

CURRICULUM VITAE

1. Dados Pessoais:

Nome Completo

Filipa Pedro Costa Santos

Nomes sob o qual publica

Filipa C. Santos; Filipa Santos

ORCID ID: orcid.org/0000-0001-9632-2300

ResearcherID: J-8627-2013

Scopus Author ID: 55589595100

Ciência ID: BE16-3628-D73B

Número de Identificação Fiscal (NIF)

217371876

Documento de Identificação (C.C.)

12448263 5ZX6

Data de Nascimento:

26-04-1985

País de Nacionalidade

Portugal

Sexo

Feminino

Morada Institucional

CQE

Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa

Campo Grande, Ed C8, Piso 4, Lab 8.4.67

1749-016 Lisboa

Portugal

Morada de Residência

Avenida Rainha Dona Leonor, 22 RC Dto

1600-684 Lisboa

Portugal

Email

fc39671@alunos.fc.ul.pt; fpsantos@fc.ul.pt;

filipapedrocsantos@sapo.pt

Telemóvel

+351 963750802

CURRICULUM VITAE

2. Formação Académica

6 de janeiro de 2023: Doutoramento em Bioquímica – Especialização em Biofísica Molecular, com a classificação final de Aprovado com distinção, dissertação intitulada: Sphingolipid domains in the plasma membrane of fungal cells – Interplay with membrane proteins and antifungal resistance, 2023

Dezembro de 2011: Mestrado em Química Inorgânica Biomédica – Aplicações em Diagnóstico e Terapia pela Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, com a classificação final de 15 valores (Bom); dissertação: Complexos de iões metálicos com interesse na terapia do Cancro: Estudos de interação com biomoléculas, 2011.

Outubro de 2008: Licenciatura (pré-Bolonha) em Bioquímica pela Universidade de Évora, com a classificação final de 14 valores (Bom); tese de licenciatura: Caracterização da actividade da urease no solo e em *Fusarium oxysporum*, 2008.

3. Atividades anteriores e situação atual

De 1 de maio de 2023 a 31 de dezembro de 2023 (Ref: EXPL/BIA-BFS/1034/2021)

Avaliação do impacto das variações estruturais de esfingolípido na organização de membranas lipídicas e na distribuição de proteínas de membrana.

Investigadora Pós-Doc no Grupo de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa.

De 1 de abril de 2020 a 30 de junho de 2020 (Ref. 100AC9108_CC327)

Consultoria e Análises de Fluorescência em Bioquímica.

Investigadora, no Grupo de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa.

De 1 de fevereiro de 2016 até 31 de janeiro de 2020 (FCT-Ph.D. Fellowship: SFRH/BD/108031/2015)

Estudante de Doutoramento em Bioquímica, especialização Biofísica Molecular, no Grupo de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa.

De 1 de janeiro de 2015 até 30 de novembro de 2015 (Ref. PEst 2015-2020 (UID/Multi/00612/2013))

Investigadora, no Grupo de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa.

Projeto científico: Estudo das propriedades biofísicas da membrana plasmática do *Neurospora crassa*: técnicas de fluorescência. Manipulação de mutantes relacionados com o metabolismo da Estaurosporina e dos Esfingolípido.

Outras funções: Organização e gestão do laboratório.

De 3 de fevereiro de 2014 até 31 de dezembro de 2014 (Ref: PEst-OE/QUI/UI0612/2013-2014)

Investigadora, no Grupo de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa:

Projeto científico: Caracterização das propriedades biofísicas da membrana plasmática de *Neurospora crassa in vivo*, através do uso de técnicas de fluorescência em estado estacionário e resolvidas no tempo. Manipulação e crescimento de *Neurospora crassa*, aquisição de dados de fluorescência e análise, incluindo o uso de mutantes relacionados com o metabolismo da estaurosporina e o tratamento das células com este fármaco.

Outras funções: Organização e gestão do laboratório.

CURRICULUM VITAE

De 1 de janeiro de 2013 até 31 de dezembro de 2013 (Ref. PTDC/QUI-QUI/118077/2010)

Bolseiro de investigação no Grupo de Química Organometálica e Bioorganometálica da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa:

Projeto científico: Estudo de interação de compostos inorgânicos e organometálicos de Ruténio (com potencial como metalofármacos na terapia do cancro) com biomoléculas relevantes para a sua atividade biológica, como proteínas séricas (albumina e transferrina) e DNA.

De 2 de julho de 2012 a 31 de outubro de 2012 (Ref. PEst-OE/QUI/UI0612/2011)

Bolseiro de investigação no Grupo de Biofísica Molecular e Neural da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa:

Projeto científico: Otimização dos procedimentos de manipulação e crescimento de *Neurospora crassa* e início da caracterização das propriedades biofísicas da sua membrana plasmática, através do uso de técnicas de fluorescência em estado estacionário e resolvidas no tempo, aquisição de dados de fluorescência e análise.

Outras funções: Organização e gestão do laboratório.

De 1 de julho de 2011 a 30 de junho de 2012 (Ref. PTDC/Qui-Qui/101187/2008)

Bolseiro de investigação no Grupo de Química Organometálica e Bioorganometálica da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa:

Projeto científico: Estudos de interação de complexos previamente sintetizados com ctDNA, para avaliar qual ou quais os alvos biológicos de ação dos complexos em estudo; Estudos *in vitro* de interação com proteínas séricas (com o objetivo de determinar o seu papel na biodistribuição do complexo ativo no plasma humano).

De 1 de abril de 2009 a 30 de setembro de 2009 (Ref. BD-Mic/12A/08)

Bolseiro de investigação no Instituto de Biologia Experimental e Tecnológica:

Projeto: Análise de água para consumo (Degradação de compostos tóxicos e nocivos em reator de UVs, em água superficial e de laboratório, para comparação entre os dois tipos de água; Ultra-HPLC; HPLC; Degradação de disruptores endócrinos, por ação de Cloro).

3. Formação Adicional

3.1. FEBS Practical course “Microspectroscopy: Functional Imaging of Biological Systems”, FRET/FLIM, FCS, Confocal microscopy, Superresolution imaging, Single molecule imaging; 11 a 20 de setembro de 2018, Nijmegen/Wageningen, The Netherlands.

