



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

(Programa del año 2014)

I - Oferta Académica

Materia	Carrera	Plan	Año	Período
(CURSO OPTATIVO I (LBq)) TÉCNICAS MOLECULARES APLICADAS EN BIOQUÍMICA CLÍNICA	LIC. EN BIOQUÍMICA	3/04	2014	1° cuatrimestre

II - Equipo Docente

Docente	Función	Cargo	Dedicación
VARAS, SILVIA MABEL	Prof. Responsable	P.Adj Exc	40 Hs
FERRAMOLA, MARIANA LUCILA	Responsable de Práctico	JTP Exc	40 Hs
LACOSTE, MARIA GABRIELA	Responsable de Práctico	JTP Semi	20 Hs
ARIAS, JOSE LUIS	Auxiliar de Laboratorio	A.2da Simp	10 Hs

III - Características del Curso

Credito Horario Semanal				
Teórico/Práctico	Teóricas	Prácticas de Aula	Práct. de lab/ camp/ Resid/ PIP, etc.	Total
Hs	10 Hs	Hs	20 Hs	30 Hs

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

Duración			
Desde	Hasta	Cantidad de Semanas	Cantidad de Horas
23/06/2014	04/07/2014	2	60

IV - Fundamentación

Las técnicas de biología molecular, en la actualidad, son esenciales en el laboratorio clínico. Representan una herramienta para el diagnóstico, confirmación y seguimiento de numerosas patologías neonatales, metabólicas y proliferativas. El dictado del Curso se fundamenta en la necesidad del estudiante de la Licenciatura en Bioquímica de adquirir mayores destrezas en la realización de técnicas de biología molecular aplicables al diagnóstico de distintas enfermedades humanas.

V - Objetivos / Resultados de Aprendizaje

General: brindar al alumno práctica en técnicas moleculares realizables en un laboratorio clínico, que sirvan para la detección molecular de alteraciones a nivel de ADN y/o proteínas que sean origen de distintas patologías humanas.

Particulares:

- Conocer y manejar el equipamiento mínimo necesario para un laboratorio molecular.
- Diseñar y llevar a cabo un protocolo molecular en su laboratorio de bioquímica clínica.
- Detectar y resolver los problemas prácticos del uso de técnicas moleculares: reactivos, contaminación, controles, etc.
- Entrenamiento en la interpretación de geles e informe de resultados.

-Resaltar el uso de las técnicas de biología molecular en el diagnóstico clínico de cáncer, enfermedades hereditarias y metabólicas.

VI - Contenidos

Tema N° 1

Genoma Humano. Proyecto Genoma Humano. Controversias Éticas. Mutaciones más comunes según HGMD (Human Gene Mutation Database). Deleciones y Mutaciones puntuales. Estrategias de laboratorio. Material e instrumental usado en un laboratorio de biología molecular.

Tema N° 2

Reacción de PCR: Historia, definición, ventajas y desventajas. Eficiencia de una PCR: equilibrio entre especificidad, rendimiento y fidelidad. Requisitos para una amplificación selectiva. Variables que afectan el rendimiento. Tipos de ADN polimerasas: Taq, Tli, Pfu orígenes y características. Optimización de una reacción de PCR: elección de los iniciadores o cebadores, temperatura de annealing, concentración de magnesio y nucleótidos y número de ciclos. Fase plateau: causas.

Tema N°3

Técnicas usadas para la determinación de deleciones e inserciones. Otras variantes de PCR: SSCP, RFLP-PCR, RT-PCR. PCR de tiempo real: bases. Usos en bioquímica clínica.

Tema N° 4:

Diseño de oligos. Uso de herramientas del Internet para la búsqueda de secuencias de un gen en particular y diseño de oligos o iniciadores. Uso del BLAST.

Tema N° 5

Técnicas usadas para la determinación de mutaciones puntuales. MAS-PCR, ARMS, mutagénesis mediada por PCR, Dot blot y Dot Blot reverso.

