



Productos Naturales como moduladores de proteínas relacionadas a patologías y agentes patógenos humanos

PROGRAMA A DESARROLLAR:

I. OBJETIVOS: (Orientar hacia quiénes va dirigido):

El curso está dirigido a profesionales farmacéuticos/as, biólogos/as, químicos/as, ingenieros/as agrónomos/as y profesionales que trabajen con plantas medicinales/extractos vegetales y sus productos naturales.

El objetivo es ofrecer una actualización y avance acerca del estado del conocimiento sobre productos naturales (PNs) y su potencialidad farmacológica; apuntando específicamente a la investigación que se desarrolla en PNs como moduladores de proteínas relacionadas a patologías humanas y/o agentes patógenos que tienen incidencia en la generación o producción de diferentes enfermedades en humanos.

II. Programa teórico

Tema 1: **Productos Naturales como moduladores de proteínas relacionadas a patologías y agentes patógenos humanos**

-Generalidades. Grupos químicos de metabolitos secundarios. Características. Diferentes actividades farmacológicas.

Tema 2: **Modulación de la actividad de enzimas antioxidantes por metabolitos secundarios de plantas**

- Generalidades del Estrés Oxidativo. Antioxidantes enzimáticos y no enzimáticos.
- Componentes del sistema antioxidante enzimático. Superoxido dismutasa, catalasa, glutatión peroxidasa, glutatión reductasa, glutatión S-transferasa. Generalidades y funciones. Metodología para la evaluación de la actividad antioxidante.
- Relación del sistema enzimático antioxidante con patologías y agentes patógenos humanos.
- Modulación del sistema enzimático antioxidante por compuestos de origen vegetal. Actividad prooxidante y antioxidante. Mecanismos de acción. Relación estructura-actividad.

Tema 3: **Modulación de proteínas implicadas en ciertas enfermedades neurodegenerativas por PNs**

-Algunas enfermedades neurodegenerativas: Enfermedad de Alzheimer (EA) y Enfermedad de Parkinson. Proteínas claves en estos procesos: péptido β -amiloide y proteína tau, α -sinucleína, Enzimas: secretasas, BACE, GSK-3 β . Receptores: RAGE.

-El sistema colinérgico y la EA: rol de la Colinesterasas (ChE). Uso de inhibidores de las ChE en la farmacoterapia. Principales PNs que actúan sobre estas enzimas.

-Péptido β -amiloide: inhibidores de su agregación. Avances en el estudio de PNs anti-amiloidogénicos.

- Efecto de PNs sobre otros posibles blancos terapéuticos en EA: Tau, GSK-3 β ,



secretas, BACE.

Tema 4: PNs como moduladores de enzimas relacionadas a procesos de pigmentación.

- Proteínas que regulan los procesos de pigmentación: enzima tirosinasa y enzimas relacionadas a tirosinasa. Características y funciones. Biosíntesis de melanina. Actividad monofenolasa y difenolasa de tirosinasa. Impacto en distintas patologías.
- Principales metabolitos secundarios que modulan su producción. Actividad inhibidora y promotora de dichas enzimas. Características estructurales de algunos PNs para modular su acción. Mecanismo de acción. Potenciales aplicaciones terapéuticas.
- Inhibidores de tirosinasa y su relación con la enfermedad de Parkinson.

Tema 5: PNs como moduladores de proteínas relacionadas a procesos inflamatorios.

- Procesos inflamatorios crónicos (PIC) y su asociación con diferentes patologías.
- Proteínas inflamatorias: Sintasa de óxido nítrico inducible (iNOS) y ciclooxygenasa 2 (COX-2). PN inhibidores de la expresión de iNOS y COX inducida en PIC.

Tema 6: PNs como Moduladores de proteínas de membrana que confieren resistencia a través del transporte activo de drogas.

- Proteínas de membrana y transporte activo de drogas: Clasificación. Generalidades estructurales y funcionales.
- Transportadores de drogas como mecanismo de resistencia. Modulación del funcionamiento de transportadores de drogas como herramienta para revertir la resistencia múltiple a la terapia antineoplásica, antifúngica y antihelmíntica.
- Metabolitos secundarios de plantas que modulan el transporte activo de drogas en membranas de células de cáncer, hongos y parásitos.