3.2. Seminário Técnico DBV (Type Solution – Projectos e Soluções para Laboratório), Boas Práticas de Limpeza e Desinfecção & Controlo Ambiental em Salas Limpas e Laboratórios de Microbiologia, Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, Lisboa, Portugal, 16 de junho de 2015.

3.3. Curso de Alemão, Centro de Cursos Livres (CCL), ISCTE-UL, Nível A1 concluído a 25 de maio de 2015 com a classificação de 94%; Nível A2 concluído a 14 de outubro de 2015 com a classificação de 82%; Nível B1 concluído a 2 de junho de 2016 com a classificação de 72 %.

CURRICULUM VITAE

3.4. Palestra “Melhorar a Comunicação pela Assertividade”, realizada no dia 19 de novembro de 2014, organizado pelo GAPsi - Unidade Académica que procura promover o desenvolvimento de competências transversais relevantes para o desenvolvimento pessoal e profissional do universo FCUL.

3.5. Palestra “Apresentações Oraís”, realizada no dia 10 de maio de 2013, organizado pelo GAPsi - Unidade Académica que procura promover o desenvolvimento de competências transversais relevantes para o desenvolvimento pessoal e profissional do universo FCUL.

3.6. Seminário “GHS and Safety in the Laboratory”, Safety in the Laboratory (Palestrante: Dr. Martin Mueller, PhD in Chemistry/ Safety Expert at Merck – Darmstadt) and GHS – Globally Harmonized System of Classification and Labeling of Chemicals (Palestrante: Eng^a Filipa Cabral, MsC in Chemistry, VWR/ Técnica Superior de Higiene e Segurança no Trabalho (Nível 5), realizado no dia 9 de outubro de 2012 na Faculdade de Farmácia da Universidade de Lisboa.

3.7. Curso “A Prática da PCR” pela We Value, de 17 a 19 de junho de 2011: Abordagem prática e abrangente do método PCR, envolvendo um contacto direto com todos os passos de execução e a interpretação dos resultados. Aquisição de competências para seleção dos reagentes, preparação de soluções, programação do termociclador, eletroforese e análise de imagem, análise dos resultados e aperfeiçoamento dos protocolos, conhecimento das precauções a tomar com respeito a princípios de contenção de contaminantes, e gestão dos reagentes.

3.8. VI Jornadas do Serviço de Medicina Nuclear do Hospital Garcia de Orta – Cancro da Mama, Tópicos: Diagnóstico de lesões mamárias primárias; Cirurgia Radioguiada no Cancro da Mama; Doença metastática; Resposta terapêutica; Terapêutica de doença óssea metastática, realizadas nos dias 21 -22 de maio de 2010, Sesimbra Hotel e SPA.

3.9. 2nd Workshop On Biomedical Engineering, realizado no dia 8 de maio de 2010 na Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, organizado pelo núcleo de estudantes de Engenharia Biomédica e Biofísica (NE2B2) e Instituto de Biofísica e Engenharia Biomédica (IBEB).

4. Aptidões e outras competências:

- Colaboração/ participação no Open Day FCUL: From yeast membrane to antifungals, 3 de maio de 2023.
- Colaboração na organização do FEBS Special Meeting 2019– Sphingolipid Biology: Sphingolipids in Physiology and Pathology, Cascais, May 6th-10th 2019.
- Colaboração na realização da componente prática, FCT PhD Programme i3DU Course: Pharmaceutical Biophysics, janeiro de 2019.
- Membro do comité organizador “X Iberian Spectroscopy Conference/ XXVI National Spectroscopy Meeting”, 9 - 11 de julho de 2018.
- Colaboração na participação do laboratório de Biofísica Molecular na Semana de Ciência & Tecnologia promovida pela Agência Ciência Viva, Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, 23 de novembro de 2017.
- Colaboração na Visita da Associação Portuguesa de Síndrome de Asperger: APSA ao laboratório de Biofísica Molecular da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, 9 de maio de 2017.
- Colaboração/ Participação no Dia Aberto da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, 3 de maio de 2017.

CURRICULUM VITAE

- Membro do Comité Pedagógico (Bioquímica, 3º ciclo).
- Membro da Organização do “Chem&BioChem Postgraduate Students Meeting 2017”, 9 de fevereiro de 2017.
- Colaboração na elaboração do Roll-Up do Centro de Química e Bioquímica para a Semana da Inovação da ULisboa, 15-18 de junho 2015.
- Análises de Espectroscopia de Fluorescência para os Laboratórios Atral, SA com a supervisão do Dr. Rodrigo F. M. de Almeida.
- Colaboração no Dia Aberto da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, 29 de abril de 2015.
- Colaboração na participação do laboratório de Biofísica Molecular na Semana de Ciência & Tecnologia promovida pela Agência Ciência Viva, Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, 26 de novembro de 2015.

4.1. Línguas:

Português: língua materna (C2)

Inglês: nível intermédio alto (B2)

4.2. Aptidões e competências técnicas:

- Manipulação de microrganismos; Técnicas microbiológicas com fungos (obtenção de culturas puras, crescimento de fungos e bactérias, em meio sólido, em rampas e placas, repicagem, e em meio líquido, com cuidados de assépsia).
- Espectroscopia de fluorescência em estado-estacionário e resolvida no tempo e de absorção de UV-Visível; estudos hidrodinâmicos (viscosidade cinemática); manipulação de biomoléculas (*calftymus* DNA (ctDNA), albumina humana (HSA) e transferrina), bem como de complexos organometálicos (sensíveis ao ar e à luz); estudos de lipofilicidade, de citotoxicidade em linhas celulares tumorais e de genotoxicidade.

4.3. Aptidões e competências informáticas:

- Domínio do software Office™ (Word™, Excel™, PowerPoint™ e Publisher™); Origin®, ChemDraw®Ultra, Flowing Software 2.5.0, ImageJ 1.47t®, TRFA®, SymPhoTime 32®

4.4. Revisão de revistas científicas:

- Revisor da PLOS ONE (eISSN-1932-6203)
- Revisor da Archives of Microbiology - Springer Nature

4.5. Carta de condução:

Carta de condução da categoria B

5. Sociedades Científicas:

- Sociedade de Biofísica Americana (Biophysical Society), desde 2017.
- Sociedade Europeia para Microbiologia e Doenças Infecciosas (ESCMID), desde 2 de outubro de 2014.
- Sociedade Portuguesa de Biofísica (SPBf) que é parte da Associação Europeia de Sociedades de Biofísica (EBSA), desde 2012.
- Sociedade Portuguesa de Química (SPQ), desde 26 de abril de 2011.
- Associação Nacional de Bioquímicos (ANBIOQ), desde 2008.

