



**PRÁCTICAS EXTERNAS**  
**GRADO EN BIOTECNOLOGÍA**  
**CURSO ACADÉMICO 2020-2021**

**ADJUDICACIÓN DEFINITIVA DE PLAZAS PARA REALIZAR PRÁCTICAS EN EMPRESAS Y OTROS ORGANISMOS**

<b>PLAZAS</b>	<b>EMPRESA</b>	<b>LOCALIDAD</b>	<b>DESCRIPCIÓN</b>	<b>FECHAS</b>
<b>1.1</b>  <b>EVA ARMINDO RIVERO</b>	<b>IPLA-CSIC</b>  ¿Cuántos biotipos microbianos diferentes hay en un queso?	<b>VILLAVICIOSA</b>	<p>En el queso son numerosas y diversas las poblaciones microbianas presentes (procariotas y eucariotas) que interaccionan y evolucionan a lo largo de su elaboración y maduración. Conocer en profundidad todas las poblaciones microbianas que coexisten en el queso es necesario para asegurar su calidad y seguridad. Para alcanzar estos objetivos el alumno debe desarrollar las siguientes tareas:</p> <ol style="list-style-type: none"><li>1.Desarrollo de nuevos medios de cultivos selectivos.</li><li>2.Aislamiento de microorganismos representativos de los distintos biotipos.</li><li>3.Identificación molecular de los aislados microbianos mediante PCR, utilizando como diana el gen ARNr16S, y secuenciación.</li><li>4.Comparación de las secuencias nucleotícas obtenidas con las depositadas en distintas bases de datos.</li><li>5.Tipificación molecular de los aislados mediante técnicas moleculares (RAPD, eric-PCR, AFLP, etc.)</li></ol>	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>



<b>2.1</b>  RAÚL FERNÁNDEZ DÍAZ	<b>ISPA-IUOPA</b>  Introducción a la Epigenética	<b>OVIEDO</b>	Familiarización con técnicas básicas de biología molecular y con el funcionamiento de un laboratorio de investigación.	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>3.1</b>  SERGIO SUÁREZ DOU	<b>FINBA</b>  Fundamentos básicos y clínicos en el laboratorio de inmunología traslacional.	<b>OVIEDO</b>	El alumno durante este periodo se le instruirá sobre los fundamentos de las técnicas más comunes utilizadas en un laboratorio de inmunología (tanto básicas como clínicas) y desarrollará por sí mismo estas técnicas con el fin adquirir todas las competencias necesarias para posteriormente llevar a cabo un trabajo de investigación.	<b>8 enero a 5 de febrero de 2021</b>  Conocimientos medio-alto de inglés, motivación para la investigación y gran interés por la inmunología, flexibilidad de horarios y capacidad de adaptación al grupo.
<b>4.1</b>	<b>FINBA BIOBANCO</b>  Prácticas en Biobanco ISPA-FINBA	<b>OVIEDO</b>	Toma de muestras sólidas tumorales para biobanco y procesamiento y seccionado. Procesamiento de muestras líquidas para extracción de DNA y alicotado de DNA, plasma y suero. Disección de tejido cerebral toma de muestras para diagnóstico y para biobanco. Técnica de inmunohistoquímica y testado de nuevos anticuerpos. Ayuda en el control de calidad del biobanco.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>  Interés por recogida de muestras para investigación.



<b>4.2</b>	<b>FINBA BIOBANCO</b>  Prácticas en Biobanco ISPA-FINBA	<b>OVIEDO</b>	Toma de muestras sólidas tumorales para biobanco y procesamiento y seccionado. Procesamiento de muestras líquidas para extracción de DNA y alicotado de DNA, plasma y suero. Disección de tejido cerebral toma de muestras para diagnóstico y para biobanco. Técnica de inmunohistoquímica y testado de nuevos anticuerpos. Ayuda en el control de calidad del biobanco.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>  Interés por recogida de muestras para investigación.
<b>5.1</b>  IVÁN PUERTA GARCÍA	<b>ISPA Grupo de cáncer de cabeza y cuello</b>  Investigación de los mecanismos de desarrollo del cáncer desde un punto de vista molecular	<b>OVIEDO</b>	Colaboración en las tareas de investigación, incluyendo la realización de técnicas de biología molecular, celular y microscopía dirigidas a la investigación de los mecanismos del cáncer.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>5.2</b>  JAIME SAN JUAN GUARDADO	<b>ISPA Grupo de cáncer de cabeza y cuello</b>  Investigación de los mecanismos de desarrollo del cáncer desde un punto de vista molecular	<b>OVIEDO</b>	Colaboración en las tareas de investigación, incluyendo la realización de técnicas de biología molecular, celular y microscopía dirigidas a la investigación de los mecanismos del cáncer.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>



