
Nombre de la unidad curricular: Biología Celular

Forma parte de la Oferta Estable: Si

Licenciaturas: Bioquímica, Ciencias Biológicas

Frecuencia y semestre de la formación al que pertenece: Anual, semestre impar.

Créditos asignados: 12

Nombre del/la docente responsable: Flavio Zolessi

E-mail: fzolessi@fcien.edu.uy

Requisitos previos: Conocimientos básicos de biología, biofísica y bioquímica.

Ejemplos de unidades curriculares de Facultad de Ciencias u otros que aportan dichos conocimientos:
Biología General.

Conocimientos adicionales sugeridos:

Conocimientos sugeridos: Nociones de química orgánica nociones de termodinámica agua, soluciones acuosas eiones difusión y fenómenos osmóticos nociones de óptica estructura y propiedades de macromoléculas de relevancia biológica (ej.: proteínas, fosfolípidos, polisacáridos, ácidos nucleicos) metabolismo nociones de enzimología propiedades fisicoquímicas de las membranas biológicas nociones de evolución biológica y clasificación de los seres vivos. Equivalen a los cursos de Bioquímica y Biofísica, que pueden ser cursados en forma paralela.

Objetivos de la unidad curricular:

a) Herramientas, conceptos y habilidades que se pretenden desarrollar

Tanto por su contenido teórico, como por las herramientas experimentales que se exploran en el práctico, se trata de un curso básico en la formación profesional de los Licenciados en Ciencias Biológicas, Biología Humana o Bioquímica, sin importar las especializaciones por las que opten los profesionales antes o después de graduarse. El curso abarca desde la estructura y función básica de elementos subcelulares (membranas biológicas, organelos, complejos macromoleculares), a procesos relacionados a la fisiología celular (síntesis y transporte de macromoléculas, ciclo celular, señalización celular, organización de las células en tejidos). También aporta nociones de biología del desarrollo, dado que se incursiona en el estudio de las primeras etapas del desarrollo animal y el envejecimiento y muerte celular.

b) En el marco del plan de estudios

Temario sintético de la unidad curricular:

Curso Teórico:

Módulo 1 - FUNCIONES BÁSICAS DE MANTENIMIENTO CELULAR

1.1 - Organización molecular y funciones de la membrana plasmática, superficie y córtex celular.

1.2 - Organización y actividades funcionales del núcleo interfásico.

1.3 - Estructura y funciones del citoesqueleto.

1.4 - Organización del espacio subcelular y tránsito intracelular.

1.5 - Sistemas subcelulares de conversión de energía.

Módulo 2 - FUNCIONES CELULARES COMPLEJAS Y EN RELACIÓN A LA MULTICELULARIDAD

2.1 - Señalización intercelular.

2.2 - Proliferación y crecimiento celular.

2.3 - Envejecimiento y muerte celular.

2.4 - Polaridad celular e interacción de las células con el entorno tisular.

2.5 - Motilidad celular: cambios de forma, migración y contractilidad.

Módulo 3 - DIFERENCIACIÓN CELULAR Y DESARROLLO EMBRIONARIO

3.1 - Funciones celulares especializadas: células nerviosas.

3.2 - Funciones celulares especializadas: inmunidad.

3.3 - Mecanismos celulares de la gametogénesis y la fecundación.

3.4 - Actividades celulares en el desarrollo embrionario temprano.

3.5 ? Células vegetales: aspectos particulares.

Curso Práctico:

1 - Introducción a la microscopía.

2 - Elementos de organización subcelular y ultraestructura.

3 - Propiedades de la membrana plasmática.

4 - Fraccionamiento subcelular y análisis de organelos.

5 - Análisis de parámetros del ciclo celular.

6.- Células diferenciadas.

7. Desarrollo embrionario.

Temario desarrollado:

Curso Teórico:

NOTA: El "número de clases" indicado es a modo de guía aproximada, y podrán realizarse cambios en la modalidad de estas instancias docentes por ejemplo, podrán sustituirse "teóricos" tutoriales por clases de tipo "taller", con la misma temática.