CURRICULUM VITAE

- Sociedade Portuguesa de Bioquímica (SPB) que é parte da Federação Europeia de Sociedades de Bioquímica (FEBS), desde 2008.

6. Experiência na orientação

- Co-orientação do aluno de Mestrado Tobias Lange no Projeto de Bioquímica, “Fluorescence spectroscopy study of plasma membrane domains in the filamentous fungi *Neurospora crassa*”, 2014 ao abrigo do programa Erasmus.

7. Júris

7.1. Participação como arguente

a. Projeto de Licenciatura:

- Sandra Catarina Rebelo Dias; Influência da hidroxilação de esfingolípidos na organização membranar e no mecanismo de ação de antifúngicos, Projeto de Licenciatura em Química, 29 de setembro de 2023.

8. Prémios e Distinções

- Best oral communication, Federation Of European Microbiological Societies, Netherlands, 2022.
- YTF, Youth Travel Fund to attend FEBS Practical course “Microspectroscopy: Functional Imaging of Biological Systems”, September 2018.
- European Biophysical Societies' Association (EBSA) waiver registration fee to attend 59th International Conference on the Bioscience of Lipids, Helsinki, September 2018.
- ESF Student Grant, Scientific Committee of the 4th European Conference on Chemistry for Life Sciences, 2011.

9. Publicações Científicas

9.1. Capítulo de livro internacional:

1. Sousa, C., **Santos, F.C.**, Bento-Oliveira, A., Mestre, B., Silva, L.C., de Almeida, R.F.M. (2021) Biophysical Analysis of Lipid Domains in Mammalian and Yeast Membranes by Fluorescence Spectroscopy. In: Bieberich E. (eds) Lipid Rafts. Methods in Molecular Biology, vol 2187, Chapter 14. Humana, New York, NY, doi: 10.1007/978-1-0716-0814-2_14, Times Cited: 2.
2. Marquês, J. T., Antunes, C. A. C., **Santos, F. C.**, de Almeida, R. F. M. (2015) Biomembrane Organization and Function: The Decisive Role of Ordered Lipid Domains *in* A. Iglıc, C. Kulkarni, M. Rappolt, eds.: Advances in Planar Lipid Bilayers and Liposomes, Vol 22, ADPLAN, UK: Academic Press, pp 65-96; DOI:10.1016/bs.adplan.2015.06.002, Times Cited: 16.

9.2. Capítulo de livro nacional:

1. de Almeida, Rodrigo F.M., **Santos, Filipa C.**, Bento-Oliveira, Andreia, Marquês, Joaquim T. (2020) Membranas em ação? Nitrogénio em rede é campeão! In: “Os Elementos em Ciências - uma viagem pela Tabela Periódica” (A. Mourato, A.P. Carvalho, F. Martins, T. Pamplona, Eds), in press. ISBN 978-972-9348-21-1 (em papel); 978-972-9348-22-8 (e-book); edição da FCUL.

9.3. Artigos em revistas de circulação internacional com arbitragem científica:

CURRICULUM VITAE

1. **Santos, F.C.**, Costa, P.J., Garcia, M.H., Morais, T.S., (2021) Binding of RuCp complexes with human apo-transferrin: fluorescence spectroscopy and molecular docking methods, *BioMetals*, doi: 10.1007/s10534-021-00325-w, IF 2.479, Times Cited: 6.
2. Starosta, R., **Santos, F.C.**, de Almeida, R.F.M. (2020) Human and bovine serum albumin time-resolved fluorescence: Tryptophan and tyrosine contributions, effect of DMSO and rotational diffusion, *Journal of Molecular Structure*, 1221:128805, doi: 10.1016/j.molstruc.2020.128805, IF 2.011, Times Cited: 23.
3. **Santos, F.C.**, Marquês, J.T., Bento-Oliveira, A., de Almeida, R.F.M. (2020) Sphingolipid-enriched domains in fungi, *FEBS Letters*, 594 (22) 3698-3718, doi: 10.1002/1873-3468.13986, IF 4.124, Times Cited: 18.
4. Bento-Oliveira, A.*, **Santos, F.C.***, Marquês, J.T.*, Paulo, P.M.R., Korte, T., Herrmann, A., Marinho, H.S., de Almeida, R.F.M. (2020) Yeast sphingolipid-enriched domains and membrane compartments in the absence of mannosyldiinositolphosphorylceramide, *Biomolecules*, 10 (6): 24, doi: 10.3390/biom10060871, IF 4.879, * these authors contributed equally, Times Cited: 9.
5. de Almeida, R. F. M., **Santos, F. C.**, Marycz K., Alicka M., Krasowska A., Suchodolski J., Panek J., Jezierska A., Starosta R. (2019) New diphenylphosphane derivatives of ketoconazole are promising antifungal agents, *Scientific Reports*, doi: 10.1038/s41598-019-52525-7, IF 4.525, Times Cited: 25.
6. **Santos, F. C.**, Lobo, G. M., Fernandes, A. S., Videira, A., de Almeida, R. F. M. (2018) Changes in the biophysical properties of the cell membrane are involved in the response of *Neurospora crassa* to staurosporine, *Frontiers in Physiology – Membrane Physiology and Membrane Biophysics*, 9, 1375 – 1387, doi: 10.3389/fphys.2018.01375; IF: 3.394. Q1 – 1st Quartile, Times Cited: 8.
7. **Santos, F. C.**, Fernandes, A. S., Antunes, C. A. C., Moreira, F. P., Videira, A., Marinho, H. S., de Almeida, R. F. M. (2017) Reorganization of plasma membrane lipid domains during conidial germination, *Biochim. Biophys. Acta (BBA) – Mol. Cell Biol. Lipids*, 1862, 156 – 166, doi: 10.1016/j.bbalip.2016.10.011, IF: 5.547. Q1- 1st Quartile, Times Cited: 17.
8. Bagulho, A., Vilas-Boas, F., Pena, A., Peneda, C., **Santos, F. C.**, Jerónimo, A., de Almeida, R.F.M., Real, C. (2015) The extracellular matrix modulates H₂O₂ degradation and redox signaling in endothelial cells, *Redox Biology*, 6, 454 – 460, doi: 10.1016/j.redox.2015.09.006, IF: 6.235, Q1- 1st Quartile, Times cited: 24.
9. Côrte-Real, L.; Robalo, M. P.; Marques, F.; Nogueira, G.; Avecilla, F.; Silva, T. J. L.; **Santos, F. C.**; Tomaz, A. I.; Garcia, M.H.; Valente, A. (2015) The key role of coligands in novel ruthenium(II)-cyclopentadienyl bipyridine derivatives: ranging from non-cytotoxic to highly cytotoxic compounds, *Journal of Inorganic Biochemistry*, 150, 148 – 159, doi: 10.1016/j.jinorgbio.2015.06.015, IF: 3,452; Q1- 1st Quartile, Times cited: 43.

