



## 1. Descripción del curso

---

Este curso es una introducción a la biotecnología centrada en sus aplicaciones. La biotecnología moderna está compuesta por una variedad de técnicas derivadas de la investigación en biología celular y molecular, las cuales pueden ser utilizadas en cualquier industria o centro de investigación que utilice microorganismos o células vegetales y animales. Esto implica el desarrollo de técnicas de laboratorio que durante las últimas décadas han sido responsables de un interés científico creciente en biotecnología.

Para cada tema se hará el recorrido desde los aspectos teóricos de la técnica, pasando por los principios de funcionamiento de los instrumentos hasta el manejo e interpretación de los datos generados en los distintos procedimientos.

## 2. Objetivo General

---

Brindar al estudiante los conocimientos teóricos prácticos necesarios para su desenvolvimiento en laboratorios de biotecnología, con técnicas de última generación.

## 3. Objetivos específicos

- ✓ Describir las técnicas más comunes en el análisis biotecnológico.
- ✓ Realizar prácticas de laboratorio en donde se aplican diferentes herramientas biotecnológicas.
- ✓ Analizar publicaciones científicas aplicadas en el área molecular y biotecnológica
- ✓ Discutir a nivel de subgrupos y grupo las aplicaciones y metodología aplicadas en la investigación biotecnológica.

## 4. Contenido del Curso

---

Se busca profundizar en técnicas aplicadas a los siguientes temas:

*Introducción a los genes y los genomas*

*Tecnología del ADN recombinante y genómica*

*Proteínas/proteómica*

*Biotecnología microbiana*

*Biotecnología vegetal*

*Biotecnología animal*

*Biotecnología médica*

*Huella genética y análisis forense*

*Biorremediación*

## 5. Metodología

Se desarrollaran sesiones de laboratorio en donde los estudiantes y las estudiantes realizan procedimientos aplicados en el área biotecnológica.

Se realizarán presentaciones orales en grupo y de manera individual para completar los conceptos teóricos estudiados en clase.

## 6. Evaluación General del Curso:

<b>Descripción</b>	<b>Porcentaje</b>
Exámenes cortos	20%
Informes de laboratorio e informes de giras	50%
Proyecto grupal (ensayo sobre la evolución en la aplicación de una(s) técnica (s) biotecnológica.	30 %
Proyecto grupal escrito	15 %
Proyecto grupal oral	15%
<b>TOTAL</b>	<b>100%</b>

### Consideraciones sobre la evaluación

- *La nota mínima de aprobación del curso será de 7,0 en la escala de 1 - 10.*
- *Es importante que el estudiante ponga en práctica los conocimientos que se van estudiando a la hora de presentar los trabajos escritos y hacer las presentaciones orales.*
- *La asistencia puntual y regular a todas las sesiones es esencial para aprobar el curso. Esto tanto por los aspectos analizados como por la evaluación permanente que se hace en las sesiones presenciales o por mediación virtual.*
- ***No se permite el uso del teléfono celular durante el desarrollo de las clases o actividades del curso.***

## 7. Cronograma

<b>Semana</b>	<b>Fecha</b>	<b>Tema</b>
1	10-14 agosto	Entrega y discusión del programa, uso aula virtual, formación grupos.
2	17-21 agosto	Introducción técnicas laboratorio I
3	24-28 agosto	Introducción técnicas laboratorio I
4	31 agost. -04 set.	Práctica N° 1. Mediciones y micropipeteo/ Modelos de ADN
5	07-11 setiembre	Práctica N° 2. Extracción de ADN de plantas
6	14-18 setiembre	Práctica N° 3. Determinación de calidad y cantidad de ADN, a través de análisis electroforético y espectrofotometría
7	21-25 setiembre	Práctica N° 4. Parte I. Reacción en Cadena de la Polimerasa (PCR
8	28 set.-02 oct.	Práctica N° 5. Detección de productos obtenidos por PCR mediante electroforesis en geles de agarosa.
9	05-09 octubre	Práctica N° 6. Parte I. Determinación mediante enzimas de restricción del gen que codifica para el receptor que detecta el sabor del PTC (feniltiocarbamida) en humanos.
10	12-16 octubre	Reposición prácticas pendientes
11	19-23 octubre	Práctica N° 7. Parte II. Determinación mediante enzimas de restricción del gen que codifica para el receptor que detecta el sabor del PTC (feniltiocarbamida) en humanos
12	26-30 octubre	Práctica N° 8. Captación por parte de <i>E. coli</i> del gen que codifica para la proteína verde fluorescente presente en medusas, mediante el mecanismo de transformación.
13	02-06 noviembre	Práctica N° 9. Determinación de la anemia falciforme, mediante electroforesis en gel de agarosa.
14	09-13 noviembre	Práctica N° 10. Parte I. Aplicación de la técnica de PCR y electroforesis en investigación forense.
15	16-20 noviembre	Práctica N° 11. Parte II. Aplicación de la técnica de PCR y electroforesis en investigación forense
16	23-27 noviembre	Prueba final

