



UNIVERSIDADE FEDERAL DE SANTA CATARINA
CENTRO DE CIÊNCIAS AGRÁRIAS
DEPARTAMENTO DE AQUICULTURA
PLANO DE ENSINO

SEMESTRE 2020-1

I. IDENTIFICAÇÃO DA DISCIPLINA:

CÓDIGO	NOME DA DISCIPLINA	Nº DE HORAS-AULA SEMANAIS		TOTAL DE HORAS-AULA SEMESTRAIS
		TEÓRICAS	PRÁTICAS	
BEG 5106	Biologia Celular para Aquicultura	2	1	54

I.1. HORÁRIO

TURMAS TEÓRICAS	TURMAS PRÁTICAS
6.1330-2 (TURMAS 02234A e 02334B)	6.1510-1 (TURMA 02234A) 6.1620-1 (TURMA 02334B)

II. PROFESSOR MINISTRANTE

Prof^ª. Dr^ª. Franceli Rodrigues Kulcheski (horário de atendimento: quinta-feira das 14h00 às 16h00. Local: CCB/BEG sala 310C)

Prof. Dr. Rafael Diego da Rosa (horário de atendimento: terça-feira das 16h00 às 18h00. Local: CCB/BEG sala 113B)

III. PRÉ-REQUISITO(S)

-- Não há pré-requisito

IV CURSO (S) PARA O QUAL(IS) A DISCIPLINA É OFERECIDA

Engenharia de Aquicultura

V. EMENTA

Organização estrutural e funcional da célula procarionte e eucarionte e de seus componentes subcelulares. Métodos básicos de estudos da célula. Ciclo celular.

VI. OBJETIVOS

O aluno deverá ser capaz de compreender a estrutura geral das células procariontes e eucariontes, além da organização molecular, ultraestrutural e funcional dos diferentes compartimentos intracelulares das células vegetais e animais, bem como a interação metabólica entre eles, fundamentando-se nas principais técnicas de estudo das células (microscopia de luz e eletrônica). Deverá ser ainda capaz de compreender os processos envolvendo a divisão celular em organismos eucariontes.

VII. CONTEÚDO PROGRAMÁTICO

Teórico:

1. Níveis de organização em Biologia. Limites e dimensões em biologia celular. Grandes grupos dos seres vivos.
2. Organização da célula procarionte. Noções de compartimentalização celular.
3. Organização celular dos eucariontes, comparando células vegetais e animais.
4. Composição química, organização molecular e ultraestrutura das membranas celulares e algumas especializações de superfície.
5. Transporte de pequenas moléculas por transporte passivo e transporte ativo. Transporte de grandes moléculas por pinocitose e fagocitose.
6. Digestão intracelular - lisossomos. Ultraestrutura, composição química e aspectos funcionais dos lisossomos e endossomos. Ciclo lisossômico. Autólise e autofagia. Armazenamento de resíduos indigeríveis e processos patológicos ligados aos lisossomos.
7. Biogênese dos ribossomos (nucléolo). Aspectos morfológicos, moleculares e funcionais do Retículo endoplasmático liso (REL), Retículo endoplasmático rugoso (RER) e Complexo de Golgi. Integração morfofuncional do RER e Complexo de Golgi. Sinalização de macromoléculas no interior celular. Noções de alterações pós-traducionais das macromoléculas sintetizadas, degradação de proteínas defeituosas. Noções de produção, endereçamento, transporte e destino de vesículas intracelulares.
8. Transformação de energia na célula – mitocôndria, cloroplasto e peroxissomos. Ultraestrutura, composição química organização funcional das três organelas. Presença de sistema genético próprio em mitocôndrias e cloroplastos. Biogênese das organelas. Teoria endossimbiótica.
9. Citosol: organização molecular e ultraestrutura.
10. Movimento celular: microfilamentos, microtúbulos, centríolos, corpúsculos basais, cílios e flagelos. Composição química, organização molecular, ultraestrutura, aspectos funcionais e biogênese. Princípio do movimento e inibidores.
11. Armazenamento da informação genética - núcleo interfásico. Aspectos bioquímicos e ultraestruturais do envoltório nuclear, nucléolo e cromatina. Aspectos funcionais de cada estrutura nuclear. Significado do grau de condensação da cromatina. Ciclo Celular, divisão celular.

Prático:

1. Instrumentos de análise de estruturas biológicas - Microscópios de luz. Partes mecânicas de iluminação e de ampliação. Noções sobre a formação de imagens. Limites e poder de resolução de sistemas ópticos. Medidas e unidades em biologia celular. Manuseio do aparelho e estimativa do diâmetro do campo de cada objetiva.
2. Observação de células procariontes a fresco e através do método de Gram. Utilização da objetiva de imersão (100x).
3. Observação de células eucariontes: célula vegetal, célula animal, fungos e protozoários.
3. Permeabilidade celular: plasmólise na célula vegetal.
4. O princípio de funcionamento dos microscópios eletrônicos de transmissão (MET) e de varredura (MEV) e preparo do material biológico para ambos tipos de aparelho. Limite e poder de resolução. Análise de micrografias eletrônicas.
5. Isolamento de DNA
6. Observação de movimento ciliar em brânquias de bivalves.
7. Observação de lâminas de mitose em células vegetais.

VIII. METODOLOGIA DE ENSINO / DESENVOLVIMENTO DO PROGRAMA

O conteúdo programático será, principalmente, desenvolvido através de exposições didáticas com utilização de recursos instrucionais variados, e de aulas práticas de laboratório.

