

EXTRACCIÓN DE ÁCIDOS NUCLEÍCOS E INTRODUCCIÓN A LA PCR

Objetivos			
El alumno será capaz de:			
<ul style="list-style-type: none"> • Realizar extracciones de ADN genómico y ARN de muestras vegetales para uso en ensayos rutinarios de laboratorio. • Identificar y caracterizar especies vegetales mediante la técnica de PCR • Preparación de los reactivos necesarios para realizar extracción de ADN genómico y ARN de manera tradicional. 			
Duración			Modalidad
20 hora/s lectiva/s			Sistema mixto. 10 horas online, 10 horas presenciales físicas
Destinatarios			Requisitos
Personal de laboratorios			
Competencia			Nivel
Formación Específica			1
Campus	Sala	Convocatoria	Fechas y horario
Albacete	Laboratorio Ramón y Cajal - Edificio Polivalente	Ed. Albacete	Del 1 de mayo de 2025 al 30 de junio de 2025 (De 09:00 a 14:00)
Aclaraciones de fechas y horarios			
Sesiones Presenciales: 12 y 13 de Junio de 2025 en el Laboratorio Ramón y Cajal de Edificio Polivalente			
Programa			
<ul style="list-style-type: none"> - 1.-ORGANISMOS MODELOS - 2.-AISLAMIENTO Y SEPARACIÓN DE LAS MOLÉCULAS BIOLÓGICAS <ul style="list-style-type: none"> - 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) <ul style="list-style-type: none"> - 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 <ul style="list-style-type: none"> - 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 			
Diploma			Evaluación
Aptitud			Realización de ejercicios de carácter obligatorio, propuestos en cada módulo (60%) Prueba final de evaluación (40%)
Profesorado			
EXTERNO PERSONAL			