

MÓDULO	MATERIA	CURSO	SEMESTRE	CRÉDITOS	TIPO
INSTRUMENTACIÓN, METODOLOGÍA Y PRINCIPIOS BIOLÓGICOS BÁSICOS	BIOLOGÍA	1º	2º	6	Básica
PROFESORES ⁽¹⁾					
<ul style="list-style-type: none"> GRUPO A D. José Ángel Traverso Gutiérrez, traverso@ugr.es D^a M^a Teresa González Muñoz, mgonzale@ugr.es D^a M^a Paz Carrasco Jimenez, mpazcj@ugr.es GRUPO B D^a Esperanza López Garrido, elopez@ugr.es D^a M^a Antonia Fernández Vivas, fvivas@ugr.es D^a Carmen Marco de la Calle, cmarco@ugr.es GRUPO C D^a M^a Carmen Fernández Fernández, mcfdez@ugr.es D^a Clementina Pozo Llorente, clpozo@ugr.es D. Fernando Reyes Zurita, ferjes@ugr.es GRUPO D D^a M^a Carmen Fernández Fernández, mcfdez@ugr.es D^a M^a Teresa González Muñoz, mgonzale@ugr.es D. Fernando Reyes Zurita, ferjes@ugr.es 			<p>DIRECCIÓN COMPLETA DE CONTACTO PARA TUTORÍAS (Dirección postal, teléfono, correo electrónico, etc.)</p> <p>Dpto. Biología Celular. Facultad de Ciencias. Aulario A 2º planta.</p> <ul style="list-style-type: none"> D. José Ángel Traverso Gutiérrez D^a Esperanza López Garrido D^a M^a Carmen Fernández Fernández <p>Dpto. Microbiología. Facultad de Ciencias. 2ª y 5ª planta del edificio de Biología.</p> <ul style="list-style-type: none"> D^a M^a Teresa González Muñoz (5ª pl.) D^a M^a Antonia Fernández Vivas (5ª pl.) D^a Clementina Pozo Llorente (2ª pl.) <p>Dpto Bioquímica y Biología Molecular. Facultad de Ciencias. 4ª planta del edificio de Biología.</p> <ul style="list-style-type: none"> D^a M^a Paz Carrasco Jimenez D^a Carmen Marco de la Calle D. Fernando Reyes Zurita 		
HORARIO DE TUTORÍAS Y/O ENLACE A LA PÁGINA WEB DONDE PUEDAN CONSULTARSE LOS HORARIOS DE TUTORÍAS ⁽¹⁾					

¹ Consulte posible actualización en Acceso Identificado > Aplicaciones > Ordenación Docente

(∞) Esta guía docente debe ser cumplimentada siguiendo la "Normativa de Evaluación y de Calificación de los estudiantes de la Universidad de Granada" ([http://secretariageneral.ugr.es/pages/normativa/fichasugr/ncg7121/!](http://secretariageneral.ugr.es/pages/normativa/fichasugr/ncg7121/))

