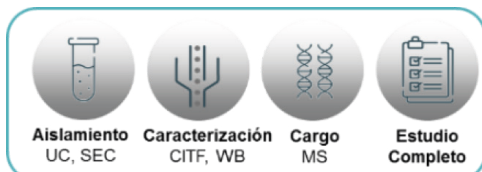


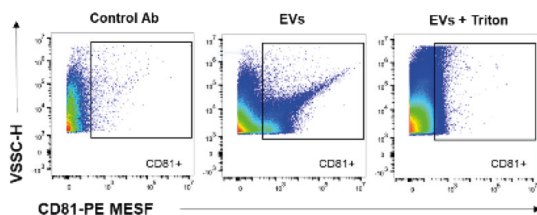
Otras Unidades Técnicas

Unidad de Vesículas Extracelulares.

- Enriquecimiento, aislamiento y purificación de EVs por distintas metodologías: Ultracentrifugación, Inmuncaptura, Cromatografía de exclusión molecular.



- Caracterización y cuantificación de EVs por Citometría de Flujo, por marcaje directo o inmuncaptura, siguiendo directrices MyFlowCyt EVs.



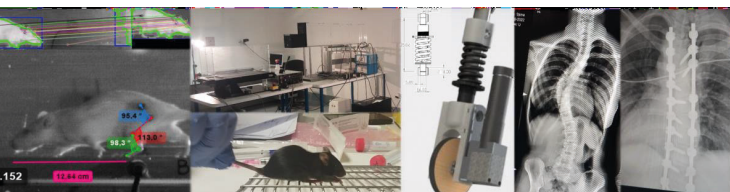
- Caracterización del cargo proteico por Espectrometría de Masas.

Unidad de Cultivos Celulares.

- Asesoramiento en la generación y mantenimiento de cultivos primarios y/o líneas celulares establecidas.
- Testado de micoplasma en líneas celulares.
- Criopreservación de líneas celulares, llenado y mantenimiento de bidones de nitrógeno líquido

Unidad de Ingeniería y Evaluación Motora.

- Desarrollo de prototipos mecatrónicos e instrumentación.
- Desarrollo de software en distintos lenguajes de programación: Python, MATLAB, LabVIEW.
- Explotación de datos.



SAI-Animalario y Cirugía Experimental

Correo electrónico: eparamo@sescam.jccm.es
Teléfono: 925 247 785

SAI-Microscopía y Análisis de Imagen

Correo electrónico: microscopia.hnp@sescam.jccm.es
Teléfono: 925 396 830

SAI-Citometría de Flujo

Correo electrónico: citometria.hnp@sescam.jccm.es
Teléfono: 925 396 833

SAI-Proteómica

Correo electrónico: unidadproteomica.hnp@sescam.jccm.es
Teléfono: 925 396 823

Otras Unidades Técnicas

I. Unidad de Vesículas Extracelulares.
Contacto: UVEx.hnp@sescam.jccm.es

II. Unidad de Cultivos Celulares.
Contacto: sai.hnp@sescam.jccm.es.

III. Unidad de Ingeniería y Evaluación Motora.
Contacto: enriquep@sescam.jccm.es.
Teléfono: 925247700. Ext.: 47533.



Dirección

Edf. Investigación i1
Finca La Peraleda s/n 45071 Toledo
Email: sai.hnp@sescam.jccm.es
[http://hnparalejicos.sescam.castillalamancha.es/
es/profesionales/investigacion/servicios-apoyo](http://hnparalejicos.sescam.castillalamancha.es/es/profesionales/investigacion/servicios-apoyo)



SERVICIOS SAI APOYO

INVESTIGACIÓN

CITOMETRÍA | ANIMALARIO
PROTEÓMICA | MICROSCOPIA
OTRAS UNIDADES TÉCNICAS



En el Hospital Nacional de Paraplégicos de Toledo apostamos de forma clara por la convergencia de la investigación y la práctica clínica para avanzar en la senda que nos lleve a curar las lesiones del sistema nervioso. En este marco, además de los laboratorios de investigación, hemos incorporado a un grupo de investigadores expertos que conforman los servicios de apoyo a la investigación, infraestructuras científicas de última generación integradas en 4 unidades centralizadas de: Animalario y Cirugía Experimental, Microscopía y Análisis de Imagen, Citometría de Flujo y Proteómica.

Animalario y Cirugía Experimental

El Animalario tiene capacidad para alojar 8000 roedores, 8 cerdos y salas polivalentes para otras especies. Cría y mantenimiento de ratas y ratones consanguíneos y no consanguíneos, producción de hembras de edad gestacional definida. Establación de porcino, sedación, anestesia y cirugía experimental. Área de laboratorios de comportamiento.