Tema N° 6

Nuevas plataformas diagnosticas usadas en screening moleculares: Dot Blot-r (reverse dot blot hybridization), OLA (oligonucleotide ligation assay), Tepnel (Elucigene), xTAG, MOL-PCR (assay multiplex oligonucleotide ligation-PCR). Fundamentos. Discusión de seminarios.

VII - Plan de Trabajos Prácticos

TRABAJOS PRACTICOS DE LABORATORIO

Tema 1:

TP1: Diseño de oligonucleótidos: uso de programas para diseño de oligos. Chequeo de secuencias. Búsqueda de secuencias de cortes específicas de enzimas de restricción.

TP2: Extracción de sangre por punción venosa. Extracción de ADN. Determinación de índice de pureza y cuantificación.

Tema 2:

TP3: PCR-I: Identificación de mutaciones por mutagenesis mediada por PCR. Preparación y armado de geles de poliacrilamida no desnaturalizantes.

TP4: Siembra y revelado de PCR-I. Detección de portadores de la mutación en el gen CFTR.

PCR- ER I (RFLP-PCR) Corte con enzima de restricción del producto amplificado. Armado y corrida de geles de poliacrilamida no desnaturalizantes. Tinción de geles. Detección de enfermos fibroquísticos. Informe.

Tema 3:

TP5: PCR-II: MAS-PCR: detección de 4 mutaciones con primers alelo específicos. Armado y corrida de geles de agarosa. Tinción de geles. Observación de resultados e informe.

TP6: PCR-III:ARMS-PCR. Genotipificación de Apo E.

Tema4:

TP7: ARMS-PCR. Genotipificación por PCR. Alelos de Apo E. Armado y corrida de geles de agarosa. Tinción de geles. Observación de resultados e informe. Polimorfismos detectados.

TP8: PCR-IV: RFLP-PCR II: Amplificación de un fragmento del exón 10, del gen GALT (Galactosa 1- Fosfato Uridil Transferasa).

Tema5:

TP9: Armado y corrida de geles de agarosa. Tinción de geles. Observación de resultados e informe. Determinación Polimorfismo N314D para detección del Alelo Duarte en Galactosémicos.

TP10: Integración final y discusión de los resultados hallados. Exposición de seminarios.

VIII - Regimen de Aprobación

La evaluación se lleva a cabo en forma continua a través de exposición de seminarios sobre conceptos teóricos y discusión de técnicas realizadas.

Alumnos Regulares:

1-El alumno estará en condiciones de cursar “Técnicas moleculares usadas en bioquímica clínica”, cuando haya regularizado Química Biológica Patológica.

El alumno deberá aprobar el 70% del plan de Trabajos Prácticos del Curso (Ord. N° 13/03 CS Régimen Académico).

2-El alumno deberá aprobar con un 70% un único parcial final integral para regularizar.

Alumnos Promocionales:

El alumno estará en condiciones de promocionar cuando:

1- Haya asistido y aprobado el 80% de los TP.

2- Aprobado con el 80% un único parcial final integral.

IX - Bibliografía Básica

[1] Cell and Molecular Biology: Concepts and Experiments Publisher: Wiley; 7 edition (2013) ISBN-13: 978-1118206737

[2] Molecular Diagnostics: Current Technology and Applications (Horizon Bioscience) by Juluri R. Roa, Colin C. Fleming, John E. Moore. 2006. ISBN-13: 978-1904933199

[3] Tietz Textbook of Clinical Chemistry and Molecular Diagnostics. By Carl A. Burtis, Edward R. Ashwood, David E. Bruns. 2012. ISBN 978-1-4160-6164-9

[4] Molecular Diagnostics: Techniques and Applications for the Clinical Laboratory. 2010. Edited by Wayne W. Grody, Robert M. Nakamura, Frederick L. Kiechle, Charles. ISBN 978-1-12-369428-7

[5] BRS Biochemistry, Molecular Biology, and Genetics, Fifth Edition, By Todd A. Swanson M.D. Ph. D, Sandra I. Kim MD PhD, Marc J. Glucksman PhD. 2009. ISBN-13: 978-0781798754

[6] JD Watson, TA Baker, JP Bell, A Gann, M Levine & R Losick: Molecular Biology of the gene. Fifth Edition. Benjamin Cummings & Cold Spring Harbor Laboratory Press. 2004.