	<p>Dpto. Biología Celular</p> <ul style="list-style-type: none"> • D. José Ángel Traverso Gutiérrez L-M-X-J : 12-13,30 h • D^a Esperanza López Garrido L- X -J: 12-14 h • D^a M^a Carmen Fernández Fernández L – M: 11-14 h <p>Dpto. Microbiología</p> <ul style="list-style-type: none"> • D^a M^a Teresa González Muñoz J: 11-12,30 h • D^a M^a Antonia Fernández Vivas L- M: 11-14 h • D^a Clementina Pozo Llorente M-X: 12-15h <p>Dpto Bioquímica y Biología Molecular</p> <ul style="list-style-type: none"> • D^a M^a Paz Carrasco Jimenez L-M-J: 11-13 h • D^a Carmen Marco de la Calle M, X y J 11 a 12; V 10- 13 • D. Fernando Reyes Zurita J-V: 10-13h
GRADO EN EL QUE SE IMPARTE	OTROS GRADOS A LOS QUE SE PODRÍA OFERTAR
Grado en BIOLOGÍA	
PRERREQUISITOS Y/O RECOMENDACIONES (si procede)	
<ul style="list-style-type: none"> • Se recomienda haber cursado Biología en Bachillerato 	
BREVE DESCRIPCIÓN DE CONTENIDOS (SEGÚN MEMORIA DE VERIFICACIÓN DEL GRADO)	
<ul style="list-style-type: none"> - Protocolos de actuación y seguridad en los laboratorios de biología. - Normas de seguridad, etiquetado y almacenamiento de residuos peligrosos. - Clasificación de los agentes biológicos según su grupo de riesgo. - Preparación y análisis de muestras biológicas. - Fundamentos teóricos de la microscopía. - Preparación y observación de muestras celulares y tisulares al microscopio óptico. - Aislamiento y observación de microorganismos. - Preparación, valoración y cuantificación de biomoléculas. 	
COMPETENCIAS GENERALES Y ESPECÍFICAS	
<p>Generales</p> <p>CG 1. Capacidad de organización y planificación</p>	



CG 2. Trabajo en equipo
CG 3. Aplicar los conocimientos a la resolución de problemas
CG 4. Capacidad de análisis y síntesis
CG 6. Razonamiento crítico
CG 8. Aprendizaje autónomo para el desarrollo continuo profesional

Específicas

CE 1. Reconocer distintos niveles de organización en el sistema vivo.
CE 11. Aislar, analizar e identificar biomoléculas
CE 13. Realizar diagnósticos biológicos
CE 14. Manipular el material genético
CE 16. Realizar el aislamiento y cultivo de microorganismos
CE 33. Obtener información, diseñar experimentos e interpretar los resultados
CE 43. Saber los tipos y niveles de organización
CE 50. Conocer la diversidad de microorganismos
CE 59. Conocer la estructura y función de la célula procariota
CE 60. Conocer la estructura y función de la célula eucariota

OBJETIVOS (EXPRESADOS COMO RESULTADOS ESPERABLES DE LA ENSEÑANZA)

El alumno sabrá/comprenderá:

- Los fundamentos de funcionamiento de los microscopios óptico y electrónico
- Los fundamentos básicos de las técnicas histológicas para la observación microscópica de muestras biológicas y adquiera experiencia práctica en algunas de ellas.
- Las técnicas de aislamiento, siembra y conservación de microorganismos.
- Diferenciar diferentes tipos de microorganismos y aprenda a realizar recuentos de microorganismos.
- Conocer las técnicas más habituales para la separación y análisis de biomoléculas

El alumno será capaz de:

- Manejar un microscopio óptico
- Manejar los cultivos bacterianos en condiciones de esterilidad.
- Interpretar protocolos y resultados de experimentos y a obtener conclusiones.
- Preparar reactivos y manejar instrumentos de precisión para pesar y medir pequeños volúmenes.
- Reconocer y realizar alguna técnica de espectrofotometría y su aplicación en la determinación de biomoléculas.
- Aislar biomoléculas del tejido de algún organismo superior y separarlas mediante procedimientos cromatográficos.
- Reconocer y realizar una electroforesis de proteínas en cellogel y su aplicación en la separación de proteínas séricas.

TEMARIO DETALLADO DE LA ASIGNATURA

TEMARIO TEÓRICO:

TEMA 1. NORMAS DE SEGURIDAD EN LABORATORIOS DE BIOLOGÍA.



Etiquetado de productos. Almacenamiento de residuos peligrosos. Clasificación de agentes biológicos según su grupo de riesgo.

TEMA 2. TIPOS DE ORGANIZACIÓN CELULAR: EUCARIOTA Y PROCARIOTA.

Tamaño, formas, organización y estructuras celulares.

TEMA 3. PRINCIPIOS GENERALES DE LOS DIFERENTES TIPOS DE MICROSCOPIA ÓPTICA.

