



Laboratório de  
**PROTOZOLOGIA**  
UFSC

# V Curso de Verão em Biologia Molecular e Genômica

01 a 05/02/2016

Universidade Federal de Santa Catarina / CCB / MIP – Florianópolis, SC

## INFORMAÇÕES GERAIS E DE INSCRIÇÃO:

- Período: **01 a 05/02/2016**, das 08:00 às 12:00 e das 14:00 às 18:00 horas.
- Público-alvo: Alunos de Cursos de Graduação.
- Número máximo de vagas: 15
- Local: Laboratório de Protozoologia, Departamento de Microbiologia e Parasitologia (MIP), Centro de Ciências Biológicas (CCB), Universidade Federal de Santa Catarina (UFSC), Setor F, Bloco A, Trindade, Florianópolis, SC. Fone (48) 3721-5516 / 5517.
- Inscrições: Preencher a ficha de inscrição disponível em <http://www.proto.ufsc.br> e enviar via e-mail para [cursoverao.protozoologia@gmail.com](mailto:cursoverao.protozoologia@gmail.com) até **20/12/2015**. A listagem dos alunos selecionados será disponibilizada no site acima no dia **05/01/2015**. Os selecionados devem confirmar sua participação até **10/01/2016**.
- O curso será gratuito para os alunos selecionados.
- A UFSC emitirá certificado de participação para os alunos que finalizarem o curso com aproveitamento e frequência integral.

# Programa

	<b>Segunda 01/02</b>	<b>Terça 02/02</b>	<b>Quarta 03/02</b>	<b>Quinta 04/02</b>	<b>Sexta 05/02</b>
<b>08 - 09h</b>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• <b>Introdução e histórico</b></li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• <b>Fundamentos da PCR</b></li> <li>• PCR para clonagem</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• <b>Fundamentos de diagnóstico</b></li> <li>• PCR</li> <li>• Transformação</li> <li>• PAGE* PCR</li> <li>• Plaquear transformação</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• AGE mini-prep</li> <li>• Dosagem mini-prep</li> <li>• <b>Fundamentos de sequenciamento de DNA</b></li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• <b>Bioinformática</b></li> <li>• <b>Fundamentos de análise de proteínas</b></li> <li>• Extração e dosagem de proteínas</li> </ul>
<b>09 - 10h</b>					
<b>10 - 11h</b>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Apresentação do lab.</li> <li>• <b>Fundamentos de extração de DNA/RNA</b></li> <li>• Adicionar PK no material a ser extraído</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• <b>Fundamentos de eletroforese de DNA</b></li> <li>• AGE* do DNA extraído</li> </ul>			
<b>11 - 12h</b>					
<b>14 - 18h</b>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Extração fenol-clorofórmio</li> <li>• Dosagem do DNA extraído</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Preparação de placas LB</li> <li>• <b>Fundamentos de clonagem</b></li> <li>• Ligação</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Seleção de colônias</li> <li>• <b>Fundamentos de análise de insertos</b></li> <li>• Toothpick</li> <li>• Lise alcalina (Mini-prep)</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Reação de sequenciamento</li> <li>• Precipitar reação</li> <li>• Sequenciamento</li> </ul>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• SDS-PAGE</li> <li>• <b>Fundamentos de cultura celular</b></li> </ul>

\* AGE = Eletroforese em Gel de Agarose; PAGE = Eletroforese em Gel de Poliacrilamida.