Tema 7: Estrategias de modelado molecular para la búsqueda de PNs como inhibidores enzimáticos: Generalidades. Reconocimiento Molecular. Complejos Proteín-Ligando. Tipos de Interacciones. Modelos de Interacción. Estudios Estructurales. Búsquedas en Bases de Datos. Modelado Molecular. Docking Molecular. Ejemplos de casos y sus aplicaciones.

III- Programa Teórico-Práctico

La temática, estará en relación al tema N° 7: "**Estrategias de modelado molecular para la búsqueda de PNs como inhibidores enzimáticos**", con las siguientes actividades:

- 1) Selección de proteínas target farmacológicos recurriendo a distintas fuentes de anotación funcional y de interacción proteína-proteína (Gene Ontology, STRING, KEGG).
- 2) Estudios de Modelado de Molecular de targets farmacológicos empleando Programas libres.

IV- Metodología de evaluación: Presentación Oral



V- **Bibliografía:**

Bioactive compounds in plants – benefits and risks for man and animals. Aksel Bernhoft. The Norwegian Academy of Science and Letters, Oslo, 2010.

An Updated Review of Tyrosinase Inhibitors Te-Sheng Chang. Int. J. Mol. Sci. 2009, 10, 2440-2475.

Stilbenes with tyrosinase inhibitory activity. Kittisak Likhitwitayawuid. Current Science, 2008, 94, (1), 10.

Hypopigmenting agents: an updated review on biological, chemical and clinical aspects

Francisco Solano, Stefania Briganti, Mauro Picardo and Ghanem Ghanem. Pigment Cell Res. 2006, 19; 550–571.

Prenylated Flavanones With Anti-Tyrosinase Activity From *Dalea boliviiana*. Peralta, M.; Ortega, MG; Agnese, AM; Cabrera, JL Journal of Natural Products 2011,74(2) 158-162.

Chemical reassignment of prenylated flavanones from *Dalea elegans* and determination of kinetics parameters related to their anti-tyrosinase activity. Mariana Andrea Peralta*, María Daniela Santi*, Alicia Mariel Agnese, María Gabriela Ortega, and José Luis Cabrera. Phytochemistry letters 2014, 10, 260-267. *Contributed equally to this publication.

Chemical and bioactivity of flavanones obtained from roots of *Dalea pazensis* Rusby. María D. Santi, Mariana A. Peralta, Caterine S. Mendoza, José Luis Cabrera and María G. Ortega. Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters 2017, 27(8),1789-1794.

The Biochemical and Cellular Basis for Nutraceutical Strategies to Attenuate Neurodegeneration in Parkinson's disease. Mazzio, E. A., Close, F., Soliman, K. F. A. Int. J. Mol. Sci. 2011, 12, 506-569.

Flavonoids, apigenin and icariin exert potent melanogenic activities in murine B16 melanoma cells. Yan Yea, Gui-Xin Chou, Hui Wang, Jian-Hong Chu, Zhi-Ling Yu Phytomedicine 2010,18, 32–35.

Modulation of Inflammatory Genes by Natural Dietary Bioactive Compounds. MIN-HSIUNG Pan, Ching-Shu Lai, Slavik Dushenkov and Chi-Tang Ho. J. Agric. Food Chem. 2009, 57, 4467–4477.

The Effects of Plant Flavonoids on Mammalian Cells: Implications for Inflammation, Heart Disease, and Cancer. Elliott Middleton, Jr., Chithan Kandaswami, and Theoharis C. Theoharides. Pharmacol Rev 2000 52:673-751.

Matrix metalloproteinase inhibitors as therapy for inflammatory and vascular diseases Jiali Hu, Philippe E. Van den Steen, Qing-Xiang A. Sang and Ghislain Opdenakker. Nat Rev Drug Discov 2007 6(6):480-98.

Flavonoids as anti-inflammatory agents: implications in cancer and cardiovascular disease Ana García-Lafuente, Eva Guillamón, Ana Villares, Mauricio A. Rostagno and José Alfredo Martínez. Inflamm. Res. (2009) 58:537–552.

Matrix metalloproteinases – an overview. Bhupinder Singh Sekhon. Res Rep Biol 2010:1 1–20.

Recent Developments in Anti- Inflammatory Natural Products. Raju Gautam and Sanjay M. Jachak. Med Res Rev. 2009 29(5):767-820.