<b>6.1</b>	<b>HOSPITAL ÁLVAREZ BUYLLA</b>  Prácticas de Microbiología y Parasitología	<b>MIERES</b>	Iniciación al conocimiento básico para el diagnóstico de las enfermedades microbianas y parasitarias. Bacteriología (técnicas de cultivo, estudios de sensibilidad, detección de resistencias, técnicas de diagnóstico rápido, etc.). Micobacteriología (técnicas de cultivo, técnicas de diagnóstico rápido. Etc.). Micología (técnicas de cultivo, técnicas de diagnóstico rápido, etc.). Serología infecciosa. Parasitología (técnicas de concentración, visión directa, etc.). Virología (técnicas de diagnóstico rápido, detección genómica). Biología molecular (técnicas de detección de material genómico de microorganismos mediante reacción en cadena de la polimerasa).	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>7.1</b>  <b>JORGE LÓPEZ FERNÁNDEZ</b>	<b>HUCA MICROBIOLOGÍA</b>  Microbiología Clínica	<b>OVIEDO</b>	Procesamiento de muestras clínicas, examen microscópico, valoración de cultivos, identificación de microorganismos por métodos bioquímicos y proteómicos, estudios de sensibilidad antibiótica, diagnóstico microbiológico mediante técnicas de biología molecular.	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>



<b>8.1</b>  JUAN SERNA DIESTRO	<b>HUCA MICROBIOLOGÍA</b>  Micobacteriología clínica	<b>OVIEDO</b>	Métodos y técnicas empleadas tradicionalmente en micobacteriología (procesamiento de muestras, preparación de cultivos, examen microscópico, revisión de cultivos, identificación de micobacterias, pruebas de sensibilidad); así como técnicas de biología molecular aplicadas al campo de la micobacteriología (técnicas de amplificación genómica para el diagnóstico de la tuberculosis y para la detección de mutaciones en genes vinculados con resistencia a fármacos; técnicas moleculares empleadas para la identificación de especies, técnicas de genotipificación de cepas Spoligotyping, RFLP-IS6110, MIRU-VNTR); espectrometría de masas (MALDI-TOF) para la identificación de especies; diagnóstico de la infección tuberculosa mediante IGRAs (interferon gamma release assays).	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>9.1</b>  AROA COTO SERRANO	<b>HUCA UNIDAD DE REPRODUCCIÓN</b>  Prácticas Laboratorio Unidad de Reproducción	<b>OVIEDO</b>	Conocer la rutina y técnicas desarrolladas en el laboratorio.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>10.1</b>  PABLO ENCINA GONZÁLEZ	<b>HUCA BIOQUÍMICA</b>  Bioquímica Clínica	<b>OVIEDO</b>	Rotación por las áreas del Servicio de Bioquímica Clínica	<b>7 a 29 de enero de 2021</b>
<b>10.2</b>  BORJA RODRÍGUEZ GONZÁLEZ	<b>HUCA BIOQUÍMICA</b>  Bioquímica Clínica	<b>OVIEDO</b>	Rotación por las áreas del Servicio de Bioquímica Clínica	<b>7 a 29 de enero de 2021</b>



<b>11.1</b>	<b>HUCA INMUNOLOGÍA</b>  Aislamiento y cultivo de subpoblaciones de linfocitos T CD4+ y CD8+. Conocimiento básico de un laboratorio de inmunología clínica	<b>OVIEDO</b>	El alumno aprenderá diversas técnicas de separación celular de subpoblaciones linfocitarias, basadas en gradientes de densidad y partículas magnéticas. Se realizarán cultivos de linfocitos T CD4+ y CD8+ y se analizarán los cambios fenotípicos y la capacidad funcional de estas células, proliferación y producción de citocinas, en respuesta a diversos estímulos. Además, podrá ver el funcionamiento asistencial del servicio de inmunología y las distintas técnicas de laboratorio que se realizan en él.	<b>8 enero a 7 de febrero de 2021</b>  Interés en el trabajo realizado en un laboratorio clínico o de investigación
<b>12.1</b>  LLARA PÉREZ CHICHARRO	<b>HUCA GENÉTICA MOLECULAR</b>  Genética molecular humana	<b>OVIEDO</b>	Técnicas de genética molecular en enfermedades cardiorenales	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>12.2</b>	<b>HUCA GENÉTICA MOLECULAR</b>  Genética molecular humana	<b>OVIEDO</b>	Técnicas de genética molecular en enfermedades cardiorenales	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>13.1</b>  BELÉN SÁNCHEZ FERNÁNDEZ	<b>HUCA METABOLISMO ÓSEO</b>  Aspectos moleculares y fisiopatológicos del metabolismo mineral	<b>OVIEDO</b>	Técnicas de biología molecular (extracción de RNA y DNA, PCR convencional y a tiempo real, Western Blot, histomorfometría, inmunohistoquímica, cultivo celular, clonación y transfecciones bacterianas).	<b>11 enero a 7 de febrero de 2021</b>
<b>14.1</b>  MARÍA MARTÍNEZ FERNÁNDEZ	<b>HUCA GENÉTICA</b>  El análisis genético en las enfermedades neurodegenerativas: herramienta diagnóstica e investigadora	<b>OVIEDO</b>	Técnicas de análisis molecular; interpretación de resultados; análisis estadístico de resultados.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>



