
Ano Letivo 2023-24

Unidade Curricular TECNOLOGIA DE CULTURA DE CÉLULAS ANIMAIS

Cursos CIÊNCIAS BIOMÉDICAS (1.º ciclo)

Unidade Orgânica Faculdade de Medicina e Ciências Biomédicas

Código da Unidade Curricular 14241059

Área Científica CIÊNCIAS BIOLÓGICAS

Sigla CB

Código CNAEF (3 dígitos) 421

**Contributo para os Objetivos de
Desenvolvimento Sustentável - ODS (Indicar até 3 objetivos)** 4,3,9

Línguas de Aprendizagem Português

Modalidade de ensino

Presencial.

Docente Responsável

Inês Maria Pombinho De Araújo

DOCENTE	TIPO DE AULA	TURMAS	TOTAL HORAS DE CONTACTO (*)
Inês Maria Pombinho De Araújo	T	T1	1T
José Eduardo Marques Bragança	S	;S1	1S
Raquel Gláucia Varzielas Pego De Andrade	S	;S1	1S
Adriana Isabel do Vale Marcelo	PL	PL1; PL2; PL3; PL4	70PL
Docente A Contratar DCBM 1	S	;S1	8S
Docente A Contratar DCBM 8	PL; T	T1; PL1; PL2; PL3; PL4	14T; 30PL

* Para turmas lecionadas conjuntamente, apenas é contabilizada a carga horária de uma delas.

ANO	PERÍODO DE FUNCIONAMENTO*	HORAS DE CONTACTO	HORAS TOTAIS DE TRABALHO	ECTS
2º	S2	15T; 25PL; 10S	156	6

* A-Anual;S-Semestral;Q-Quadrimestral;T-Trimestral

Precedências

Sem precedências

Conhecimentos Prévios recomendados

Biologia Celular. Química. Bioquímica.

Objetivos de aprendizagem (conhecimentos, aptidões e competências)

Aquisição de conhecimentos: Equipamentos e organização de um laboratório de cultura de células. Aprendizagem das regras e técnicas básicas necessárias para o manuseamento de células in vitro. Utilização do microscópio. Estudo das principais técnicas de obtenção de células animais e desenvolvimento de culturas primárias/linhas celulares a partir de vários tecidos. Técnicas usuais de caracterização das linhas celulares obtidas.

Aplicação: Observação, manutenção e manuseamento de células vivas. Introdução de DNA exógeno por transfeção lipídica. Avaliação de viabilidade celular. Aplicações várias em investigação científica em biomedicina, biotecnologia, farmacologia ou nanotecnologia.

Conteúdos programáticos

PROGRAMA TEÓRICO

1. O desenvolvimento da tecnologia de células animais
2. O laboratório de cultura de células: estrutura, equipamentos e manuseamentos
3. Condições de cultura
4. Métodos de cultura e desenvolvimento de culturas primárias
5. Desenvolvimento de linhas celulares estáveis
6. Outras técnicas usuais em cultura de células
7. Aplicações várias

PROGRAMA PRÁTICO

1. Introdução ao laboratório de cultura de células.

Duração: 1 aula (2.5 horas)

2. Técnicas básicas para o manuseamento e cultura de células de mamífero.

Duração: 1 aula (2.5 horas)

3. Avaliação de viabilidade celular.

Duração: 4 aulas (10 horas)

4. Transfeção de células animais.

Duração: 3 aulas (7.5 horas)

5. Análise de resultados.

Duração: 1 aula (2.5 horas)

Metodologias de ensino (avaliação incluída)

AULAS TEÓRICAS : Aprendizagem de conceitos, baseadas em exposição de conteúdos com recurso a slides e/ou vídeos. Frequência aconselhada

Seminários : Apresentação de exemplos e sua discussão com os alunos. Frequência aconselhada.

AULAS PRÁTICAS : São obrigatórias(80%); Execução das técnicas básicas de cultura de células e aplicação de conceitos introduzidos nas aulas T.

A nota final é obtida por exame escrito (0-20 valores, mínimo de 10 valores para aprovação) com a seguinte ponderação:

- 60% parte teórica e seminários

- 40% parte prática

- Nota mínima para aprovação em cada componente: 10/20 valores.