Equipación

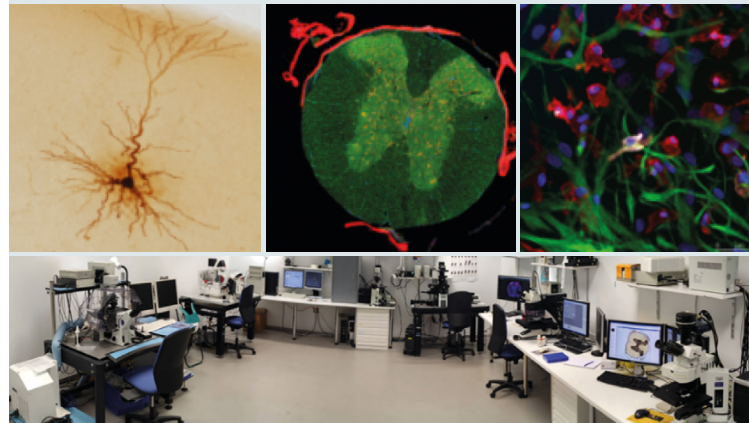
- Un laboratorio veterinario totalmente equipado.
- Dos quirófanos roedores con hasta 6 puestos de cirugía, equipos anestésicos de isoflurano, extereotóxicos, lesionador neural de medula y cerebro, bombas de infusión, microaladros quirúrgicos.
- Equipos para la realización de pruebas de comportamiento, catwalk, rotarod, activitycage, BBB, cinemática, plantar test, placa frío/calor, medidor de fuerza de agarre, versamax, von frey automático y manual, ladder, etc.
- Equipos para la realización de electrofisiología.
- Prequirófano y quirófano experimental totalmente equipado.

Microscopía y Análisis de Imagen

Adquisición de superimágenes de grandes áreas (campo claro y fluorescencia).

Estudios de migración celular, colocalización, microdissección láser y procesamiento.

Análisis de imágenes digitales mediante inteligencia artificial. Estudios de FRAP, FRET y HCA.



Equipación

- Dos microscopios confocales Leica TCS SP5. Uno de ellos equipado con escáner resonante y láser blanco.
- Microdisector láser Leica LMD 6000.
- Microscopio Olympus IX83 para HCA y mosaicos de imágenes de grandes áreas.
- Microscopio epifluorescencia DM5000B Leica.
- Microscopio DMI6000B para célula viva (VTL).
- Microscopio Olympus BX61 para estereología y mapeo anatómico.
- Lupa multizoom AZ100 Nikon de fluorescencia.



Citometría de Flujo

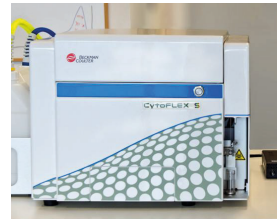
Caracterización celular multiparamétrica; análisis multiplex.

Análisis de ciclo celular, apoptosis y proliferación.

Separación celular por FACS en distintos soportes (tubos, placas multipocillo, portaobjetos), incluido separación de célula única.

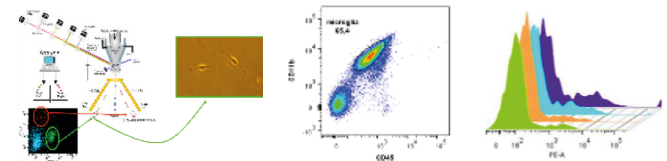
Análisis de datos (FACS Diva, FlowJo).

Análisis multidimensional (CytoBank, FlowJo).



Equipación

- Analizador CytoFLEX S (4L- 13 colores).
- Analizador BD FACS Canto II (3L: 8 colores).
- Separador BD FACS Aria III (3L: 9 colores).



Proteómica

Identificación de proteínas mediante LC-MS/MS.

Análisis de expresión diferencial.

Proteómica dirigida (SRM/MRM).

Determinación de pesos moleculares.

Separación y análisis de proteínas por electroforesis 1D y 2D.

Equipación

- 6600 plus TripleTOF, 4000 QTrap, 4800 plus MALDI TOF/TOF Analyzer.
- LC Ekspt425, Ultimate 3000-Probot, Nano-LC (Eksigent 2D Plus).
- Sistemas de Isoelectroenfoco y electroforesis. ImageScanner III, TyphoonTM Trio.
- EXQuest Spot Cutter, EttanDigester.

