



**UNIVERSIDADE FEDERAL DE SANTA CATARINA  
CENTRO DE CIÊNCIAS AGRARIAS  
DEPARTAMENTO DE FITOTECNIA  
PLANO DE ENSINO**



**SEMESTRE 2023-2**

**I. IDENTIFICAÇÃO DA DISCIPLINA:**

CÓDIGO	NOME DA DISCIPLINA	Nº DE HORAS-AULA SEMANALIS TEÓRICAS/PRÁTICAS	TOTAL DE HORAS-AULA SEMESTRAIS
FIT5507	Biotecnologia (5ª Fase)	02      01	54

**I.1. HORÁRIO**

TURMAS TEÓRICAS	TURMAS PRÁTICAS
Quarta-feira - 07:30 às 9:10 h (2 aulas)	Turma 05501 A: 4. 15:10-16:00 h (1 aula CCA-LBFIT8)
	Turma 05501 B: 4. 16:20-17:10 h (1 aula CCA-LBFIT8)
	Turma 05501 C: 4. 17:10-18:00 h (1 aula CCA-LBFIT8)
	Turma 05501 D: 4. 18:30-19:20 h (1 aula CCA-LBFIT8)

**II. PROFESSOR (ES) MINISTRANTE (S)**

Prof. Dr. Valdir Marcos Stefenon (Responsável pela Disciplina)

Pós-doutorando: Yohan Fritsche

Estágio de Docência: Doutoranda Danielle da Silva, Mestrando Gabriel Girardelo

**II. PRÉ-REQUISITO (S):**

CÓDIGO	NOME DA DISCIPLINA
AGR 5403	Vivência em Agricultura Familiar
BOT 5304	Anatomia e Fisiologia Vegetal
FIT 5305	Genética

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

Agronomia

**V. EMENTA**

História, importância, bases e aplicações da biotecnologia. Totipotência celular e aspectos comparativos em plantas e animais. Cultura de células, tecidos e órgãos: princípios e aplicações. Haplóides e diaplóides. Fusões celulares. Criopreservação. Biorreatores. Sementes sintéticas e linhagens celulares. Marcadores Moleculares. Genômica e proteômica. ADN recombinante. Organismos Geneticamente Modificados (OGMs), Biossegurança. Biotecnologias e Bioética.

**VI. OBJETIVOS**

Proporcionar aos estudantes a compreensão dos fundamentos e da aplicabilidade das biotecnologias pertinentes ao setor agrícola e aos recursos genéticos vegetais.

**VII. CONTEÚDO PROGRAMÁTICO**

1. Introdução - Conceitos e histórico das biotecnologias, cronologia das principais descobertas, laboratórios, equipamentos, instalações, rotinas.
2. Morfogênese *in vitro* - Determinação, competência da célula vegetal e animal, epigênese, papel dos reguladores de crescimento sobre a divisão e diferenciação celular;
3. Meios de cultura: componentes, formulações e técnicas de preparo;
4. Padrões de expressão morfogenética - Calogênese, organogênese e cultura de meristemas, embriogênese somática, linhagens e suspensões celulares;
5. Micropropagação e biofábricas - Estágios da cultura *in vitro*, protocolos, aclimatização.
6. Haplóides e duplo-haplóides. Obtenção e aplicações para o melhoramento genético;
7. Resgate de embriões e fertilização *in vitro*: obtenção e resgate de híbridos raros; Conservação de germoplasma *in vitro* - Técnicas e Protocolos.
8. Análise dos ácidos nucleicos - Estrutura e propriedades dos ácidos nucleicos. Controle da expressão gênica. Dogma Central da Genética. DNA recombinante. Aplicações.

9. Marcadores: tipos, propriedades, base genética. Eletroforese de proteínas e isoenzimas: protocolos, análise dos zimogramas. Marcadores codominantes (e.g. microssatélites) e dominantes (e.g. AFLPs) Aplicações dos marcadores em genética e melhoramento genético. Genômica: fundamentos e aplicações.
10. Plantas transgênicas: vetores, construções químéricas, sistemas de transformação genética, genes engenheirados. Principais genes introduzidos em plantas. Novos métodos de alteração de ácidos nucleicos.
11. Biossegurança: Legislação Brasileira sobre OGMs e Protocolo de Cartagena sobre Biossegurança. Impactos ambientais, sócio-econômicos, na saúde. Análise de risco, rastreabilidade e rotulagem. Análise de literatura e de um processo de liberação comercial.
12. Bioética: percepção pública. A visão dos diferentes setores.
13. Agrogenômica: Sequenciamento de DNA de segunda e terceira geração, introdução à bioinformática, mapas físicos e aplicações na caracterização conservação e melhoramento de recursos genéticos.

### **VIII. METODOLOGIA DE ENSINO / DESENVOLVIMENTO DO PROGRAMA**

- Aulas teóricas e práticas

### **IX. METODOLOGIA DE AVALIAÇÃO**

**Duas provas teóricas**, cada uma com peso de 40% da nota final.

**Duas provas práticas**, cada uma com peso de 10% da nota final.

Prova de recuperação estará disponível para aqueles alunos cujas notas respectivas ficaram abaixo da média de aprovação.