Notas. Os alunos que não completarem pelo menos 80% das aulas práticas não serão admitidos a exame. É obrigatória a realização de todos os elementos de avaliação, sem a qual os alunos não podem obter aprovação à unidade curricular.

Os alunos que frequentarem as aulas práticas com aproveitamento nos três anos letivos anteriores estão dispensados das mesmas e da respetiva avaliação (mantêm a nota obtida)

Bibliografia principal

Culture of Animal Cells. A Manual of Basic Technique and Specialized Applications, 2016.

R. Ian Freshney, 7th edition, Wiley-Blackwell.

Artigos científicos distribuídos aos alunos.

Academic Year 2023-24

Course unit TECHNOLOGY OF ANIMAL CELL CULTURE

Courses BIOMEDICAL SCIENCES (1st cycle)

Faculty / School

Main Scientific Area

Acronym BC GB

CNAEF code (3 digits) 421

Contribution to Sustainable Development Goals - SGD (Designate up to 3 objectives) 4,3,9

Language of instruction Portuguese

Teaching/Learning modality Presential

Coordinating teacher Inês Maria Pombinho De Araújo

Teaching staff	Type	Classes	Hours (*)
Inês Maria Pombinho De Araújo	T	T1	1T
José Eduardo Marques Bragança	S	;S1	1S
Raquel Gláucia Varzielas Pego De Andrade	S	;S1	1S
Adriana Isabel do Vale Marcelo	PL	PL1; PL2; PL3; PL4	70PL
Docente A Contratar DCBM 1	S	;S1	8S
Docente A Contratar DCBM 8	PL; T	T1; PL1; PL2; PL3; PL4	14T; 30PL

* For classes taught jointly, it is only accounted the workload of one.

Contact hours

T	TP	PL	TC	S	E	OT	O	Total
15	0	25	0	10	0	0	0	156

T - Theoretical; TP - Theoretical and practical ; PL - Practical and laboratorial; TC - Field Work; S - Seminar; E - Training; OT - Tutorial; O - Other

Pre-requisites

no pre-requisites

Prior knowledge and skills

Cell Biology. Chemistry. Biochemistry.

The students intended learning outcomes (knowledge, skills and competences)

Knowledge acquisition: Equipment and organization of the cell culture laboratory. Learning the rules and basic techniques necessary for handling cells in vitro. Microscope use. Study of the main techniques for obtaining animal cells and development of primary cultures / cell lines from several tissues. Regular techniques for characterization of cell lines.

Application: Observation, maintenance and handling of live cell cultures. Introduction of exogenous DNA by lipid transfection. Evaluation of cell viability. Applications in scientific biomedical research, biotechnology, pharmacology and nanotechnology.

Syllabus

THEORETICAL course

1. Development of animal tissue and cell culture
2. The cell culture laboratory: structure, equipments and handling
3. Culture conditions
4. Culture methods and development of primary cultures
5. Development of stable cell lines
6. Other common techniques in cell culture
7. Other applications

PRACTICAL COURSE

1. Presentation of the practical course
2. Basic techniques for handling and culture of mammalian cells.
3. Evaluation of cell viability after drug exposure.
4. Transfection.
5. Data analysis.

Teaching methodologies (including evaluation)

THEORETICAL CLASSES: Learning concepts, based on exposure of content using slides and / or videos. Attendance is recommended.

Seminars: Presentations of topics addressed in theoretical classes with examples and discussion with the students. Attendance is recommended.

PRACTICAL CLASSES: Attendance is mandatory (80%); Planned to allow the students to execute basic techniques and apply concepts learned in Theoretical classes.

Evaluation:

Exam consisting of the following components:

- 60% theoretical classes and seminars
- 40% practical classes
- Minimum score for approval in each component: 10/20 points.

Students need to attend 80% of practical classes in order to be able to take the written exam. Completing the evaluation components is mandatory, to be approved in this course.

Those who were approved in practical classes in the previous three academic years keep the practical grade obtained and do not need to attend practical classes again.

Main Bibliography

Culture of Animal Cells. A Manual of Basic Technique and Specialized Applications, 2016.

R. Ian Freshney, 7th edition, Wiley-Blackwell.

Papers available to students through tutoria eletrónica.