Clase inaugural: Introducción al funcionamiento del curso y principios de microscopía aplicada a la biología.

Módulo 1 - FUNCIONES BÁSICAS DE MANTENIMIENTO CELULAR

1.1 - Organización molecular y funciones de la membrana plasmática, superficie y córtex celular (2 clases).

Composición y estructura general de las membranas biológicas. Modelo del "mosaico fluido" de Singer y Nicholson bicapa lipídica: fosfolípidos de la membrana y sus interacciones proteínas de membrana: modos de interacción con la bicapa lipídica. Microdominios de membrana. La membrana plasmática como una membrana biológica especializada: estructura y funciones particulares. Transporte a través de la membrana. Glucoproteínas y glucocálix.

1.2 - Organización y actividades funcionales del núcleo interfásico (2 clases).

El núcleo celular como organelo que contiene el material genético. ADN y cromatina concepto de cromosoma niveles de organización de la cromatina y su rol funcional. Territorios cromosómicos. Nucleosomas, histonas y sus modificaciones post-traduccionales. El nucléolo: estructura y función, pasos

esenciales en la producción de subunidades ribosómicas. Envoltura y lámina nuclear: estructura interfásica y su modulación en el ciclo celular. Poro nuclear: estructura y función general. Mecanismos moleculares del transporte de moléculas a través del poro nuclear.

1.3 - Estructura y funciones del citoesqueleto (2 clases).

Organización y composición general del citoesqueleto. Estructura de los microfilamentos de actina. Estructura de los microtúbulos. Estructura de los filamentos intermedios y de la lámina nuclear. Polimerización y despolimerización y su regulación en el entorno celular. Proteínas asociadas al citoesqueleto. Proteínas motoras y transporte vectorial de moléculas y organelos. Ejemplos de funciones de elementos dinámicos del citoesqueleto. El citoesqueleto y su función de sostén mecánico.

1.4 - Organización del espacio subcelular y tránsito intracelular (3 clases).

Conceptos de compartimentalización celular y el rol de las membranas biológicas. Ribosomas. Direccionamiento de proteínas y otras macromoléculas a distintos compartimientos celulares. Principales sistemas de organelos rodeados de membrana. Retículo endoplásmico. Aparato de Golgi. Transporte vesicular desde y hacia el interior de la célula. Fenómenos de fusión de membranas endo y exocitosis. Sistema de endosomas y lisosomas. Peroxisomas.

1.5 - Sistemas subcelulares de conversión de energía (1 clase).

Principios generales de la conversión energética especializada en organelos. Origen evolutivo de mitocondrias y plástidos genoma y maquinaria de síntesis proteica. Estructura general de mitocondrias y plástidos (con énfasis en cloroplastos). Funciones básicas de mitocondrias y cloroplastos: cadenas de transporte electrónico, bases celulares del acoplamiento quimiosmótico, producción y almacenamiento de energía. Síntesis de proteínas de mitocondrias y cloroplastos: endógena y en el citosol. Transporte de proteínas desde el citosol a los diferentes sub-compartimientos de mitocondrias y cloroplastos.

Módulo 2 - FUNCIONES CELULARES COMPLEJAS Y EN RELACIÓN A LA MULTICELULARIDAD

2.1 - Señalización intercelular (2 clases).

Conceptos generales de señalización celular. Moléculas señal y tipos de señalización. Tipos de receptores de señales extracelulares. Mecanismos de transducción intracelular de señales: proteínas G, segundos mensajeros, fosforilación de proteínas. Rol de la localización subcelular de las moléculas de señalización intracelular señales localizadas o de poca difusión. Cascadas de fosforilación amplificación de la señal. Ejemplos de vías de transducción intracelular de señales mediante diversos mecanismos.

2.2 - Proliferación y crecimiento celular (2 clases).