CURRICULUM VITAE

10. Morais, T. S., **Santos, F. C.**, Jorge, T. F., Côrte-Real, L., Madeira, P. J. A., Marques, F., Robalo, M. P., Matos, A., Santos, I., Garcia, M. H. (2014) New Water-Soluble Ruthenium(II) Cytotoxic Complex: Biological Activity and Cellular Distribution, *Journal of Inorganic Biochemistry*, 1 – 14 (doi: 10.1016/j.jinorgbio.2013.09.013), IF: 3,274; Q1- 1st Quartile, Times Cited: 65.
11. Morais, T. S., **Santos, F. C.**, Côrte-Real, L., Garcia, M. H. (2013) Exploring the effect of the ligand design on the interactions between $[\text{Ru}(\eta^5\text{-C}_5\text{H}_5)(\text{PPh}_3)(\text{N,O})][\text{CF}_3\text{SO}_3]$ complexes and Human Serum Albumin, *Journal of Inorganic Biochemistry*, 129, 94 – 101 (doi: 10.1016/j.jinorgbio.2013.09.008), IF: 3,274; Q1- 1st Quartile, Times Cited: 27.
12. Morais, T. S., **Santos, F.**, Côrte-Real, L., Marques, F., Robalo, M. P., Madeira, P. J. A., Garcia, M. H. (2013) Biological Activity and Cellular Uptake of $[\text{Ru}(\eta^5\text{-C}_5\text{H}_5)(\text{PPh}_3)(\text{Me}_2\text{bpy})][\text{CF}_3\text{SO}_3]$ Complex, *Journal of Inorganic Biochemistry*, 122, 8 – 17 (doi: 10.1016/j.jinorgbio.2013.01.011), IF: 3,274; Q1- 1st Quartile, Times Cited: 56.

Citations: 340 total of citations (from Google scholar)

9.4. Artigos em revistas de circulação nacional:

1. Martins, M. R., **Santos, F.**, Candeias, P., Cruz-Morais, J. (2010) Effect of temperature, pH and Hg^{2+} and Pb^{2+} traces in dehydrogenase and urease activities of a soil from Évora region, *Revista de Ciências Agrárias*, vol.33, no.1, p.314-322.

9.5. Publicações em atas de encontros científicos:

1. **Santos, F. C.**, Fernandes, A. S., Videira, A., de Almeida, R. F. M. (2021) Fungal plasma membrane lipid domains alterations upon drug exposure, *Biophysical Journal*, 120 (3) 46a.
2. De Almeida, R. F. M., Marquês, J. T., Silva, L. C., Marinho, H. S., Corvo, L., Fedeli, F., Faria-Silva, C., **Santos, F. C.**, Bento-Oliveira, A. (2021) Sphingolipid-Enriched Domains in Yeast: Biophysical Properties and Antifungal Interaction, *Biophysical Journal*, 120 (3) 45a.
3. Bento-Oliveira, A., **Santos, F. C.**, Marquês, J. T., Paulo, P. M. R., Marinho, H. S., de Almeida, R. F. M. (2021) Impact of Sphingolipid Profile in Yeast Gel Domains and Membrane Compartments, *Biophysical Journal*, 120 (3) 47a.
4. **Santos, F. C.**, Fernandes, A. S., Videira, A., de Almeida, R. F. M. (2013) Biophysical characterization of *Neurospora crassa* membrane and its sensitivity to Staurosporine, *Eur. Biophys. J.*, 42 (Suppl. 1): S52, Times Cited: 1.

CURRICULUM VITAE

5. Santos, T. C., Matos, C. P., **Santos, F. C.**, Corvo, L. M., Garcia, M., Tomaz, A. I., de Almeida, R. F. M. (2013) Interaction of new active Ruthenium anticancer agents with lipid bilayers, *Eur. Biophys. J.*, 42 (Suppl. 1): S130.

9.6. Comunicações orais:

1. **Santos, Filipa C.**, Sphingolipid domains in the plasma membrane of fungal cells - Interplay with antifungal resistance, **7ª Conferência Anual da redeSAÚDE**, Universidade de Lisboa, Lisboa, Portugal, November 14th 2023, **selected for oral communication.**
2. Marquês, J. T., Bento-Oliveira, A., **Santos, Filipa C.**, Fedeli, F., Çuhadar, E. D., Guimarães, M., Faria-Silva, C., Corvo, L., Khmelinskaia, A., Marinho, H. S., Silva, L. C., de Almeida, R. F. M., Targeting yeast sphingolipids by the antifungal polyene Nystatin, **YLC 2022 – Yeast Lipid Conference**, Gothenburg, Sweden, June 1-3 2022.
3. Bento-Oliveira, Andreia, **Santos, Filipa C.**, Marquês, Joaquim T., Paulo, Pedro M. R., Korte, Thomas, Herrmann, Andreas, Marinho, H. S., de Almeida, Rodrigo F. M., Impact of sphingolipid hydroxylation and polar headgroup on yeast lipid domains and membrane protein compartments, **YLC 2022 – Yeast Lipid Conference**, Gothenburg, Sweden, 1-3 June 2022
4. Bento-Oliveira, Andreia, **Santos, Filipa C.**, Marquês, Joaquim T., Paulo, Pedro M. R., Korte, Thomas, Herrmann, Andreas, Marinho, H. S., de Almeida, Rodrigo F. M., Impact of Sphingolipid Profile in Yeast Gel Domains and Membrane Compartments, **Webinar Series in Sphingolipids Biology: PhD Students contest**, December 12th, 2021.
5. Marquês, J. T., **Santos, F. C.**, Antunes, C.A.C., Bento-Oliveira, A., Herrmann, A., Marinho, H. S., de Almeida, R.F.M., Sphingolipid headgroup impact on gel domains in *Saccharomyces cerevisiae* plasma membrane, **FEBS Special Meeting 2019– Sphingolipid Biology: Sphingolipids in Physiology and Pathology**, Cascais, May 6th-10th 2019.
6. **Santos, F. C.**, The role of lipid domains in fungal plasma membrane function and biophysical properties, **FEBS Advanced Practical Course, Microspectroscopy: Functional Imaging of Biological Systems**, Nijmegen/Wageningen, The Netherlands, September 11-20th 2018.
7. **Santos, F.C.**, Lobo, G. M., Fernandes, A. S., Videira, A., de Almeida, R. F. M., Adaptation of fungal plasma membrane to a drug challenge, **Xth Iberian Spectroscopy Conference**, July 9th – 11th 2018, oral communication, **OC 1.**
8. Tomaz, A. I., de Almeida, R. F. M., Rodrigues, C. R., Marques, F., de Sousa, A. D., Santos, T. C., Rojas, O., Matos, C., **Santos, F. C.**, Fernandes, A. R., Garcia, M. H., Ruthenium complexes as cancer metallodrugs, **12th Inorganic and Bioinorganic Chemistry Conference**, July 5th – 6th 2018, oral communication.