[7] Sambrook J, Fritsch EF and Maniatis T: Molecular Cloning. A Laboratory Manual. Tomo 1, 2 y 3. 1989 Publisher: Cold Spring Harbor Laboratory Press; 2nd edition. Language: English. ISBN-10: 0879693096

X - Bibliografía Complementaria

[1] Jian Ye, George Coulouris, Irena Zaretskaya, Ioana Cutcutache, Steve Rozen and Thomas L Madden. 2012.

Primer-BLAST: A tool to design target-specific primers for polymerase chain reaction. BMC Bioinformatics 13:134: 1-11

[2] Liliana C. Rossetti, Karen G. Scheps, Amanda Binaghi, María S. Abreu, Mariana T. Mansilla, Viviana Varela. 2010. Diagnóstico molecular de mutaciones beta talasémicas, genotipos complejos. HEMATOLOGIA, Vol. 14 N° 2: x-x Abril-Junio.

[3] Umair Mahmood, Muhammad Imran, Salma Iqbal Naik, Huma Arshad Cheema, Anjum Saeed, Muhammad Arshad, Saqib Mahmood: Detection of common mutations in the GALT gene through ARMS. 2012. Gene 509, 291–294

[4] Michael R. Knowles and Mitchell Drumm: The Influence of Genetics on Cystic Fibrosis Phenotypes. 2012. Cold Spring Harb Perspect Med, 1-13.

[5] Panayiotis G. Menounos and George P. Patrinos. 2010. Mutation Detection by Single Strand Conformation Polymorphism and Heteroduplex Analysis. Book: Molecular Diagnostics. Chapter 4. Second Edition, 45-58.

[6] Graham R. Taylor and Carol A. Delaney. 2010. Detection of Genomic Duplications and Deletions. Book: Molecular

Diagnostics. Chapter 12. Second Edition, 1715-182

[7] David M. Holtzman, Joachim Herz and Guojun Bu. 2012. Apolipoprotein E and Apolipoprotein E Receptors: Normal Biology and Roles in Alzheimer Disease Cold Spring Harb Perspect Med.; 1-23.

[8] E. Castellanos-Rizaldos, Pingfang Liu, Coren A. Milbury, Minakshi Guha, Angela Brisci, Laura Cremonesi, Maurizio Ferrari, Harvey Mamon, and G. Mike Makrigiorgos. 2012. Temperature-Tolerant COLD-PCR Reduces Temperature Stringency and Enables Robust Mutation Enrichment. Clinical Chemistry 58:7; 1130–1138

[9] Lap-Chee Tsui and Ruslan Dorfman. 2013. The Cystic Fibrosis Gene: A Molecular Genetic Perspective. Cold Spring Harb Perspect Med; 1-16

[10] Ramandeep Singh, Babu R. Thapa, Gurjit Kaur, Rajendra Prasad. 2012. Biochemical and molecular characterization of GALT gene from Indian galactosemia patients: Identification of 10 novel mutations and their structural and functional implications. Clinica Chimica Acta 414; 191–196

[11] Gerard T. Berry et al. The adult galactosemic phenotype. 2012. J Inher Metab Dis. 35:279–286

[12] Swee Lay Thein. 2013. The Molecular Basis of b-Thalassemia. Cold Spring Harbor Laboratory Press; 1-24

XI - Resumen de Objetivos

Brindar al alumno de la Licenciatura en Bioquímica práctica en técnicas moleculares realizables en un laboratorio clínico; en particular PCR y sus numerosas variantes.

XII - Resumen del Programa

XIII - Imprevistos

No corresponde

XIV - Otros