IX. METODOLOGIA DE AVALIAÇÃO

A avaliação do desempenho dos alunos será realizada através de 3 (três) provas teórico/prática e 1 (uma) atividade complementar. As provas teóricas terão peso 3 (três pontos) e a atividade complementar terá peso 1,0 (um ponto) e serão referentes aos conteúdos ministrados nas aulas teóricas e práticas. O cálculo da média final será a soma das três avaliações:

P1 (peso 3) + P2 (peso 3) + P3 (peso 3) + Atividade complementar (peso 1)

Obs.: O aluno será considerado aprovado se obtiver média igual ou superior a 6,0 (seis), desde que tenha comparecido a 75% ou mais das aulas ministradas.

X. NOVA AVALIAÇÃO

No caso de haver falta em alguma prova por motivos justificáveis, o aluno deverá solicitar uma segunda chamada ao Chefe de Departamento de Biologia Celular, Embriologia e Genética (BEG), até 3 dias úteis após a realização da prova. No caso de necessidade de 2ª chamada, esta será realizada no final do período letivo na data prevista no cronograma do plano de ensino. Por se tratar de uma disciplina com aulas práticas, a presente disciplina **não prevê a realização de avaliação de recuperação** conforme parágrafo 2º, Artigo 70, Capítulo IV da Resolução nº 17 do Conselho Universitário da UFSC.

XI. CRONOGRAMA TEÓRICO/PRÁTICO

DATA	CONTEÚDO (T:aula teórica; P: aula prática)
MARÇO	
06/03	(T) Apresentação da disciplina e Introdução à organização geral das células procariontes e eucariontes (P) Noções do funcionamento, utilização do Microscópio de Luz e Formação da imagem
13/03	(T) Membrana plasmática: ultraestrutura, composição química e organização molecular (P) Observação de células eucarióticas
20/03	(T) Membrana plasmática: Especializações da membrana plasmática (P) Observação de células procarióticas
27/03	(T) Membrana plasmática: Mecanismos de transporte através da membrana (P) Observação de <i>Elodea sp.</i> : plasmólise e deplasmólise
ABRIL	
03/04	1ª Avaliação Teórico/Prática
10/04	<i>Dia não letivo (Feriado de Paixão-de-Cristo)</i>
17/04	(T) Citoesqueleto (P) Observação de movimento ciliar em brânquias de moluscos
24/04	(T) Matriz Extracelular e Parede Celular (P) Observação de parede celular
MAIO	
01/05	<i>Dia não letivo (Feriado do Dia do trabalho)</i>
08/05	(T) Ribossomos e Síntese proteica (P) Extração de DNA
15/05	(T) Retículo Endoplasmático Rugoso (RER) (P) Noções de microscopia eletrônica
22/05	2ª Avaliação Teórico/Prática
29/05	(T) Retículo Endoplasmático Liso (REL)/ Peroxissomos: reações oxidativas da célula

	(P) Ação da Catalase
JUNHO	
05/06	(T) Complexo de Golgi / Lisossomos: digestão celular
	(P) Lâminas permanentes de intestino de peixe para observação de células caliciformes
12/06	<i>Dia não letivo (Feriado de Corpus Christ)</i>
19/06	(T) Bioenergética celular: Mitocôndrias e Cloroplastos
	(P) <i>Atividade complementar</i>
26/06	(T) Núcleo interfásico e Ciclo celular
	(P) Observação das fases da mitose em células meristemáticas de ponta de raiz de <i>Allium cepa</i>
03/07	3ª Avaliação Teórico/Prática
10/07	Segunda chamada

XII. BIBLIOGRAFIA BÁSICA

- ALBERTS, B, JOHNSON, A., LEWIS, J., RAFF, M.; ROBERTS, K.; WALTER, P. 2010. Biologia Molecular da Célula. 5a. Ed., ARTMED, Porto Alegre. (BU-UFSC 576.3 B615 5.ed).
- ALBERTS B., BRAY D., JOHNSON A., LEWIS J., RAFF M., ROBERTS K., WALTER P. Fundamentos da Biologia Celular. 3ª Ed. Artmed 2011 – Porto Alegre. (BU-UFSC 576.3 F981 3.ed.).
- JUNQUEIRA, L.C. & CARNEIRO, J. 2011. Biologia Celular e Molecular. 9ª Ed. Guanabara e Koogan. (BU-UFSC 576.3 J95b 9.ed).

XIII. BIBLIOGRAFIA COMPLEMENTAR

- ALBERTS B, JOHNSON A, LEWIS J, MORGAN D, RAFF M, ROBERTS K, WALTER P. 2017. Biologia Molecular da Célula. 6 ed. Porto Alegre: Artmed.
- ALBERTS B, BRAY D, HOPKIN K, JOHNSON A, LEWIS J, RAFF M, ROBERTS K, WALTER P. 2017. Fundamentos da Biologia Celular. 4 ed. Porto Alegre: Artmed.
- COOPER GM. 2007. A Célula: Uma Abordagem Molecular. 3 ed. Porto Alegre: Artmed.
- LODISH H, BERK A, KAISER CA, KRIEGER M, SCOTT MP, BRETSCHER A, PLOEGH H, MATSUDAIRA P. 2014. Biologia Celular e Molecular. 7 ed. Porto Alegre: Artmed.

 Professor da Disciplina
 ____/____/____

 Colegiado do Departamento
 ____/____/____

 Colegiado do Curso
 ____/____/____