CURRICULUM VITAE

9. Tomaz, A. I., de Almeida, R. F. M., Marques, F., Fernandes, A. R., Rojas, O., Matos, C., **Santos, F. C.**, Rodrigues, C. R., Garcia, M.H., Ruthenium complexes and their potential in cancer therapy, **2nd IC3TC2017**, December 4th – 7th, invited oral communication.
10. **Santos, F. C.**, Fernandes, A. S., Antunes, C. A. C., Moreira, F. P., Videira, A., Marinho, H. S., de Almeida, R. F. M., Plasma membrane domains of filamentous fungi reorganize extensively during the lag phase, **CQBDay 2017**, May 31st, Flash Communication.
11. **Santos, F. C.**, Fernandes, A. S., Lange, T., Videira, A., de Almeida, R. F. M., Changes in the biophysical properties of the cell membrane in a chemotherapy resistance model, **Jornadas I CBIOS**, 9 a 10 de Outubro de 2014, Lisboa, Portugal.
12. Rojas, O. L., **Santos, F. C.**, Brito, M. J., Marques, F., Robalo, M. P., de Almeida, R. F. M., Garcia, M.H., Tomaz, A. I., Synthesis and cytotoxicity of new Ruthenium(II) complexes for antitumor application, **XXII Encontro Nacional SPQ**, 3 a 6 de Julho de 2011, Braga, Portugal, Poster QI CO 04.
13. Martins, M. R., **Santos, F.**, Ramos, P., Cruz-Morais, J., Dehydrogenase and Urease activities of a soil from Évora region, **III Congreso Ibérico de la Ciencia del Suelo**, Évora, Portugal, 1 a 4 de Julho de 2008.

9.7. Comunicações em forma de póster:

1. **Filipa C. Santos**, Sphingolipid domains in the plasma membrane of fungal cells - Interplay with antifungal resistance, **7^a Conferência Anual da redeSAÚDE**, Universidade de Lisboa, Lisboa, Portugal, November 14th 2023, **selected for oral communication**.
2. Andreia Bento-Oliveira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Pedro M. R. Paulo, Thomas Korte, Andreas Hermann, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Sphingolipid structure is crucial for the compartmentalization of membrane proton pump ATPase in yeast, **2nd Workshop on Sphingolipids in Health and Disease**, Department of Medical Sciences, University of Aveiro, Aveiro, July 22nd, 2022.
3. Andreia Bento-Oliveira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Pedro M. R. Paulo, Thomas Korte, Andreas Hermann, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Impact of sphingolipid profile on yeast gel domains and membrane compartments, **2nd Chem&BioChem Postgraduate Students Meeting 2022**, Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, Lisboa, July 15th, 2022.
4. **Filipa C. Santos**, Andreia S. Fernandes, Arnaldo Videira, Rodrigo F. M. de Almeida, Fungal plasma membrane lipid domains alterations upon drug exposure, **65th Biophysical Society Annual Meeting (BPS2021)**, Virtual Meeting, February 22-26, 2021.
5. Rodrigo F. M. de Almeida, Joaquim T. Marquês, Liana C. Silva, H. Susana Marinho, M. L. Corvo, Francesca Fedeli, Catarina Faria-Silva, **Filipa C. Santos**, Andreia Bento-Oliveira, Sphingolipid-enriched domains in yeast: biophysical properties and antifungal interaction, **65th Biophysical Society Annual Meeting (BPS2021)**, Virtual Meeting, February 22-26, 2021.