Quercetin Tetraacetyl Derivative Inhibits Lps- Induced Nitric Oxide Synthase (iNOS) Expression In J774A.1 Cells. Ortega, M.G; Saragusti.AC; Cabrera, JL , Chiabrando, GA. Archives of Biochemistry and Biophysics 2010, 498 105–110.



Escuela de Posgrado

Facultad de Ciencias Químicas
Universidad Nacional de Córdoba



UNC

Universidad
Nacional
de Córdoba

Inhibitory Effect Of Quercetin On The Matrix Metalloproteinase 9 Activity. Molecular Mechanism And Structural-Activity Relationships Of The Flavonoid-Enzyme Interaction
Alejandra C. Saragusti, María G. Ortega, José L. Cabrera, Darío A. Estrin, Marcelo A. Martí, Gustavo A. Chiabrando.. European Journal of Pharmacology 2010, 644, (1-3), 138-145.

Gout-associated uric acid crystals activate the NALP3 inflammasome. Martinon F, Pétrilli V, Mayor A, Tardivel A, Tschoop J. Nature 2006, 440(7081), 237-41.

Urate crystals induce NLRP3 inflammasome-dependent IL-1 β secretion and proliferation in isolated primary human T-cells. Eleftheriadis T., Pissas G., Antoniadi G., Makri P., Liakopoulos V., Stefanidis I. Hippokratia 2015, 19(1), 41-6.

Inhibition of chrysanthemum on xanthine oxidase activity and its inhibition mechanism. Suyun Lin, Guowen Zhang, Yijing Liao, Junhui Pan. International Journal of Biological Macromolecules 2015, 81, 274–282.

Myricetin inhibits the generation of superoxide anion by reduced form of xanthine oxidase. Cen Zhang, Guowen Zhang, Yijing Liao, Deming Gong. Food Chemistry 2017, 22, 1569–1577.

Isolation of a bioactive flavonoid from *Spilanthes calva* D.C. in vitro xanthine oxidase assay and in silico study. P. Jayaraj, Bijo Mathew, B. Parimaladevi, V. Alex Ramani, R. Govindarajan. Biomedicine and Preventive Nutrition 2014, 4, (4), 481-484.

Molecular modeling of flavonoids that inhibits xanthine oxidase. Chun-Mao Lin, Chien-Shu Chen, Chien-Tsu Chen, Yu-Chih Liang, and Jen-Kun Lin. Biochemical and Biophysical Research Communications 2002, 294, 167–172.

Accurate prediction of xanthine oxidase inhibition based on the structure of flavonoids. Van Hoorn D.E.C., Nijveldt R.J., Van Leeuwen P.A.M., Hofman Z., M'Rabet L., De Bont D.B.A., Van Norren K. European Journal of Pharmacology 2002, 451, 111-118.

Natural Antioxidants of Plants Acting as Scavengers of Free Radicals. Warjeet S. Laitonjam. Edited by Atta-ur-Rahman. In: *Studies in Natural Products Chemistry*, Volume 37, 2012, Chapter 9, Pages 259-275 Elsevier.

Antioxidants: Molecules, medicines, and myths. John M.C. Gutteridge a, Barry Halliwell Biochemical and Biophysical Research Communications 2010, 393, 561–564.

2019 Alzheimer's disease facts and figures. Alzheimer's Association. Alzheimer's & Dementia 2019 15: 321-387.

Natural products-based amyloid Inhibitors. Velander P, Wu L, Henderson F, Zhang S, Bevan D, Xu B. Biochemical Pharmacology 2017, 139, 40-55

Structure of amyloid oligomers and their mechanisms of toxicities: Targeting amyloid oligomers using novel therapeutic approaches. Salahuddin P, Fatima M, Abdelhameed A, Nusrat S, Khan R. European Journal of Medicinal Chemistry 2016, 114, 41-58.

Amyloid β -interacting partners in Alzheimer's disease: From accomplices to possible therapeutic targets. Han S, Park J, Jung I. Progress in Neurobiology 137 (2016) 17–38.

Acetylcholine and memory: A long, complex and chaotic but still living Relationship. Jacques Micheau and Aline Marighetto. Behavioural Brain Research 221 (2011) 424–429

Acetylcholinesterase inhibitors as Alzheimer therapy: From nerve toxins to neuroprotection. Manjinder Singh, Maninder Kaur, Hitesh Kukreja, Rajan Chugh, Om Silakari, Dhandeep Singh. European Journal of Medicinal Chemistry 2013 70:165-188



Inhibition of Amyloid Formation. Torleif Härd and Christofer Lendel. *Journal of Molecular Biology.* 2012 421 (4–5):441–465.

