de grado de la Lic. en Biología Molecular que se desarrollen durante la cursada de la materia.
7. De acuerdo con la reglamentación vigente (Ord. N° 13/03) los alumnos deberán aprobar el ciento por ciento (100%) de los Trabajos Prácticos y de la Examinaciones Parciales sobre los mismos.
8. Por la misma reglamentación los alumnos deben aprobar, en primera instancia, el setenta y cinco por ciento (75%) o su fracción entera menor, de los Trabajos Prácticos de Laboratorio, completando el 90% o su fracción entera menor, en la primera recuperación. En la segunda recuperación deberá totalizar la aprobación del cien por ciento (100%) de los Trabajos Prácticos de Laboratorio. Se solicita igual exigencia para los Trabajos Prácticos de Aula.
9. Para poder rendir cada Examen Parcial sobre los temas de Trabajos Prácticos, los alumnos deberán tener aprobado el cien por ciento (100%) de los Trabajos Prácticos cuyo contenidos se evalúan en dicha examinación. Estas evaluaciones podrán ser escritas u orales.
10. Teniendo en cuenta la misma reglamentación, cada parcial tendrá al menos una recuperación y no mas de dos.
11. El alumno que trabaja y la alumna madre con hijos de hasta seis años, tendrán derecho a una recuperación mas de Exámenes parciales sobre el total de los mismos. (Resol. N° 371/85).
12. La condición de Regular será mantenida por el término de 2 (dos) años a partir de la finalización de su cursado. Vencido dicho plazo podrá optar por rendir en carácter de libre, (siempre que esta condición este contemplada en el régimen de aprobación del programa correspondiente) o cursar nuevamente.
13. Los alumnos que no logren aprobar el curso en cuatro (4) exámenes finales, perderán la condición de alumno regular del mismo.
14. La pérdida de regularidad en un curso, significara la suspensión de la regularidad hasta tanto el alumno normalice su

situación académica.

IX - Bibliografía Básica

[1] - Biología Molecular del Gen: Watson, Baber, Bell, Gann, Levine y Losick. 5ta Edición. 2005

[2] - Biología Celular y Molecular: Lodish, Berk, Matsudaira, Kaiser, Krieger, Scott, Zipursky y Darnell. 5ta Edición. 2005

X - Bibliografía Complementaria

[1] - Molecular Biology of the gene. Tomo I y II: JD Watson, N Hopkins and R Jeffrey. 4ed. 1987.

[2] - The Biochemistry of Plants. P K Stumpf and E E Conn. 1989. Academic Press

[3] - PCR Primer. Dieffenbach c. and Diveksler G. 1995. Cold Spring Harbor Laboratory Press

[4] - DNA Synthesis. Arthur Kornberg. 2da ed. 1974

[5] - Nonradiative labeling and detection of Biomolecules. Kessler C. 1992. Springer Verlag Berlin Heidelberg

XI - Resumen de Objetivos

XII - Resumen del Programa

XIII - Imprevistos

XIV - Otros