CURRICULUM VITAE

6. Andreia Bento-Oliveira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Pedro M. R. Paulo, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Impact of sphingolipid profile in yeast gel domains and membrane compartments, **65th Biophysical Society Annual Meeting (BPS2021)**, Virtual Meeting, February 22-26, 2021.
7. Andreia Bento-Oliveira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Pedro M. R. Paulo, Thomas Korte, Andreas Herrmann, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Gel domains and membrane compartments in yeast: impact of sphingolipid profile, **CQE Days Spring Meeting 2020**, May 28th, 2020, **online edition**.
8. Andreia Bento-Oliveira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Pedro M. R. Paulo, Andreas Herrmann, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, The absence of Mannosyldiinositolphosphorylceramide in yeast plasma membrane affects sphingolipid-enriched domains and the membrane compartment of Pma1p, **Dia de Investigação em Ciências 2019**, Faculdade de Ciências, Universidade de Lisboa, Lisboa, October 30th 2019.
9. Andreia Bento-Oliveira, Joaquim T. Marquês, **Filipa C. Santos**, Catarina A. C. Antunes, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Sphingolipid domains in yeast: Linking membrane biophysical properties and action of antifungal agents, **CQE Days Spring Meeting 2019**, May 30th-31st 2019.
10. **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, Andreia Bento-Oliveira, Radoslaw Starosta, Andreas Herrmann, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Tackling a possible relationship between fungal plasma membrane biophysical properties and antifungal sensitivity, **FEBS Special Meeting 2019 – Sphingolipid Biology: Sphingolipids in Physiology and Pathology**, Cascais, May 6th-10th 2019.
11. **Filipa C. Santos**, Gerson M. Lobo, Andreia S. Fernandes, Arnaldo Videira, Rodrigo F. M. de Almeida, How do sphingolipid-enriched domains of fungal plasma membrane evolve upon a drug challenge?, **59th International Conference on the Bioscience of Lipids (ICBL 2018)**, Helsinki, September 4 – 7th 2018, P26.
12. Rodrigo F. M. de Almeida, Joaquim T. Marquês, **Filipa C. Santos**, H. S. Marinho, Sphingolipid headgroup impact on gel domains in *Saccharomyces cerevisiae* plasma membrane, **Xth Iberian Spectroscopy Conference**, July 9th – 11th 2018, P31.
13. Joaquim T. Marquês, Catarina A. C. Antunes, Filipe P. Moreira, **Filipa C. Santos**, Ana S. Viana, H. S. Marinho, Rodrigo F.M. de Almeida, Structural Stability and Molecular Organization of Yeast Sphingolipid-enriched Membrane Domains, **CQB-Day 2017**, May 31st, P45.
14. Catarina A. C. Antunes, Filipe P. Moreira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, André E.P. Bastos, Alena Khmelinskaia, Rui Malhó, Andreas Herrmann, H. S. Marinho, Rodrigo F.M. de Almeida, Sphingolipid-enriched versus ergosterol-enriched domains in *Saccharomyces cerevisiae*, **CQB-Day 2017**, May 31st, P50.
15. Joaquim T. Marquês, Catarina A. C. Antunes, Filipe P. Moreira, **Filipa C. Santos**, Ana S. Viana, H. S. Marinho, Rodrigo F.M. de Almeida, Structural Stability and Molecular Organization of Yeast Sphingolipid enriched Membrane Domains, **Yeast Lipid Conference 2017**, May 17th-19th, Paris.
16. Catarina A. C. Antunes, Filipe P. Moreira, **Filipa C. Santos**, Joaquim T. Marquês, André E.P. Bastos, Alena Khmelinskaia, H. S. Marinho, Rodrigo F.M. de Almeida, Sphingolipid-enriched versus ergosterol-enriched domains in *Saccharomyces cerevisiae*, **Yeast Lipid Conference 2017**, May 17th-19th, Paris.
17. **Filipa C. Santos**, Andreia S. Fernandes, Gerson M. Lobo, Tobias Lange, Arnaldo Videira, Rodrigo F.M. de Almeida, Changes in the biophysical properties of the cell membrane in a chemotherapy resistance model, **Encontro Ciência 2016**, July 4th-6th, Centro de Congressos de Lisboa.

CURRICULUM VITAE

18. **Filipa C. Santos**, Andreia S. Fernandes, Catarina A. C. Antunes, Filipe P. Moreira, Arnaldo Videira, H. Susana Marinho, Rodrigo F. M. de Almeida, Reorganization of plasma membrane lipid domains in *Neurospora crassa* during conidial germination, **CQB Day 2016**, June 28th, P24.
19. **Filipa C. Santos**, Catarina A.C. Antunes, Joaquim T. Marquês, Andreia S. Fernandes, Ana S. Viana, Arnaldo Videira, H. Susana Marinho, Rodrigo F.M. de Almeida, Sphingolipid-dependent plasma membrane biophysical properties in antifungal drug action and resistance, **CQB Day 2015**, September 15th, P-10.
20. Andreia D. de Sousa, Telma C. Santos, **Filipa C. Santos**, M.S. Santos, M. Luísa Corvo, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Rodrigo F.M. de Almeida, A membrane biophysics approach to the mechanism of action of new active Ruthenium anticancer compounds, **CQB Day 2015**, September 15th, P-3.
21. Ana Bagulho, Filipe Vilas-Boas, Andreia Pena, Catarina Peneda, **Filipa C. Santos**, Ana Jerónimo, Rodrigo F. M. de Almeida, Carla Real, H₂O₂ Consumption rate and redox signaling in Endothelial cells is modulated by extracellular matrix, **CQB Day 2015**, September 15th, P-11.
22. **Filipa C. Santos**, Andreia S. Fernandes, Arnaldo Videira, Rodrigo F. M. de Almeida, Membrane domain reorganization in *Neurospora crassa* during growth and Staurosporine-induced programmed cell death, **CQB Day 2014**, July 9th, P-24.
23. **Filipa C. Santos**, Andreia S. Fernandes, Arnaldo Videira, Rodrigo F. M. de Almeida, Biophysical characterization of *Neurospora crassa* membrane and its sensitivity to Staurosporine, **EBSA 13 – 9th European Biophysics Congress**, 13 a 17 de Julho de 2013, P-68.
24. Telma C. Santos, Cristina P. Matos, **Filipa C. Santos**, Luísa M. Corvo, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Rodrigo F. M. de Almeida, Interaction of new active Ruthenium anticancer agents with lipid bilayers, **EBSA 13 – 9th European Biophysics Congress**, 13 a 17 de Julho de 2013, P-366.
25. Telma C. Santos, Cristina P. Matos, **Filipa C. Santos**, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Rodrigo F. M. de Almeida, Mechanisms of action of metallodrugs in cancer therapy: probing the interaction of new active Ruthenium agents with lipid bilayers, **1st Research in Health Sciences**, 19 a 21 de Abril 2013, Coimbra, Portugal, ONCO 13.
26. **Filipa C. Santos**, Oscar L. Rojas, Fernando Santos, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Ru(II) polypyridyl antitumor complexes: Interaction with DNA and human serum albumin, **ICOMC 2012**, 2 a 7 de Setembro de 2012, Lisboa, Portugal, PA 202.
27. **Filipa C. Santos**, Oscar L. Rojas, Fernando Santos, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, DNA as a potential biological target for new Ruthenium(II) polypyridyl anti-tumor complexes, **ISABC 11**, 2 a 5 de dezembro de 2011, Barcelona, Espanha, Poster 118.
28. Oscar L. Rojas, **Filipa C. Santos**, M. José Brito, Fernanda Marques, M. Paula Robalo, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, New Ruthenium antitumor complexes: synthesis, anti-proliferative activity and interaction with human albumin, **ISABC 11**, 2 a 5 de dezembro de 2011, Barcelona, Espanha, Poster 111.
29. **Filipa C. Santos**, Oscar L. Rojas, Fernando Santos, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, DNA as a potential biological target for new ruthenium(II) complexes, **4th European Conference on Chemistry for Life Sciences (4ECCLS)**, August 31th – September 3rd 2011, Poster 129.
30. Oscar L. Rojas, **Filipa C. Santos**, M. José Brito, Fernanda Marques, M. Paula Robalo, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, New ruthenium(II) polypyridyl complexes as potential anti-tumor agents:

CURRICULUM VITAE

synthesis, characterization and anti-proliferative activity, **4th European Conference on Chemistry for Life Sciences (4ECCLS)**, August 31th – September 3rd 2011, Budapeste, Hungria, Poster 126.