<b>15.1</b>  JUAN CARRAL SÁEZ- ROYUELA	<b>HUCA GENÉTICA</b>  Impacto del análisis citogenético- molecular en el diagnóstico de las enfermedades raras	<b>OVIEDO</b>	Realización y visualización de cariotipos, QF-PCR, array CGH (pre y postnatal)	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>16.1</b>  BERNARDO BARREDO GARCÍA	<b>HOSPITAL CRUZ ROJA</b>  Prácticas laboratorio de análisis clínicos	<b>GIJÓN</b>	Técnicas habituales de un laboratorio de análisis clínicos	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>17.1</b>  ELOY NISTAL BARRIADA	<b>HOSPITAL SAN AGUSTÍN</b>  Laboratorio clínico	<b>AVILÉS</b>	Análisis clínicos bioquímica y microbiología. Realización, control e interpretación.	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>17.2</b>	<b>HOSPITAL SAN AGUSTÍN</b>  Laboratorio clínico	<b>AVILÉS</b>	Análisis clínicos bioquímica y microbiología. Realización, control e interpretación	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>18.1</b>	<b>IDIVAL</b>  Técnicas básicas para el estudio de las bases moleculares y nuevas dianas terapéuticas de neoplasias hematológicas.	<b>SANTANDER</b>	Cultivo celular, extracción y análisis de proteínas y ácidos nucleicos.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>19.1</b>	<b>IDIVAL</b>  Inmunogenética e histocompatibilidad	<b>SANTANDER</b>	Estudios de mutaciones genéticas. Tipificación HLA.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>



<b>20.1</b>  ELENA DAPÍA DÍAZ	<b>CENTRO COMUNITARIO DE SANGRE</b>  Banco de tejidos y de la unidad de ingeniería tisular	<b>OVIEDO</b>	Actividades habituales del banco de tejidos y de la unidad de ingeniería tisular.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>21.1</b>  JOAQUÍN FERNÁNDEZ BERROS	<b>L.I.L.A.</b>  Análisis de aguas, leche y derivados	<b>LLANERA</b>	Análisis microbiológicos y físico- químicos de aguas, leche y derivados.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>22.1</b>  CARLOTA LOSA MEDIAVILLA	<b>NEOALGAE</b>  Cultivo de microalgas	<b>GIJÓN</b>	Apoyo en el cultivo en cepario, postcepas, fotobiorreactores abiertos y cerrados, así como la realización de medidas analíticas de parámetros habituales.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>23.1</b>  NURIA NIETO LÓPEZ	<b>FUNDACIÓN DE INVESTIGACIÓN OFTALMOLÓGICA</b>  Modelos exvivo de toxicidad corneal	<b>OVIEDO</b>	Cultivo de células humanas, diferenciación de las mismas y cultivos órganotípicos, ensayos de toxicidad sobre los modelos.	<b>7 enero a 5 de febrero de 2021</b>
<b>24.1</b>  PABLO FERNÁNDEZ GARCÍA	<b>ISPA-IUOPA</b>  Introducción a la Epigenética	<b>OVIEDO</b>	Familiarización con técnicas básicas de biología molecular y con el funcionamiento de un laboratorio de investigación.	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>





Facultad de Biología

Universidad de Oviedo  
Universidá d'Uviéu  
University of Oviedo

Facultá de Biología  
Faculty of Biology

<b>24.2</b>  <b>SILVIA GONZÁLEZ LÓPEZ</b>	<b>ISPA-IUOPA</b>  <b>Introducción a la Epigenética</b>	<b>OVIEDO</b>	<b>Familiarización con técnicas básicas de biología molecular y con el funcionamiento de un laboratorio de investigación</b>	<b>11 enero a 5 de febrero de 2021</b>
---	---	---------------	--	--

Oviedo, a 24 de noviembre de 2020

**Belén López Martínez**

**Coordinadora Prácticas Externas**

**Facultad de Biología**