Anticholinesterase activity in an alkaloid extract of *Huperzia saururus*. Ortega María Gabriela, Agnese Alicia Mariel y Cabrera José Luis. *Phytomedicine*, (2004).11 (6), 539-43.

Study of the interaction of *Huperzia saururus* Lycopodium alkaloids with the acetylcholinesterase enzyme. Marcelo Puiatti, José Luis Borioni, Mariana Guadalupe Vallejo, José Luis Cabrera, Alicia Mariel Agnese, María Gabriela Ortega, Adriana Beatriz Pierini. *Journal of Molecular Graphics and Modelling*, (2013). 44, 136-144.

Amino acids content and acetylcholinesterase inhibition of *Huperzia saururus* infusion and decoction. Vallejo M., Dimmer Jesica, Ortega M., Cabrera J. L and Agnese. *Pharmaceutical Biology* (2013), 51 (10) 1341-1345.

Chapter 6 - Natural Compounds (Small Molecules) as Potential and Real Drugs of Alzheimer's Disease: A Critical Review Lucie Cahliková, Kateřina Macáková, Nina Benešová, Jakub Chlebek, Anna Hošťálková, Lubomír Opletal. Edited by Atta-ur-Rahman. In *Studies in Natural Products Chemistry, Volume 42, 2014, Chapter 6, Pages 153-194*.

A Prenylated Flavonoid From *Dalea elegans* Inhibits Rhodamine 6G Efflux In Multidrugresistant *Candida albicans*. Mariana Peralta, Maximiliano Calise, M. Cecilia Fornari, M. Gabriela Ortega, Roberto A. Diez, José L. Cabrera, Cristina Pérez. *Planta Medica* 2012, 78, 1-7.

Discovering Natural Product Modulators to Overcome Multidrug Resistance in Cancer Chemotherapy. Chung-Pu Wu, Shinobu Ohnuma, Suresh V. Ambudkar. *Curr Pharm Biotechnol.* 2011, 12, 609–620.

P-glycoproteins and other multidrug resistance transporters in the pharmacology of anthelmintics: Prospects for reversing transport-dependent anthelmintic resistance. Anne Lespine, Cécile Ménez, Catherine Bourguinat, Roger K. Prichard. *International Journal for Parasitology*, 2012, 58–75.

Review on natural products databases: where to find data in 2020 Maria Sorokina and Christoph Steinbeck. *Journal of Cheminformatics.* (2020) 12:20.

Influence of the Structural Accuracy of Homology Models on Their Applicability to Docking-Based Virtual Screening: The β 2 Adrenergic Receptor as a Case Study. Stefano Costanzi, Austin Cohen, Abigail Danfora, and Marjan Dolatmoradi *Journal of Chemical Information and Modeling* 2019 59 (7), 3177-3190

Performance of virtual screening against GPCR homology models: Impact of template selection and treatment of binding site plasticity. Jaiteh M, Rodríguez-Espigares I, Selent J, Carlsson J (2020). *PLOS Computational Biology* 16(3): e1007680.

Effects of gabaergic phenols on the dynamic and structure of lipid bilayers: A molecular dynamic simulation approach. *PLoS One.* Miguel V, Villarreal MA, García DA. 2019 Jun 25;14(6):e0218042. doi: 10.1371/journal.pone.0218042. PMID: 31237897; PMCID: PMC6592534.

Molecular dynamics simulations of the interactions of medicinal plant extracts and drugs with lipid bilayer membranes. Kopeć W, Telenius J, Khandelia H. *FEBS J.* 2013 Jun; 280 (12):2785-805. doi: 10.1111/febs.12286.

Neuroprotective effects of prenylated flavanones isolated from *dalea* species, *in vitro* and *in silico* studies Santi, M. D., Arredondo F., Carvalho D., Echeverry, C., Prunell, G., Peralta M., Cabrera J.L., Ortega M.G., Eduardo Savio, Abin-Carriquiry J.A.. *European Journal of Medicinal Chemistry*, 206 (2020) 112718.