31. **Filipa C. Santos**, Oscar L. Rojas, Fernando Santos, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, New RuII polypyridyl antitumor complexes: interaction with DNA and human albumin, **XXII Encontro Nacional SPQ**, 3 a 6 de Julho de 2011, Braga, Portugal, Poster QI CP 17.
32. **Filipa C. Santos**, Oscar L. Rojas, Fernando Santos, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Estudo da interacção do DNA com complexos RuII com interesse na terapia do Cancro, **1º Encontro de Alunos do DQB-FCUL**, 7 de Junho de 2011, Lisboa, Portugal, Poster 25.
33. Oscar L. Rojas, **Filipa C. Santos**, M. José Brito, Fernanda Marques, M. Paula Robalo, Rodrigo F. M. de Almeida, M. Helena Garcia, A. Isabel Tomaz, Desenvolvimento de complexos de RuII para aplicações anti-tumorais, **1º Encontro de Alunos do DQB-FCUL**, 7 de Junho de 2011, Lisboa, Portugal, Poster 26.
34. **Filipa Santos**, M. Rosário Martins, Júlio Cruz-Morais, Urease activity in soil and in *Fusarium oxysporum* cultures, **XVI Congresso Nacional de Bioquímica**, Ponta Delgada, Açores, Portugal, 22 a 25 de Outubro de 2008.

10. Anexos

1. Cópia da Certidão de conclusão de licenciatura
2. Cópia do Certificado de habilitações detalhado
3. Cópia da Certidão de conclusão de mestrado
4. Cópia da Certidão de conclusão de doutoramento

CURRICULUM VITAE

UNIVERSIDADE DE ÉVORA

Serviços Académicos

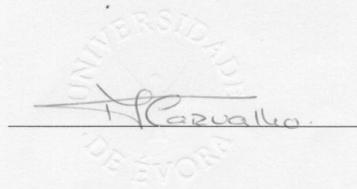
Certidão de Grau de Licenciado

Certifico que **Filipa Pedro Costa Santos**, natural de São Jorge de Arroios, Lisboa, filha de Leonel Durão Grazina dos Santos e de Maria Manuela Lopes Pedro Costa, concluiu, no dia dezasseis do mês de Outubro do ano de dois mil e oito, a Licenciatura em **Bioquímica**, ministrada nesta Universidade, com a informação final de **14 (catorze)** valores, qualificação de **Bom**.

A presente certidão vai autenticada com o selo branco desta Universidade.

Serviços Académicos da Universidade de Évora, 25 de Novembro de 2008

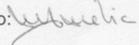
Re: A Directora dos Serviços,



A circular stamp of the University of Évora is visible in the background, partially overlapping the signature.

Registo: 0695LIC/2008

Emolumentos: 16.00 €

Conferido: 

CURRICULUM VITAE

UNIVERSIDADE DE ÉVORA

Certificado de Habilitações Literárias

Transcrição do Registo Académico

Nome: Filipa Pedro Costa Santos
B.I.: 12448263
Data de nasc.: 26/04/1985
Curso: Bioquímica (cód: 58)
Grau: Licenciatura

Bioquímica (cód: 58)

| Unidade curricular | Ano lectivo | Class. | Créditos | Reg. | CH |
|---------------------------------|-------------|-----------|----------|------|-------|
| Álgebra Linear e Geometria I | 2003/2004 | Vinte | 3 | S | 2T+3P |
| Biologia I | 2003/2004 | Doze | 3.5 | S | 2T+4P |
| Biologia II | 2003/2004 | Doze | 3.5 | S | 2T+4P |
| Inglês Nível I | 2003/2004 | Treze | 0 | S | 2P |
| Inglês Nível II | 2003/2004 | Treze | 0 | S | 2P |
| Introdução à Programação | 2003/2004 | Doze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Química | 2003/2004 | Doze | 4 | S | 3T+3P |
| Química Orgânica I | 2003/2004 | Doze | 4 | S | 3T+3P |
| Análise Matemática II. | 2004/2005 | Treze | 5 | S | 4T+3P |
| Física I | 2004/2005 | Treze | 3.5 | S | 2T+4P |
| Microbiologia Geral | 2004/2005 | Onze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Química dos Produtos Naturais | 2004/2005 | Doze | 3 | S | 2T+3P |
| Química Orgânica II | 2004/2005 | Onze | 4 | S | 3T+3P |
| Análise Bioquímica I | 2005/2006 | Dezasseis | 3 | S | 2T+3P |
| Análise Bioquímica II | 2005/2006 | Dez | 3 | S | 2T+3P |
| Análise Instrumental | 2005/2006 | Treze | 3 | S | 2T+3P |
| Análise Matemática I. | 2005/2006 | Doze | 5 | S | 4T+3P |
| Bioquímica | 2005/2006 | Doze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Bioquímica dos Ácidos Nucleicos | 2005/2006 | Dezasseis | 4 | S | 3T+3P |
| Enzimologia | 2005/2006 | Dezasseis | 3 | S | 2T+3P |
| Estatística | 2005/2006 | Doze | 3 | S | 2T+3P |
| Física II | 2005/2006 | Doze | 3.5 | S | 2T+4P |
| Química Física. | 2005/2006 | Onze | 4 | S | 3T+3P |
| Biomembranas | 2006/2007 | Onze | 3 | S | 2T+3P |