Definición y generalidades del ciclo celular etapas principales y fenómenos que en ellas ocurren. La fase M y sus etapas. División celular, mecanismos celulares y moleculares de cada una de las etapas de la división mitótica: profase, prometáfase metafase, anafase, telofase. Regulación de la cromatina y los cromosomas. Dinámica del huso mitótico. Principales fenómenos celulares de la citocinesis. Regulación del ciclo celular. Ciclinas y quinasas dependientes de ciclinas complejo ciclina-Cdk de M y su regulación regulación del ciclo celular en fase G1-S rol de las señales extracelulares y crecimiento celular puntos de control del ciclo celular.

2.3 - Envejecimiento y muerte celular (1 clase).

Muerte celular programada (apoptosis): comparación con muerte celular accidental (necrosis) características morfológicas y bioquímicas de la apoptosis roles fisiológicos de la apoptosis bases moleculares de la apoptosis: roles de las caspasas, vías de activación extrínsecas e intrínsecas de caspasas, proteínas reguladoras de apoptosis señales de supervivencia y estímulos pro-apoptóticos. Envejecimiento celular: aspectos generales del envejecimiento senescencia celular, mecanismos y roles en el envejecimiento.

2.4 - Polaridad celular e interacción de las células con el entorno tisular (2 clases).

Componentes de la matriz extracelular y tipos de matriz extracelular. Elementos fibrilares: fibras de colágeno y elásticas. Síntesis, secreción y ensamblaje del colágeno. Glucoproteínas adhesivas. Glucosaminoglucanos y proteoglucanos. Interacción de las células con la matriz extracelular, integrinas y complejos de unión a la matriz. Conceptos de polaridad celular, establecimiento y mantenimiento de la polaridad en células epiteliales. Uniones intercelulares: organización molecular y funciones. Especializaciones de membrana. La cilia primaria.

2.5 - Motilidad celular: cambios de forma, migración y contractilidad (1 clase).

Cambios de forma de la corteza celular. Formación de lamelipodios y filopodios. Mecanismos de la migración celular: acciones del citoesqueleto y el tráfico de membranas. Cilias móviles y flagelos. Diapédesis y metástasis. Fibras de estrés y contractilidad celular. Las células musculares. Mecanismos moleculares de la contracción muscular.

Módulo 3 - DIFERENCIACIÓN CELULAR Y DESARROLLO EMBRIONARIO

3.1 - Funciones celulares especializadas: células nerviosas (2 clases).

Las células del tejido nervioso. Organización y estructura de las neuronas. Conceptos de polaridad neuronal. Organización del citoesqueleto en neuronas. Transporte de moléculas y organelos a lo largo de dendritas y axones. Células gliales y algunas de sus funciones. Neurogénesis y diferenciación neuronal.

3.2 - Funciones celulares especializadas: inmunidad (2 clases).

Conceptos generales de inmunidad. Mecanismos de la inmunidad innata. Fagocitos y células "killer". Sistema del complemento. Funciones de las células inmunidad adaptativa. Estructura y diferenciación de las células especializadas: linfocitos T y linfocitos B. Mecanismos de generación y de acción de receptores T e inmunoglobulinas.

3.3 - Mecanismos celulares de la gametogénesis y la fecundación (1 clase).

Gametos: generación y características generales. Reconocimiento del ovocito por el espermatozoide. Mecanismos de prevención de la polispermia. Fusión de membranas y eventos desencadenados en el ovocito. Establecimiento de la célula huevo incorporación de los centriolos fusión de pronúcleos.

3.4 - Actividades celulares en el desarrollo embrionario temprano (3 clases).

Clivaje o segmentación, concepto general y sus variantes. Mecanismos moleculares esenciales durante el clivaje: regulación del ciclo celular citocinesis, establecimiento de polaridad celular e inicios de la diferenciación celular. Formación del blastocelo. Establecimiento de ejes embrionarios. Gastrulación y formación de las capas germinales. Movimientos morfogénicos y sus mecanismos celulares y moleculares. Variantes principales en la gastrulación de vertebrados. Neurulación en vertebrados: mecanismos celulares y moleculares de la formación y plegamiento de la placa neural. Cresta neural.

3.5 - Células vegetales: aspectos particulares (1 clase).

Pared celular y plasmodesmos. Regulación osmótica y vacuola. Plástidos. Particularidades de la división celular. Tipos celulares e integración tisular.