Fundamentos de funcionamiento del microscopio óptico. Diferentes tipos de microscopía óptica.

TEMA 4. TÉCNICAS GENERALES DE PREPARACIÓN DE MUESTRAS BIOLÓGICAS PARA LA OBSERVACIÓN DE CÉLULAS Y TEJIDOS CON MICROSCOPIA ÓPTICA.

Principios generales de las técnicas de fijación, inclusión, microtomía, tinción y montaje de muestras biológicas para su estudio con microscopía óptica.

TEMA 5. PRINCIPIOS GENERALES Y TIPOS DE MICROSCOPIA ELECTRÓNICA.

Fundamentos y aplicaciones de los microscopios electrónicos de transmisión y de barrido.

TEMA 6. TÉCNICAS GENERALES DE PREPARACIÓN DE MUESTRAS BIOLÓGICAS PARA LA OBSERVACIÓN DE CÉLULAS Y TEJIDOS CON MICROSCOPIA ELECTRÓNICA.

Principios generales de las técnicas de fijación, inclusión, ultramicrotomía y contraste de muestras biológicas para su estudio con microscopía electrónica de transmisión. Técnicas de preparación de muestras para su estudio con microscopía electrónica de barrido.

TEMA 7. TÉCNICAS ESPECIALES DE PREPARACIÓN DE MUESTRAS BIOLÓGICAS: HISTOQUÍMICA, INMUNOCITOQUÍMICA, HIBRIDACIÓN IN SITU Y AUTORRADIOGRAFÍA.

Principios generales y aplicaciones de las técnicas para la detección de moléculas en células y tejidos.

TEMA 8. CULTIVO DE MICROORGANISMOS.

Conceptos generales sobre nutrición. Tipos de medios de cultivo. Técnicas de siembra. Condiciones de cultivo. Crecimiento en sistemas cerrados. Curva de crecimiento.

TEMA 9. TÉCNICAS DE RECuento DE MICROORGANISMOS.

Medidas directas e indirectas. Recuento de totales y recuento de viables.

TEMA 10. CONTROL DEL CRECIMIENTO MICROBIANO.

Concepto de esterilización. Métodos físicos: calor, radiaciones, filtración. Métodos químicos.

TEMA 11. ESPECTROSCOPIA DE ABSORCIÓN UV-VISIBLE.

Fundamentos teóricos. Espectofotómetros.

TEMA 12. CENTRIFUGACIÓN:

Fundamentos teóricos. Tipos de rotores. Centrifugación preparativa.

TEMA 13. ELECTROFORESIS.

Fundamentos teóricos. Electroforesis de proteínas y de ácidos nucleicos.

TEMA 14. CROMATOGRAFÍA

Clasificación y tipos. Cromatografía en capa fina.

TEMARIO PRÁCTICO:



PRÁCTICAS DE LABORATORIO

BLOQUE I

Práctica 1. Fundamentos y utilización del microscopio óptico.

Práctica 2. Fundamentos de fijación, inclusión y microtomía de muestras biológicas. Tinción de secciones histológicas.

Práctica 3. Tinciones especiales de secciones histológicas.

BLOQUE 2

Práctica 4. Observación de microorganismos con microscopio óptico.

Práctica 5. Aislamiento y siembra de microorganismos en diferentes tipos de medios de cultivo.

Práctica 6. Obtención de cultivos puros.

Práctica 7. Aislamiento de microorganismos de muestras naturales. Observación.

Práctica 8. Recuento de microorganismos.

BLOQUE 3

Práctica 9. Determinación de espectros de absorción.

Práctica 10. Determinación cuantitativa de biomoléculas por espectrofotometría.

Práctica 11. Separación de biomoléculas mediante cromatografía.

Práctica 12. Separación de proteínas mediante electroforesis.

BIBLIOGRAFÍA

BIBLIOGRAFÍA FUNDAMENTAL:

- MONTUENGA L, ESTEBAN FJ y CALVO A. 2014. Técnicas en Histología y Biología Celular. 2ª edición. Elsevier Masson.
- MADIGAN MT, MARTINKO JM, BENDER, K.S., BUCKLEY D.H. y Stahl, D.A. 2015. "Brock. Biología de los microorganismos", 14ª Edición. Pearson Educación, S.A. 2015. ISBN 978-84-9035-279-3
- WILLEY J, SHERWOOD L y WOOLVERTON C. 2009. Microbiología de Prescott, Harley y Klein, 7ª edición. McGraw Hill Interamericana de España, S.A.U. ISBN 978-84-481-6827-8
- NELSON DL y COX MM. 2009. Lehninger. Principios de Bioquímica, 5ª Edición. Ediciones Omega S.A. Barcelona.
- VOET D, VOET JG y PRATT CW. 2007. Fundamentos de Bioquímica, 2ª Edición. Editorial Médica Panamericana. Buenos Aires.

BIBLIOGRAFÍA COMPLEMENTARIA:

- BANCROFT JD y GAMBLE M. 2002. Theory and practice of histological techniques, 5ª edición. Editorial Churchill Livingstone.
- ALBERTS B, BRAY D, JOHNSON A, LEWIS J, RAFF, M, RIBERTS K, WATSON JD. 2004. Biología Molecular de la Célula, 4ª edición. Ediciones Omega.
- ANDERSON RP. 2006. Outbreak: Cases in Real-World Microbiology. ASM Press. EEUU.
- WISTREICH GA. 2007. Microbiology Perspectives: A Photographic Survey of the Microbial World, 2ª Edición. Prentice Hall. Upper Saddle River. New Jersey.
- ROCA P, OLIVER J y RODRÍGUEZ AM. 2003. Bioquímica. Técnicas y Métodos. Editorial Hélice. Madrid.
- GARCÍA-SEGURA JM *et al.* Técnicas Instrumentales de Análisis en Bioquímica. 1996. Editorial Síntesis. Madrid.

ENLACES RECOMENDADOS



- <http://micro.magnet.fsu.edu/primer/index.html>. Excelente página sobre microscopía, con explicaciones sobre el funcionamiento de los diversos tipos de microscopios y tutoriales en java sobre el manejo de los mismos.
- <http://bris.ac.uk/pathandmicro/cpl/lablinks.html>. Manual de técnicas de preparación de muestras y tinción.
- <http://www.unl.edu/CMRAcfem/em.htm>. Descripción y fundamento de los microscopios electrónicos de transmisión y barrido.
- <http://microbiol.org/>. Página sobre Microbiología con noticias, imágenes y diferentes recursos.
- <http://www.bacteriamuseum.org/>. Museo virtual de bacterias.
- <http://www.whfreeman.com/stryer>. Explicaciones animadas de técnicas experimentales utilizadas en investigación de genes y proteínas.
- http://www.sebbm.es/ES/divulgacion-ciencia-para-todos_10/recursos-web-105. Recursos web de la SEBBM (Sociedad Española de Bioquímica y Biología Molecular).

METODOLOGÍA DOCENTE

- Clases teóricas (0,84 ECTS/21 horas)

En las que el alumno deberá desarrollar competencias conceptuales de la asignatura y será motivado para la adquisición de una actitud reflexiva y crítica.

- Tutorías colectivas (0,12 ECTS/3 horas)

En las que el alumno podrá exponer y resolver sus dudas, así como comentar y discutir en grupo algunos aspectos de la asignatura.

- Examen teórico (0,12 ECTS/3 horas)

- Clases prácticas en laboratorio (1,32 ECTS/33 horas)

En las que el alumno desarrollará competencias metodológicas de la asignatura mediante la realización de actividades de forma individual o en pequeños grupos y la discusión en grupo de las mismas.