### **X. NOVA AVALIAÇÃO**

Provas de recuperação serão feitas de acordo com as normas vigentes da UFSC (RESOLUÇÃO nº 017/CUn/97 e normativas do Departamento de Fitotecnia):

1. O aluno que por motivo plenamente justificado, deixar de realizar avaliações previstas no plano de ensino, deverá formalizar pedido de avaliação à Chefia do Departamento de Fitotecnia, dentro do prazo de 3 (três) dias úteis. Os critérios definidos pelo Colegiado do Departamento de Fitotecnia como justificáveis são: a) Doença do acadêmico ou de familiares de primeiro grau com atestado médico; b) Participação em Congresso com comprovação através de certificado; c) Participação em projetos de pesquisa ou extensão que exijam afastamento deverão ser comprovadas pelo Prof. Coordenador do projeto. 2. Havendo discordância quanto ao valor atribuído à avaliação, o aluno poderá formalizar pedido de revisão de prova, mediante justificativa circunstanciada, dentro de 02 (dois) dias úteis após a divulgação do resultado, junto à secretaria do Departamento de Fitotecnia.

### **XI. CRONOGRAMA TEÓRICO**

<b>Semana</b>	<b>Data</b>	<b>TEÓRICO</b>
1	13/03/24	Apresentação da Disciplina (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
2	20/03/24	Conceitos e histórico das biotecnologias/Células tronco/Morfogênese in vitro (Prof. Valdir)
3	27/03/24	Organogênese e micropropagação (Prof. Valdir, Pós-docs)
4	03/04/24	Embriogênese somática (Prof. Valdir)
5	10/04/24	Sistemas avançados de cultivo (sementes sintéticas, biorreatores) (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
6	17/04/24	Haplóides e duplo-Haplóides/Resgate de híbridos raros/Cultivo de embriões (Prof. Valdir)
7	08/05/24	Conservação <i>in vitro</i> de recursos genéticos vegetais (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
<b>8</b>	<b>15/05/24</b>	<b>Prova Teórica I (Prof. Valdir)</b>
9	22/05/24	Variação Somaclonal (Prof. Valdir)
10	29/05/24	Bases genéticas dos marcadores moleculares (Prof. Valdir, Pós-graduandos)
11	05/06/24	Técnicas laboratoriais pertinentes (Prof. Valdir, Pós-graduandos)
12	12/06/24	Marcadores Moleculares isoenzimáticos (Prof. Valdir)
13	19/06/24	Marcadores Moleculares codominantes (Prof. Valdir)
14	26/06/24	Marcadores Moleculares dominantes (Prof. Valdir)
15	03/07/24	Sequenciamento de DNA, Ômicas na agricultura (Prof. Valdir)
16	10/07/24	Tecnologia do DNA recombinante e métodos de transformação de plantas e edição gênica/Regulamentação de OGMs (Prof. Valdir)
<b>17</b>	<b>17/07/24</b>	<b>Prova Teórica II (Prof. Valdir)</b>
<b>18</b>	<b>24/07/24</b>	<b>Prova de Recuperação (Prof. Valdir)</b>

**XI. CRONOGRAMA AULAS PRÁTICAS – Indispensável o uso do jaleco limpo, calçado fechado e calça comprida em todas as aulas práticas**

<b>Semana</b>	<b>Data</b>	<b>PRÁTICA</b>
1	13/03/24	Apresentação do Laboratório e biossegurança (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
2	20/03/24	Morfogênese in vitro (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
3	27/03/24	Organogênese (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
4	03/04/24	Embriogênese somática (Prof. Valdir, Pós Docs, Pós-graduandos)
5	10/04/24	Sistemas avançados de cultivo: sementes sintéticas, biorreatores (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
6	17/04/24	Cultivo de embriões (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
7	08/05/24	Conservação in vitro de recursos genéticos vegetais (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
<b>8</b>	<b>15/05/24</b>	<b>Prova Prática I</b> (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
9	22/05/24	Isolamento de DNA I (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
10	29/05/24	Isolamento de DNA II (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
11	05/06/24	Quantificação do DNA e eletroforese horizontal (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
12	12/06/24	Isoenzimas (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
13	19/06/24	PCR (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
14	26/06/24	Marcadores Moleculares codominantes (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
15	03/07/24	Marcadores Moleculares dominantes (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
16	10/07/24	Sequenciamento de DNA e NGS: Sanger (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
<b>17</b>	<b>17/07/24</b>	<b>Prova Prática II</b> (Prof. Valdir, Pós-docs, Pós-graduandos)
<b>18</b>	<b>24/07/24</b>	<b>Prova de Recuperação (Prof. Valdir)</b>

**XII. BIBLIOGRAFIA BÁSICA**

1. Apostila elaborada pelo professor e colaboradores: disponível no Moodle da disciplina.
2. Torres, A.C.; Caldas, L.S.; Buzzo, J.A. (eds). *Cultura de Tecidos e Transformação Genética de Plantas*. V.1. e 2. Brasília, Embrapa, 864p. 1998 e 1999. – Disponível na biblioteca.
3. George, E.F. *Plant Propagation by Tissue Culture*. Exegetics, Edington. 1996. V.1,2. – Disponível no Moodle.
4. Canhoto, J.M. *Biotecnologia vegetal: da clonagem de plantas à transformação genética*. Coimbra: [s.n.]. 407 p. ISBN 978-989-26-0404-6. 2010.

**XIII. BIBLIOGRAFIA COMPLEMENTAR**

1. Stefenon, V.M. (ed.) *Micropropagation: Methods and Effects*. New York, Nova Science. 187 p. 2019
2. Ferreira, M.E. & Grattapaglia, D. *Introdução ao uso de marcadores RAPD e RFLP em análise genética*. Brasília, EMBRAPA, 220p.1995.
3. Roca, W.M. & Mroginski, L.A. *Cultivo de Tejidos en la Agricultura*. Cali, CIAT, 970p. 1993.
4. Teixeira, P. & Valle, S. *Biossegurança, uma abordagem multidisciplinar*. RJ, FIOCRUZ, 362p.1996.
5. Zaha, A. (Coord.). *Biologia Molecular Básica*. Porto Alegre, Mercado Aberto, 336p. 1996.