Curso Práctico:

1 - Introducción a la microscopía (2 clases).

I: Conceptos de óptica, imagen real y virtual, límite de resolución, apertura numérica e índice de refracción. Técnicas microscópicas de uso común y herramientas básicas para el manejo de microscopios fotónicos. Fundamentos de microscopía de contraste de fases, contraste interferencial de Nomarski, epifluorescencia y barrido láser confocal.

II: Introducción a la micrometría mediante métodos ópticos y digitales, obtención y análisis de medidas de longitud. Uso de barra de calibración. Aproximación a la Microscopía Electrónica de Transmisión (MET) y de Barrido (MEB). Aplicaciones y reconocimiento de técnicas de preparación del material para MET: rutina, criofractura, criograbado profundo, sombreado rotativo, tinción negativa, inmunomarcaje.

2 - Elementos de organización subcelular y ultraestructura (1 clase).

Análisis de resultados experimentales sobre el movimiento de organelos y la integridad del aparato de Golgi, y su relación con el citoesqueleto. Análisis de preparados histológicos y micrografías electrónicas para observar distintos elementos subcelulares y su correspondiente ultraestructura.

3 - Propiedades de la membrana plasmática (1 clase).

Análisis de fenómenos de ósmosis a través de la membrana plasmática de células animales y vegetales. Introducción a los conceptos de permeabilidad de membrana, osmolaridad e isotonicidad. Regla de Overton.

4 - Fraccionamiento subcelular y análisis de organelos (3 clases).

I. Núcleo. Conceptos generales de fraccionamiento subcelular. Análisis de la presencia de núcleos en una fracción subcelular mediante la reacción de Feulgen. Validación de la reacción sobre macromoléculas en solución. Ensayos de la reacción de Feulgen sobre cortes histológicos de hígado. Observación de morfología nuclear en preparados histológicos y micrografías electrónicas.

II. Mitocondria. Análisis de presencia de mitocondrias en una fracción subcelular: observación al microscopio (con tinción de verde Jano) y detección de la actividad enzimática de la Succinato deshidrogenasa. Morfología de mitocondrias: observación de micrografías ópticas y electrónicas.

III. Cloroplasto. Obtención de una fracción subcelular enriquecida en cloroplastos y conteo en cámara de Neubauer. Extracción de pigmentos fotosintéticos y cromatografía en papel. Espectros de absorción. Reacción de Hill para evidenciar la fase lumínica de la fotosíntesis. Determinación de la concentración de pigmentos.

5 - Análisis de parámetros del ciclo celular (1 clase).

Observación microscópica de células en interfase y en las distintas etapas de la mitosis, en tejido meristemático. Estimación del índice mitótico. Estimación de la duración de las fases del ciclo celular en base a datos tomados de la literatura, obtenidos mediante el método de pulso-captura con precursores de ADN marcados. Fundamentos y aplicaciones de la citometría de flujo.

6. Células diferenciadas (4 clases).

I. Células epiteliales. Características estructurales y ultraestructurales de los epitelios, en relación a funciones particulares. Observación de preparados histológicos: intestino, riñón, tráquea, piel, tiroides y páncreas)

II. Células conjuntivas. Observación de células y elementos fibrilares del tejido conjuntivo en preparados histológicos (bola de edema, arteria elástica, hígado, tejido adiposo blanco, cartílago hialino, hueso compacto) y micrografías electrónicas. Estudio de algunas propiedades del colágeno de tipo I a partir de tendón de cola de rata: obtención, solubilización y repolimerización.

III. Células nerviosas. Análisis de preparados histológicos con diferentes tinciones: corteza cerebral, corteza cerebelosa, médula espinal, nervio. Identificación morfológica de distintos tipos neuronales, astrocitos, microglía y células de Schwann. Estudio de la ultraestructura neuronal (soma, dendritas y axón) y sinapsis.

IV. Células musculares. Observación de células musculares (fibras estriadas esqueléticas, estriadas cardíacas y lisas) en preparados histológicos y micrografías electrónicas.

7. Desarrollo embrionario (2 clases).

I. Fecundación, clivaje y gastrulación en organismos seleccionados: equinodermos, anfibios y mamíferos. Observación de cortes histológicos y preparaciones de embriones in toto. Distribución del vitelo y su relación con los patrones de clivaje.

II. Neurulación y embriones somáticos de amniotas: el embrión de ave como ejemplo. Observación de cortes histológicos y preparaciones de embriones in toto. Anexos embrionarios: observación de embrión vivo de pollo.

Bibliografía

a) Básica:

Bruce Alberts y colaboradores. Biología Molecular de la Célula. Ed. Omega. 5ª edición en adelante. (o ediciones en inglés: Molecular Cell Biology. Ed. Garland).

Acceso libre a la 4ª edición en inglés: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK21054>

b) Complementaria:

Biología celular general:

Alberts et al. Essential Cell Biology. Ed. Garland. Compendio de "Molecular Biology of the Cell". 4ª Ed. 2013.

Biología Molecular de La Célula. Libro de Problemas. Wilson y Hunt. Ed. Omega. Lodish, H. et al. Biología Celular y Molecular. 5ª ed. (2005) Ed. Panamericana. Acceso libre a la 4ª edición en inglés:

<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK21475>

Histología:

Weiss, L. Histología. 5ª ed. (1986). Ed. El Ateneo, Buenos Aires. Fawcett, D.W. Tratado de Histología. 12ª ed. (1995) Ed. Interamericana.

Biología del desarrollo:

Gilbert, S.F. Developmental Biology. 7ª a 10ª eds. (2006-2013) Sinauer Associates, Inc. Publishers.

Acceso libre a la 6ª edición en inglés: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK9983>

Carlson, B.M. Embriología básica de Patten. 5ª ed. (1990), Ed. Interamericana, México. Wolpert, L. Principios del Desarrollo. (2010) Ed. Panamericana.

Modalidad cursada: Curso mixto presencial/virtual teórico-práctico, con apoyo online en EVA. La mayor parte de las actividades a distancia son sincrónicas.

Metodología de enseñanza:

Duración en semanas: 15

Carga horaria total: 98

Carga horaria detallada:

a) Horas aula de clases teóricas: 56

b) Horas aulas de clases prácticas: 42

c) Horas de seminarios:

d) Horas de talleres:

e) Horas de salida de campo:

f) Horas sugeridas de estudio domiciliario durante el período de clase:

Sistema de APROBACIÓN final

Tiene examen final: Si

Se exonera el examen final: No

Sistema de GANANCIA

a) Características de las evaluaciones:

Hay una evaluación continua de los estudiantes en dos instancias:

Prácticos (que son de asistencia obligatoria): Durante la clase, el estudiante completa el informe de las actividades realizadas sobre un cuestionario entregado por los docentes. El informe se entrega al final de la clase, y es evaluado por el docente que entrega el resultado a la clase siguiente. Se requiere un mínimo de 50 para aprobar este informe.

Teóricos: Aproximadamente cada 4 clases teóricas, los estudiantes deben completar un formulario de autoevaluación en EVA, con preguntas de corrección automática (múltiple opción, verdadero/falso, unir palabras, etc.). No se considera para la aprobación ninguna calificación mínima, solamente es obligatorio completarlos al menos una vez.

b) Porcentaje de asistencia requerido para ganar la unidad curricular: 75

c) Puntaje mínimo individual de cada evaluación y total: 50 (informes de práctico) 0 (formularios de autoevaluación).

d) Modo de devolución o corrección de pruebas: Informes: se devuelve el informe calificado, y se discute con el docente Autoevaluaciones: devolución automática en EVA, incluyendo respuestas correctas y fundamentos teóricos extendidos, con vínculos a información externa.

Habilitada a rendir en calidad de examen libre: No

COMENTARIOS o ACLARACIONES:

El curso se aprueba mediante examen final escrito, práctico y teórico. Examen práctico: 6 preguntas o ejercicios (de 4 partes cada uno). Las partes pueden estar encadenadas a una previa. Examen teórico: Se responden 4 preguntas de 5 planteadas.