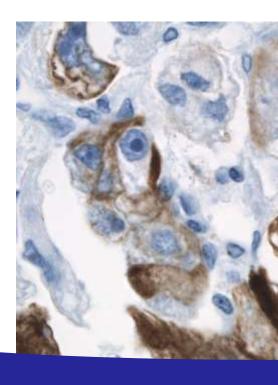




# LABORATORIO DE PATOLOGIA COMPARADA del I+CS y la Universidad de Zaragoza

Alba De Martino Rodríguez Zaragoza, 20 de mayo de 2011

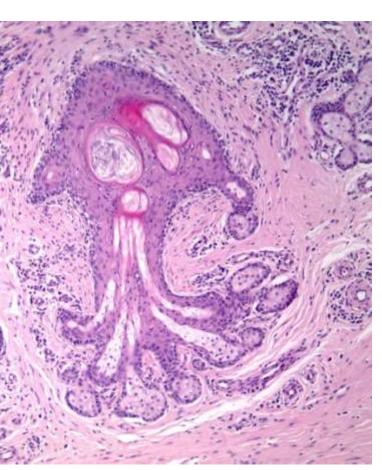




XXV Congreso de la Sociedad Española de Anatomía Patológica y División Española de la International Academy of Pathology XX Congreso de la Sociedad Española de Citología I Congreso de la Sociedad Española de Patología Forense.















IIS Aragón. Convenio de Colaboración entre el I+CS, el servicio Aragonés de Salud, el Hospital Clínico Universitario Lozano Blesa, el Hospital Universitario Miguel Servet y la Universidad de Zaragoza







Unidad de
Investigación Clínica
Biobanco
Unidad de Apoyo
Metodológico
Biblioteca Virtual
Oficina de
transferencia de
Resultados
Oficina Técnica

## Servicios Científico Técnicos







# **Objetivo**

Potenciar la investigación en biomedicina en Aragón mediante infraestructuras científicas que, superan las posibilidades de grupos de investigación individuales, y de personal cualificado que ofrezca apoyo técnico y científico especializado.

## **Funciones**

- > Poner a disposición infraestructuras y grandes equipos especializados y servicios
- > Formar y asesorar sobre la metodología y las aplicaciones
- > Impulsar uso de los equipos mediante la difusión de las técnicas
- > Incorporar las técnicas más modernas, acordes con la demanda de los investigadores
- > Dar apoyo a otras instituciones públicas y privadas, empresas y profesionales a través de convenios o acuerdos específicos



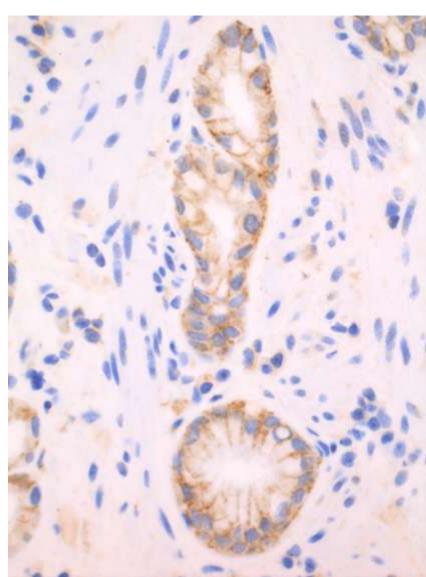


Unidad de Anatomía patológica

Proyectos de investigación que utilicen muestras animales o humanas
Técnicas de Anatomía

Patológica Necesidad de servicios







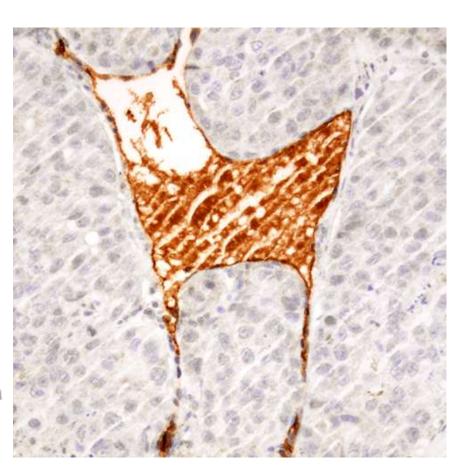


Unidad de Anatomía patológica

## **SERVICIOS**

- >Tallado de muestras y macrofotografía
- **➢Procesado de muestras**
- >Inmunohistoquímica
- >Microdisección por laser
- **➢Sistema EXAKT**
- >Microscopía BF y FLUO
- Escaneado de preparaciones y análisis de imagen
- > Tissue array
- > Estudios histopatológicos y microfotografía







## **PROCESADO DE MUESTRAS**



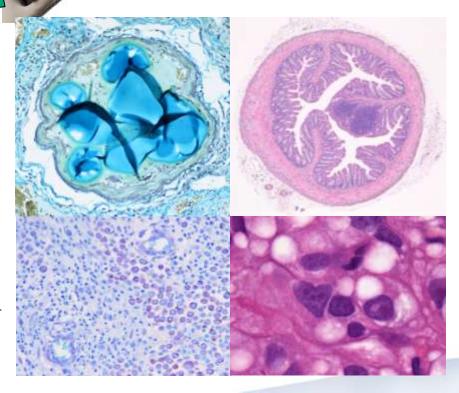












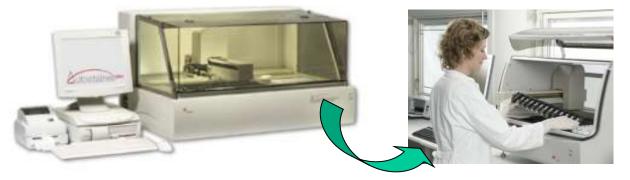


## INMUNOTINCIÓN AUTOMÁTICA

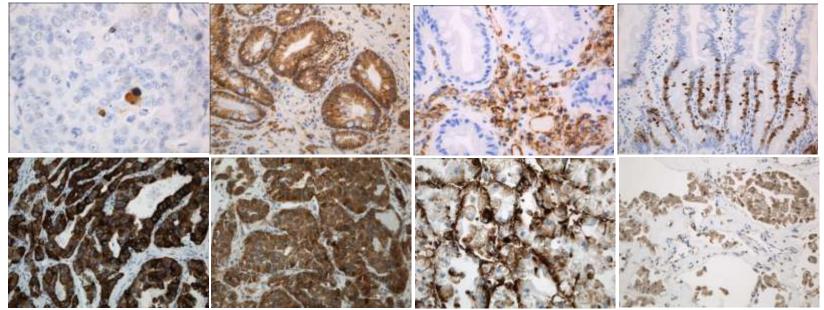




Unidad de Anatomía patológica



## Optimización de 70 anticuerpos





## MICRODISECCIÓN POR LASER

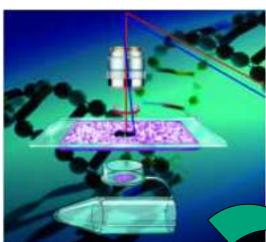


Unidad de Anatomía patológica

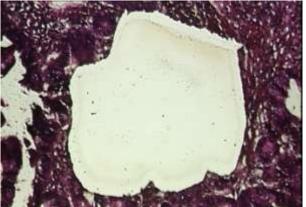
Aislamiento libre de contacto y contaminación de una o varias células que nos interesa estudiar de un tejido preservando integridad del DNA, RNA y las proteínas











**UATI Genómica UATI Proteómica** 



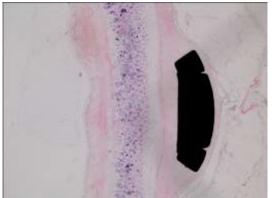
## SISTEMA EXAKT

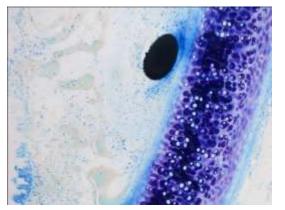


Unidad de Anatomía patológica







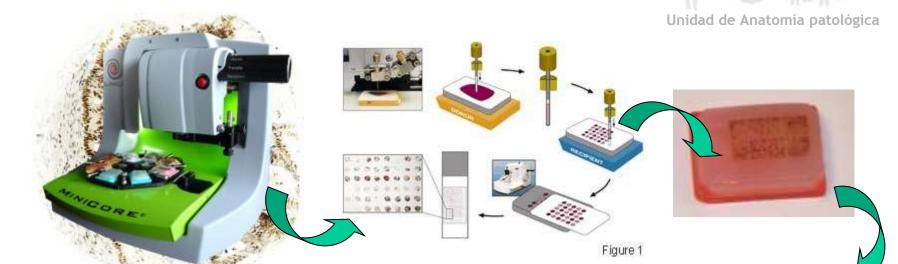


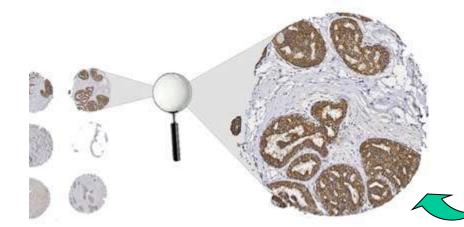


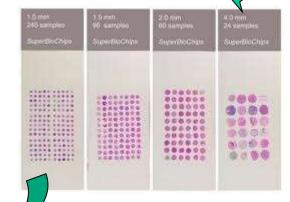


## TISSUE MICROARRAYER SEMIAUTOMÁTICO











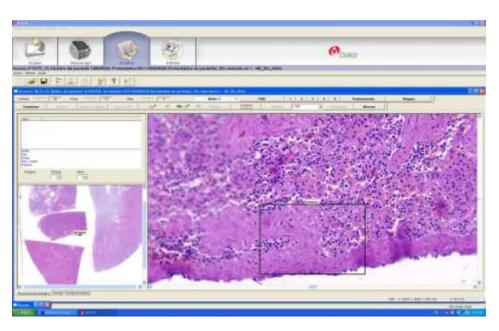


# ESCANER DE PREPARACIONES Y ANÁLISIS DE IMAGEN



Unidad de Anatomía patológica









## **MICROSCOPÍA Y ESTUDIOS**



# Microscopio óptico con fluorescencia y sistema de captura digital de imagen

## Estudios anatomopatológicos: Elaboración de informes y fotografía microscópica > LPC





### Unidad de Anatomía patológica

Unidad de Apoyo Transversal a la Investigación de Anatomía Patológica

### NFORME ANATOMOPATOLOGICO

Referencia: UAP 50/09

Solicitado por: Dra. Berta Saez Gutierrez Realizado por: Alba De Martino Rodríguez

MATERIAL: 34 muestras de tumores renales diagnosticados como carcinomas de células claras y 34 muestras de riñones normales como control para caracterización inmunohistoquímica.

Las muestras fueron procesadas de forma rutinaria, incluidas en parafina, cortadas a 3 micras y teñídas con el método de hematoxilina-eosina. Además se realizó tinción immunohistoquímica para los siguientes anticuerpos panqueratina (AE1/AE3 cytokeratin, Dako), queratina de alto peso molecular (34BE12 cytokeratin, HMW cytokeratin), HLA-G, ki-67, vimentina.

### HALLAZGOS MICROSCÓPICOS

### Muestras normales (N)

Las muestras de riñon normal mostraron un patrón de tinción similar en todas las preparaciones estudiadas

Panqueratina (AEI/AE3 cytokeratin). Tinción intensa (++++) a muy intensa (+++++) en tublos colectores proximales y distales, así como en la cápsula de Bowman de algunos glomérulos (Fig. 1).

Queratina de alto peso molecular (34BE12 cytokeratin, HMW cytokeratin) Tinción débil (++) a moderada (+++) de muy pocos túbulos contorneados (Fig. 2).

HLA-G Tinción citoplasmática débil a moderada en túbulos, cápsula de Bowman glomerular y vasos renales (Fig. 3).

Ki-67: Muy pocas células, fundamentalmente del epitelio de los túbulos contorneados renales, presentaron tinción nuclear intensa (Fig. 4)

Vimentina: Se observa tinción intensa en las de todas las estructuras intersticiales renales, así como membranas basales glomerulaes y tubulares y en la red vascular (Fig. 5)

Muestra 27 N Hematoxilina-Eost







348E12 cytokeratin

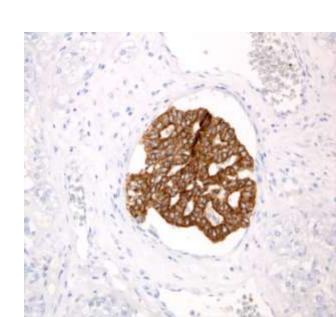






### **ACTIVIDADES**

- ➤ Patología diagnóstica y monitorización de enfermedades espontáneas en las unidades experimentales
- ➤ Participación en proyectos de investigación realizando la parte de estudio anatomopatológico de los animales al final del experimento
- Estudio del fenotipo de animales modificados genéticamente
- **≻Formación de especialistas**
- ➤En futuro, patología clínica de animales de laboratorio







Unidad de Anatomía patológica



### CONTACTO

Localización:
Departamento de Anatomía Patológica
Facultad de Medicina. Aulario A
c/ Domingo Miral s/n

50009 Zaragoza

Responsable:
Alba De Martino Rodríguez

Técnico Superior de Anatomía Patológica y Citología: Amparo Gallur Marí

Teléfonos:

(0034) 649639500 (0034) 672022210

e-mail: ademartino.iacs@aragon.es