- **Dedicación personal** del estudiante a labores de estudio, incluyendo tutorías personalizadas opcionales del alumno (3,6 ECTS/90 horas)

EVALUACIÓN (INSTRUMENTOS DE EVALUACIÓN, CRITERIOS DE EVALUACIÓN Y PORCENTAJE SOBRE LA CALIFICACIÓN FINAL, ETC.)

- **Convocatoria ordinaria**

La valoración del nivel de adquisición por parte de los estudiantes de las competencias generales y específicas se llevará a cabo de **manera continua** a lo largo de todo el periodo académico mediante los siguientes procedimientos:

- **Examen teórico** para la evaluación de los conocimientos adquiridos en las clases teóricas, seminarios y clases prácticas. **60% de la calificación final.**

- **Evaluación de la actividad desarrollada en el laboratorio**, donde se determinarán las competencias adquiridas mediante la valoración de los resultados obtenidos durante la realización de las actividades prácticas, la realización de preguntas y/o exámenes. **30% de la calificación final. Es obligatoria la asistencia a todas las sesiones prácticas de laboratorio y obtener el 50 % de la puntuación en este apartado para superarlas. Si no se superan las prácticas no se podrá superar la asignatura.** En la convocatoria extraordinaria, los alumnos que no hayan superado las prácticas deberán realizar y superar un examen práctico en el laboratorio.



- **Evaluación de la asistencia, actitud y participación del alumno** en las actividades formativas presenciales mediante **algunos** controles de asistencia y apreciaciones del profesor. **10% de la calificación final.**

La **calificación final** será la suma de las valoraciones numéricas de los tres apartados. Para superar la asignatura el alumno deberá obtener una **calificación final de 5 o más puntos, siempre y cuando haya obtenido al menos el 40% de la puntuación máxima en el examen teórico y el 50% en las actividades de laboratorio.**

- **Convocatoria extraordinaria**

- **Examen teórico** para la evaluación de los conocimientos adquiridos en las clases teóricas, seminarios y clases prácticas. **70% de la calificación final.**

- **Examen práctico en los laboratorios correspondientes. 30% de la calificación final.**

La **calificación final** será la suma de las valoraciones numéricas de los dos apartados. Para superar la asignatura el alumno deberá obtener una **calificación final de 5 o más puntos, siempre y cuando haya obtenido al menos el 50% de la puntuación máxima en cada uno de los dos apartados.**

- **Para ambas convocatorias**

En caso de no superar el porcentaje requerido para aprobar la asignatura en alguna de las partes teórica o práctica, la calificación será de **SUSPENSO y la nota numérica será la nota de prácticas.**

La calificación de los estudiantes que no realicen el examen de teoría será de no presentado.

El calendario de exámenes ordinarios y extraordinarios del curso académico 2018-19 puede ser consultado en el siguiente enlace:

<http://grados.ugr.es/biologia/pages/infoacademica/convocatorias>

DESCRIPCIÓN DE LAS PRUEBAS QUE FORMARÁN PARTE DE LA EVALUACIÓN ÚNICA FINAL ESTABLECIDA EN LA "NORMATIVA DE EVALUACIÓN Y DE CALIFICACIÓN DE LOS ESTUDIANTES DE LA UNIVERSIDAD DE GRANADA"

- **Examen teórico** sobre los contenidos de los programas teórico y práctico de la asignatura, **60%** de la calificación final.
- **Examen práctico** en los laboratorios correspondientes, **40%** de la calificación final.
- La **calificación final** será la suma de las valoraciones numéricas de los dos apartados. Para superar la asignatura el alumno deberá obtener una **calificación final de 5 o más puntos, siempre y cuando haya obtenido al menos el 50% de la puntuación máxima en cada uno de los dos apartados.**

En caso de no superar el porcentaje requerido para aprobar la asignatura en alguna de las partes teórica o práctica, la calificación será de **SUSPENSO y la nota numérica será la nota de prácticas.**

INFORMACIÓN ADICIONAL

Cumplimentar con el texto correspondiente en cada caso