## 8. Bibliografía

- Arrieta-Rodríguez, M.T.; Valencia-González, Y. Echeverri-Ramírez, O. (2012). *Aplicación de la biomineralización en suelos de ciudad de Medellín para mitigar procesos erosivos*. Boletín Ciencias de la Tierra. 32: 35-46.
- Bellver-Capella, V. (2012). Biotecnología 2.0: las nuevas relaciones entre la biotecnología aplicada al ser humano y la sociedad. *Pers. Bioét.* 16 (2): 87-107.
- Benítez, J. (2007). *¿Por qué nos parecemos a nuestros padres?* España. Ediciones Temas de Hoy. 239 p.
- Camacho-Naranjo, L. (2005). *Tecnología para el desarrollo humano*. Cartago, Costa Rica. Editorial Tecnológica de Costa. 274 p.
- Fallas, F. (2012). *Introducción a la técnica, la ciencia y la tecnología: modelos de intervención*. Cartago, Costa Rica. Editorial Tecnológica de Costa. 280 p.
- Foladori, G.; Figueroa, S.; Lau, Z. Invernizzi, N (2012). Características distintivas del desarrollo de las nanotecnologías en América Latina. *Sociologías*. 14 ( 30): 330-363.
- Griffiths, A.; Miller, J.; Suzuki, D.; Lewontin, R. & Gelbart, W (2005). *An introduction to genetic analysis*. New York. W.H- Freeman Company. 736 p.
- Hartl, D. & Jones, E. (2000). *Genetics: analysis of genes and genomes*. Canada. Jones and Bartlett Publishers International. 858 p.
- Hernández, A. (2003). *Microbiología industrial*. San José, Costa Rica. Editorial UNED. 296 p.
- Jiménez, P.; Sibaja, M.; Vega-Baudrit, J. (2012). Síntesis y caracterización de poli(ácido l-láctico) por policondensación directa, obtenido del fermento de desechos agroindustriales de banano (*Musa acuminata* AAA variedad Cavendish cultivar Gran Naine) en Costa Rica. *Revista Iberoamericana de Polímeros*. 13(2): 52-59.
- Quesada, A. (2013). *Principio de biotecnología microbiana*. San José, Costa Rica. Editorial UCR. 445 p.
- Schwarz, W. Las celulasas y su aplicación en la degradación de desechos agroindustriales. *Revista Colombiana de Biotecnología*. IV (1): 1-8
- Solís, V. (2008). *Prácticas de laboratorio para genética general*. San José, Costa Rica. Editorial UCR. 310 p.

Thieman, W. & Palladino, M. (2010). *Introducción a la biotecnología*. España. Editorial Pearson. 406 p.

Vásquez, R. (2004). *Del aborto a la clonación. Principios de una bioética liberal*. México. Fondo Cultura Económica. 132 p.

Vega-Baudrit, J. (2013). Políticas nacionales de desarrollo, divulgación y formación de la nanotecnología en Costa Rica: la importancia de LANOTEC. *Revista Digital Universitaria*. 14 (3): 1-15.

Vega-Baudrit, J. R.; Sibaja-Ballesteros, M.; Lopretti, M. (2012). Biosíntesis de dextranos de alto peso molecular mediante la inoculación con *Leuconostoc mesenteroides*, var. *mesenteroides* (ATCC 10830) de jugos residuales de la agroindustria de la piña: síntesis y caracterización de hierro-dextranos. *Revista del Laboratorio Tecnológico del Uruguay*. 7: 55-59.

Yashon, R. & Cummings, A. (2010). *Genética humana y sociedad*. Granjas, México. Cengage Learning Editores. 304 p.

## Otras referencias

Publicaciones periódicas en diferentes revistas asociadas con los temas estudiados en el curso

---