



**EXTRACCIÓN DE ÁCIDOS NUCLEÍCOS E INTRODUCCIÓN A LA PCR**

<b>Objetivos</b>			
El alumno será capaz de: <ul style="list-style-type: none"><li>• Realizar extracciones de ADN genómico y ARN de muestras vegetales para uso en ensayos rutinarios de laboratorio.</li><li>• Identificar y caracterizar especies vegetales mediante la técnica de PCR</li><li>• Preparación de los reactivos necesarios para realizar extracción de ADN genómico y ARN de manera tradicional.</li></ul>			
<b>Duración</b>		<b>Modalidad</b>	
20 hora/s lectiva/s		Sistema mixto. 10 horas online, 10 horas presenciales físicas	
<b>Destinatarios</b>		<b>Requisitos</b>	
Personal de laboratorios			
<b>Competencia</b>		<b>Nivel</b>	
Formación Específica		1	
<b>Campus</b>	<b>Sala</b>	<b>Convocatoria</b>	<b>Fechas y horario</b>
Multicampus	pendiente de confirmar	Multicampus	Del 1 de mayo de 2025 al 30 de junio de 2025 (De 09:00 a 14:00)
<b>Aclaraciones de fechas y horarios</b>			
Fechas impartición:1 de mayo al 30 de Junio de 2025 Presencial: 11-12 de Junio de 2025			
<b>Programa</b>			
- 1.-ORGANISMOS MODELOS - 2.-AISLAMIENTO Y SEPARACIÓN DE LAS MOLÉCULAS BIOLÓGICAS - 2.1.-Métodos de extracción de biomoléculas - 2.2.-Centrifugación - 2.3.-Cromatografía - 2.4.-Electroforesis - 2.5.-Secuenciación - 3.-DETECCIÓN DE LAS MOLÉCULAS BIOLÓGICAS: LEY LAMBERT BEER - 4.-REACCIÓN EN CADENA DE LA POLIMERASA (PCR) - 4.1.-Cálculos: “Basic Melting Temperature (Tm)” - 4.2.-Temperatura de hibridación: “annealing temperatura” - 4.3.-Diseño de cebadores o “primers” - 6.-DETECCIÓN DE SECUENCIAS DE DNA ESPECIFICAS - 6.1.-Enzimas de restricción y electroforesis - 6.2.-Southern Blot - 6.3.-Hibridación de colonias - 6.4.-Hibridación in situ fluorescente (FISH) - 6.5.-Northern Blot - 6.6.-Secuenciación			
<b>Diploma</b>		<b>Evaluación</b>	
Aptitud		Realización de ejercicios de carácter obligatorio, propuestos en cada módulo (60%) Prueba final de evaluación (40%)	
<b>Profesorado</b>			
EXTERNO PERSONAL			