Gerencia del Área de Salud de Badajoz

Propuesta de contratación de Biólogo Molecular.

Se precisa la contratación de un biólogo molecular con destino a la unidad de Anatomía Patológica del Complejo Hospitalario Universitario de Badajoz.

1. TITULACIÓN REQUERIDA:

Grado en Biología o titulación equivalente.

2. REQUISITOS MÍNIMOS:

2.1. EXPERIENCIA DEMOSTRABLE MEDIANTE CERTIFICACIÓN DE UNA INSTITUCIÓN PÚBLICA O PRIVADA EN LAS SIGUIENTES TÉCNICAS:

2.1.1. Cultivos celulares.

2.1.2. Transfección de células usando RNAs de interferencia (siRNAs) o plásmidos de sobreexpresión para el estudio del efecto del silenciamiento o la sobreexpresión de diferentes marcadores en las células tumorales.

2.1.3. Western blot para estudio de niveles de expresión de proteínas.

2.1.4. Citometría de flujo para estudios de ciclo celular y de inducción de apoptosis.

2.1.5. Affymetrix para estudio de expresión génica diferencial.

2.1.6. PCR a tiempo real para estudios de expresión génica.

2.1.7. Inmunofluorescencia para el estudio de localización de proteínas en los diferentes compartimentos celulares.

2.1.8. FISH para estudios de ploidía celular.

2.1.9. Ensayos en cámaras de Matrigel para estudios de migración/invasión celular in vitro.

2.1.10. Ensayos de “cierre de herida” para estudios de migración celular in vitro.

2.1.11. Inmunohistoquímica para estudios de perfiles de expresión de proteínas en diferentes subtipos tumorales usando matrices de tejidos.

2.1.12. Screening y genotipado simultáneos del HPV mediante PCR y reverse dot blot usando el kit HPV Direct Flow CHIP (Master Diagnostica) y el equipo HybriSpot 24TM (Master Diagnostica) en material procedente tanto de tejido parafinado como de citología en base líquida. Aproximadamente 800 determinaciones/año.

2.1.13. Análisis de clonalidad linfoide mediante PCR, electroforesis capilar en secuenciador automático ABI Prism® 3130 GeneticAnalyzer y SeqStudio (Applied Biosystems) y análisis de automático de fragmentos con GeneMapper (ABiPrism® 3130 Genetic Analyzer de Applied Biosystems). Aproximadamente 150 determinaciones/ año.

2.1.14. Estudios de reordenamiento génico, de fusión génica así como de pérdida o ganancia de genes y/o cromosomas mediante FISH usando el equipo MD Stainer (Master Diagnostica). Aproximadamente 500 determinaciones/año.

2.1.15. Estudios de metilación del promotor de los genes MGMT y MLH1 mediante tratamiento con bisulfito, PCR específica de metilación (MSP) y análisis de productos de PCR mediante electroforesis en geles de poliacrilamida. Aproximadamente 100 determinaciones/año.

2.1.16. Estudios del estado mutacional de los genes KRAS, NRAS, BRAF mediante PCR a tiempo real para la amplificación de dichos genes y controles con sondas Taqman y estudios del estado mutacional del gen EGFR mediante PCR a tiempo real para la amplificación de este gen y controles con sondas SCORPIONS usando el equipo ABI7500 Real Time PCR System (Applied Biosystems). Aproximadamente 75 determinaciones/año.

2.1.17. Estudios de secuenciación de nueva generación usando la tecnología de secuenciación Ion Torrent (Thermo Fisher), los equipos Ion Chef para la generación de librerías y preparación de templados y Ion S5 para la secuenciación de las librerías y el software y servidor Ion Reporter para el análisis de los resultados. En particular los paneles más habituales:

2.1.17.1. Oncomine Focus Assay (DNA/fusions).
2.1.17.2. Oncomine Childhood Cancer Research Assay (DNA/fusions).
2.1.17.3. Oncomine Solid Tumour DNA Assay.
2.1.17.4. Oncomine Myeloid Research Assay (DNA/fusions).
2.1.17.5. Oncomine Lymphoma Research Assay

2.2. EXPERIENCIA DEMOSTRABLE MEDIANTE CERTIFICACIÓN DE UNA INSTITUCIÓN PÚBLICA O PRIVADA EN EL USO DE LOS SIGUIENTES EQUIPOS:

2.2.1. HybriSpot 24™ (Master Diagnostica)
2.2.2. ABI7500 Real Time PCR System (Applied Biosystems)
2.2.3. ABI Prism® 3130 GeneticAnalyzer (Applied Biosystems)
2.2.4. SeqStudio™ Genetic Analyzer (Applied Biosystems)
2.2.5. MD Stainer (MasterDiagnostica)
2.2.6. Ion S5™ System (Thermo Fisher)
2.2.7. Ion Chef™ Instrument (Thermo Fisher)
2.2.8. King Fisher Duo Prime System (Thermo Fisher)
2.2.9. Maxwell® RSC Instrument(Promega)
2.2.10. VeritiPro Thermal Cycler (Applied Biosystems)

3. CRITERIOS DE VALORACIÓN:

3.1.. Grado de Doctor en Ciencias o Biología. 3 puntos

3.2.. Máster en investigación 3 puntos

3.3.. Por cada mes trabajado en un Laboratorio de un Servicio de Salud o Universidad pública, debidamente acreditado mediante la correspondiente certificación (máximo 6 puntos) 0.1/mes

3.4.. Publicaciones (máximo 3 puntos).

3.4.1. Por cada artículo publicado en revistas científicas de carácter internacional calificadas en el primer cuartil .....0.5 puntos

3.4.2. Por cada artículo publicado en revistas científicas de carácter internacional calificadas en el segundo cuartil .....0.25 puntos

3.4.3. Por cada artículo publicado en revistas científicas de carácter Nacional calificadas en el primer cuartil .....0.20 puntos

3.4.4. Por cada artículo publicado en revistas científicas de carácter nacional calificadas en el segundo cuartil.....0.10 puntos

Las publicaciones se acreditarán mediante la presentación de la carátula de la revista y del propio artículo.

4. DESEMPATE:

En caso de empate a puntos se efectuará una prueba práctica que versará sobre técnicas de aplicaciones descritas en el apartado 1.2.