Regime: S: Semestral

Carga horária semanal (CH): T: Teórica P: Prática

Atesto a conformidade desta certidão com a ficha do cadastro académico e outros documentos escolares do estudante acima indicado arquivados nestes serviços

Margarida Cabral

Directora dos Serviços Académicos

Página 1 de 2

CURRICULUM VITAE

Filipa Pedro Costa Santos **UNIVERSIDADE DE ÉVORA**

| Unidade curricular | Ano lectivo | Class. | Créditos | Reg. | CH |
|------------------------------------|-------------|-----------|----------|------|-------|
| Bioquímica e Química Bioinorgânica | 2006/2007 | Catorze | 4 | S | 3T+3P |
| Bioquímica Física | 2006/2007 | Dezasseis | 3 | S | 2T+3P |
| Bioquímica Industrial | 2006/2007 | Quinze | 4 | S | 3T+3P |
| Cálculo Numérico | 2006/2007 | Dez | 2.5 | S | 2T+2P |
| Conversão Química da Biomassa | 2006/2007 | Treze | 3 | S | 2T+3P |
| Farmacologia Bioquímica | 2006/2007 | Dezasseis | 2.5 | S | 2T+2P |
| Metabolismo e Energética | 2006/2007 | Quinze | 4 | S | 3T+3P |
| Processos Químicos | 2006/2007 | Treze | 3 | S | 2T+3P |
| Reactores Químicos e Bioquímicos | 2006/2007 | Onze | 3 | S | 2T+3P |
| Bromatologia | 2007/2008 | Treze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Imunologia | 2007/2008 | Treze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Introdução à Gestão | 2007/2008 | Quinze | 2.5 | S | 2T+2P |
| Laboratórios I | 2007/2008 | Catorze | 3 | S | 8P |
| Laboratórios II | 2007/2008 | Dezassete | 3 | S | 8P |
| Tecnologia das Fermentações | 2007/2008 | Dezoito | 3 | S | 2T+3P |
| Tecnologia de Enzimas | 2007/2008 | Treze | 3 | S | 2T+3P |
| Toxicologia Bioquímica | 2007/2008 | Quinze | 4 | S | 3T+3P |

Regime: S: Semestral

Carga horária semanal (CH): T: Teórica P: Prática

Emolumentos: 65.50 €

Serviços Académicos da Universidade de Évora
13 de Novembro de 2008

Atesto a conformidade desta certidão com a ficha do cadastro académico e outros documentos escolares do estudante acima indicado arquivados nestes serviços

Margarida Cabral

Directora dos Serviços Académicos

Página 2 de 2

CURRICULUM VITAE



FACULDADE DE CIÊNCIAS UNIVERSIDADE DE LISBOA

MARIA FERNANDA ADÃO DOS SANTOS FERNANDES DE OLIVEIRA, Subdiretora,

CERTIFICA, em face dos registos existentes nesta Faculdade, que: -----

Filipa Pedro Costa Santos -----

portadora do Cartão do Cidadão n.º 12448263, concluiu o **Curso de Mestrado em Química**

Inorgânica Biomédica: Aplicações em Diagnóstico e Terapia, no dia 20 de Dezembro de

2011, com a classificação final de **15 (quinze)** valores, **Bom**, passando a ter direito ao **Grau**

de Mestre em **Química Inorgânica Biomédica: Aplicações em Diagnóstico e Terapia**,

tendo obtido aprovação às unidades curriculares abaixo discriminadas. -----

Verificação

ASOAB

O presente
vai firmado
com o selo
branco em
uso nesta
Faculdade

| Cód.disc. | Disciplina | Nota | ECTS | Data Aprov. |
|-----------|---|------|------|-------------|
| 441165 | Sistemas Químicos e Reactividade | 12 | 9 | 02-07-2010 |
| 441149 | Gestão e Planeamento | 13 | 3 | 23-07-2010 |
| 441178 | Radioquímica: Fundamentos e Técnicas | 14 | 6 | 30-07-2010 |
| 441180 | Protecção, Segurança e Dosimetria | 11 | 3 | 30-07-2010 |
| 441181 | Mecanismos de Acção e Regulação de Fármacos | 13 | 3 | 30-07-2010 |
| 441152 | Metabolismo e Acção Farmacológica | 10 | 6 | 02-09-2010 |
| 441182 | Química, Imagiologia e Terapia | 13 | 6 | 01-10-2010 |
| 441168 | Modelação Molecular | 13 | 6 | 25-10-2010 |
| 441179 | Biologia Molecular e Celular | 12 | 6 | 19-02-2011 |
| 441177 | Química Inorgânica Médica | 11 | 6 | 24-02-2011 |
| 441111 | Dissertação | 18 | 60 | 20-12-2011 |

Teve creditação a 6 ECTS

Mais certifico que a requerente já solicitou a respetiva Certidão de Registo.

Lisboa, 26 de setembro 2014

A Subdiretora



CURRICULUM VITAE



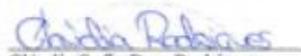
DEGREE CERTIFICATE

Cláudia Sofia Braz Rodrigues, Services Director of Academic Unit of *Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa*, authorized by sub-delegation, certifies that **Filipa Pedro Costa Santos**, of Portuguese nationality, born on 26th of April of 1985, bearer of Citizen Card number 12448263, successfully completed the Doctoral Course in **Biochemistry - specialty in Molecular Biophysics**, concluded on the 6th of January of 2023, with the qualification of **Approved with Distinction**, and was therefore awarded the degree of **Doutor in Biochemistry**:

| Course Units | Approval Date | Grade | ECTS |
|--|---------------|-------|-------|
| 541106 - Introduction to Teaching Practice | 2016-07-27 | 19 | 6.0 |
| 541104 - Scientific Project | 2017-02-20 | 19 | 42.0 |
| 541101 - Research Seminar I | 2017-02-21 | 19 | 12.0 |
| 541102 - Research Seminar II | 2018-02-22 | 19 | 12.0 |
| 541103 - Research Seminar III | 2019-02-22 | 19 | 12.0 |
| 541127 - Research Seminar IV | 2020-04-30 | 19 | 12.0 |
| ----- - Thesis | 2023-01-06 | AP | 144.0 |

This certificate bears the Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa legal stamp.
The student has requested the registration certificate.

Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, in 30th of May of 2023


Cláudia Sofia Braz Rodrigues
The Services Director



Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa