



## II. Autoridades y Personal

### b) Oposiciones y concursos

#### DEPARTAMENTO DE SANIDAD

**CORRECCIÓN de errores de la Resolución de 1 de abril de 2025, de la Dirección Gerencia del Servicio Aragonés de Salud, por la que se convoca proceso selectivo para el acceso a la condición de personal estatutario fijo en plazas básicas de la categoría de Técnico/a Superior de Anatomía Patológica y Citología en centros del Servicio Aragonés de Salud de la Comunidad Autónoma de Aragón, para su provisión por turno de promoción interna.**

Advertidos errores en la Resolución citada, publicada en el “Boletín Oficial de Aragón”, número 72, de 14 de abril de 2025, se procede a corregir en los siguientes términos:

Único.- Páginas 19 a 23.

Se sustituye el anexo I por el que se inserta a continuación:

ANEXO I. Temario categoría: Técnico Superior de Anatomía Patológica y Citología.

Temario materia específica:

1. Riesgos derivados del manejo de sustancias químicas y biológicas. Efectos tóxicos de los disolventes orgánicos. Evaluación y prevención. Medidas de prevención y control. Equipos de prevención individual. Limpieza, desinfección y esterilización del Laboratorio de Anatomía patológica. Tratamiento de desechos orgánicos y químicos.
2. Gestión de residuos sanitarios, clasificación, transporte, eliminación y tratamiento.
3. Calidad en el Sistema Nacional de Salud. Evaluación de la Calidad: estructura, proceso y resultados aplicados a la Unidad/Servicio de anatomía patológica. Definición de indicadores de calidad internos y externos. Monitorización de indicadores de Calidad. Acreditación norma ISO 15189.
4. Documentación sanitaria que maneja el técnico especialista. Tipos de documentos: clínicos, de registro, de trabajo y estadísticas. Criterios de cumplimentación. Confidencialidad de la información. Envío de muestras a centros externos. Gestión de documentación externa.



5. Introducción a la histotecnología aplicada al laboratorio de Anatomía Patológica: concepto de biopsia y pieza quirúrgica. Concepto de preparación histológica. Tipos de muestras.
6. Procedimiento de recepción: registro y clasificación de muestras. Controles de calidad que deben establecerse en el manejo y en la recepción de informes de solicitud de estudio anatomopatológico.
7. Técnicas generales de autopsia y estudio macroscópico. Las salas de autopsia y macroscopía. Funciones del Técnico Especialista en Anatomía Patológica en relación con las autopsias. Equipos instrumentales, utilización y mantenimiento. Registro, manipulación y control del cadáver y de las muestras. Documentación de la autopsia. Condiciones de seguridad.
8. Autopsias: estudio y tareas previos a la apertura del cadáver. Identificación, conservación, preparación, observación externa del cadáver. Procedimientos de apertura de cavidades, técnicas y disección de órganos.
9. Operaciones fisicoquímicas básicas en el laboratorio de Anatomía Patológica y Citología. Soluciones, disoluciones y mezclas.
10. Fundamentos del proceso de fijación tisular: Principios generales de la Fijación Tisular. Principios generales de la fijación. Tipos de fijación. Clases de agentes fijadores según su mecanismo de actuación. Características que debe poseer el líquido fijador. Lavados pos fijación, líquidos fijadores simples y mezclas fijadoras. Decalcificación y reblandecimiento tisular. Soluciones decalcificantes. Conservación de tejidos y piezas quirúrgicas.
11. Funciones, áreas y organización del trabajo. Material y aparatos de los diferentes laboratorios de Anatomía patológica: uso, manejo y mantenimiento de los mismos. Aparataje del área de recepción de muestras y procesamiento.
12. Fundamento teórico de los procesos de inclusión en parafina. Otros métodos de inclusión. Realización de bloques y orientación de los especímenes (estructuras tubulares, superficies epiteliales, fragmentos grandes, fragmentos múltiples, estructuras quísticas).
13. Tallaje de piezas por el TSAPyC. Fotografía de piezas macroscópicas. Fotografía en autopsias clínicas.
14. Micrótomos y técnicas de corte de los tejidos. Concepto y tipos de micrótomos. Técnica de corte según micrótomo y composición del bloque (bloques de parafina,



material congelado, resinas para microscopía electrónica). Problemas en la sección de especímenes y resolución de los mismos. Extensión y montaje: maniobras de extensión de cortes, captura y secado de preparaciones, soluciones adherentes para portaobjetos. Cumplimiento de las normas de seguridad.

15. El microscopio. Reglas generales de uso. Concepto, descripción y funcionamiento del microscopio. Análisis de imágenes citológicas. Evaluación de la calidad de las técnicas histoquímicas e inmunohistoquímicas.

16. Patología Digital y Telepatología. Preparaciones digitales o tecnología de escaneo completo de las preparaciones microscópicas. Adquisición de imágenes, procesamiento, composición de la preparación digital, formato de imagen. Almacenamiento. Casos susceptibles de digitalización.

17. Aplicación de las técnicas de tinción (I): Fundamentos y mecanismo general de coloración. Coloraciones histológicas en conjunto: preparación del tejido; fundamento, solventes y protocolos de las técnicas; montaje y conservación; características tutoriales. Valoración de resultados.

18. Aplicación de las técnicas de tinción (II): Técnicas de tinción no histoquímicas para la identificación de sustancias: lípidos, glucógeno, mucina y fibrina, tejido conjuntivo y otros. Tinciones para visualización de microorganismos. Contraste en microscopía electrónica.

19. Aplicación de las técnicas de tinción histoquímicas, técnicas de tinción histoquímicas (fundamentos, controles, características tutoriales). Tipos de tinciones histoquímicas: hidratos de carbono, proteínas y ácidos nucleicos, lípidos y pigmentos e iones metálicos.

20. Técnicas, fundamentos, controles y aplicaciones de las técnicas de enzimohistoquímica. Clasificación de enzimas y procesamiento de la muestra para conservación de la actividad enzimática. Técnicas de tinción para determinación de enzimas: hidrolasas, esterasas carboxílicas y oxidorreductasas. Histoquímica de las lectinas y aplicaciones, función métodos de detección y controles.

21. Técnicas y fundamentos biológicos de la Inmunohistoquímica: sistema inmunitario, anticuerpos policlonales y monoclonales. Marcaje de anticuerpos.

22. Generalidades de los métodos inmunohistoquímicos: directos e indirectos. Técnicas según el marcador utilizado. Técnicas de inmunofluorescencia: procesamiento y evaluación. Microscopio de fluorescencia. Técnicas de inmunoperoxidasa. Técnicas de fosfatasa alcalina, oro coroidal. Método de avidina-



biotina y de polímeros dextrano. Valoración de falsos positivos y negativos en base a criterios específicos de muestras control. Marcadores tumorales.

23. Estudio y aplicación de las distintas técnicas de Biología Molecular: Hibridación in situ (ISH), hibridación fluorescente in situ (FISH), reacción en cadena de la polimerasa (PCR), cadena de la polimerasa-transcripción reversa (RT-PCR), reacción en cadena de la polimerasa en tiempo real (Q-PCR) y secuenciación (NGS\_ "next generation sequency").

24. Fundamentos de la Biología Molecular. Estructura del ADN. Replicación, transcripción y traslación. Extracción de ácidos nucleicos, pureza, controles de calidad. Ganglio centinela.

25. Definición de biomarcadores. Biomarcadores de interés predictivo en carcinoma (EGFR, KRAS, NRAS, BRAF, ALK, ROS1, MET, RET, NTRK, PD-L1, HER 2...).

26. Introducción a la Citopatología. Tipos de muestras: exfoliativa, por puncion aspiración con aguja fina (PAAF), de líquidos y secreciones... Generalidades sobre la obtención, prefijación y envío de dichas muestras.

27. Procesamiento general del material citopatológico: procesamiento de muestras celulares: extensión, fijación, tipos de fijadores. Citología líquida monocapa. Tipo de muestras, procedimiento. Fundamento, reactivos y protocolos de las diferentes técnicas de tinción (Papanicolau, Diff Quick, May Gründwald Giemsa). Control de calidad de la preparación. Conservación y archivo de muestras. Bloques celulares (concepto, fundamento y preparación).

28. Selección y aproximación diagnóstica de muestras citológicas. Aspectos básicos de citodiagnóstico. Estructura fundamental de la célula. Generalidades sobre núcleo y citoplasma. Citodiagnóstico de la inflamación tisular. Criterios citológicos de malignidad celular.

29. Selección y aproximación diagnóstica de muestras citológicas. Identificación de los criterios de idoneidad de la muestra, reconocimiento de patrones de normalidad, realización del barrido y marcaje de zonas de interés, valoración de los resultados.

30. Histología y citopatología infeccioso-inflamatoria.

31. Clasificación citológica mediante el Sistema Bethesda: Cervix, tiroides, ano.

32. Histología y citopatología de orina. Casificación Paris.



33. Virus del papiloma humano (HPV).
34. Citopatología de mama, tiroides, ganglio linfático, partes blandas, obtenidas por punción y aspiración con aguja fina (PAAF). Evaluación rápida in situ de punción aspiración con aguja fina guiada por control ecográfico ("FNA-ROSE").
35. Técnicas especiales en Citología: Inmunocitoquímica. Citometría de flujo. Técnicas de citodiagnóstico molecular. Métodos de citometría digital y análisis de imagen.
36. Procesamiento de muestras para Biobanco. Sistemas de congelación y conservación. Criopreservación, conservantes de ácidos nucleicos, concepto de muestras anonimizadas y codificadas. Bioseguridad. Registro de tumores: conservación de muestras y sistemas de registro.
37. Almacenamiento, distribución, conservación y control de muestras, bloques, preparaciones...en un Laboratorio de Anatomía Patológica. Custodia del Archivo de muestras.
38. Organización y gestión del Servicio de Anatomía Patológica. Gestión del personal técnico.
39. Programas informáticos de manejo en Anatomía Patológica: Sistema de información del laboratorio (LIS), fichas de almacén, pedidos, albaranes, gestión del estocaje.
40. Metodología de investigación.