



TABLA RESUMEN TOMA Y TRANSPORTE DE MUESTRAS

| EXAMEN | MICROORGANISMO | TIPO DE MUESTRA | TOMA DE MUESTRA | TRANSPORTE Y CONSERVACIÓN | ENVÍO RESULTADO | RECHAZO | |
|---------------------------|---|--------------------------|---|---|---|---|--|
| VIROLOGÍA | | | | | | | |
| PCR EN TIEMPO REAL | <ul style="list-style-type: none"> SARS-CoV-2 (COVID-19) Panel Virus Respiratorios (Flu A/B, hMPV, Parainfluenza, ADV, RV, VRS) | ANF, AT, LBA, HNF | Mínimo 1mL de muestra en recipiente estéril. Cerrar bien. Para hisopados utilizar idealmente tórula de dacron o nylon. | <p>Enviar inmediatamente al laboratorio REFRIGERADO. En caso de no ser posible su envío inmediato, mantener a 4°C por un máximo de 72 hrs. y enviar al laboratorio.</p> <p>Las muestras tomadas y transportadas en dispositivo "GenoSUR" no requieren cadena de frío. (COVID-19)</p> <p>EXCEPCIONALMENTE, puede mantenerse congelado a -20°C por un máximo de 48 hrs (sólo LCR).</p> | 24 – 48 hrs | <ul style="list-style-type: none"> recipiente con anticoagulante o medio inadecuado, no estéril derrame del espécimen muestra escasa o ausente tipo de muestra inadecuado tiempo de transporte inadecuado incumplimiento de cadena de frío recipiente sin rotular discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen rótulo ilegible | |
| | <ul style="list-style-type: none"> Panel Meningitis Bacteriana (<i>N. meningitidis</i>, <i>L. monocytogenes</i>, <i>H. influenzae</i>, <i>S. agalactiae</i>, <i>S. pneumoniae</i>., <i>E. coli</i> K1) Panel Meningitis Viral (CMV, VZV, EBV, HSV1, HSV2, HHV6, HHV7) + EV por PCR nested JCV CMV | LCR | Muestra tomada por médico. Recoger mínimo 0.5mL de LCR en tubo nuevo y estéril. Cerrar bien | | 24 hrs. | | |
| | | | Orina | Recoger 1-5 mL de chorro medio de orina en recipiente estéril. En RN se envía muestra en bolsa colectora. | | | |
| | <ul style="list-style-type: none"> HSV I y II VZV | | Vesículas | <ol style="list-style-type: none"> Limpiar el área con suero fisiológico. Con hisopo flexible romper la vesícula y absorber el líquido. Con el mismo hisopo raspar para obtener células de la base de la lesión, evitando el sangrado. Si es posible se puede absorber el líquido de la vesícula utilizando una jeringa pequeña (de Insulina) | <ol style="list-style-type: none"> Colocar hisopo en el frasco con MTV⁽²⁾, entregado previamente por el laboratorio Agitar vigorosamente y eliminar el hisopo. Asegurarse de cerrar el frasco. Conservar a 4 °C (en refrigerador). | | |
| | <ul style="list-style-type: none"> HSV I y II | | Hisopado rectal | Insertar hisopo flexible (4-6 cm) en el recto, rotar contra la mucosa | | | |

| | | | | | | |
|--------------------|---|------------------------------|--|---|--------|--|
| | <ul style="list-style-type: none"> • HSV I y II • VZV | Úlceras | 1.- Limpiar el área con abundante suero fisiológico para descartar el exudado superior. 2.- Con hisopo flexible raspar la base de la lesión para obtener células | 5.- Enviar antes de 24 hrs. REFRIGERADO | | |
| | <ul style="list-style-type: none"> • HSV I y II • VZV | Lesión Mucosa | Raspar la lesión enérgicamente con hisopo flexible | | | |
| | <ul style="list-style-type: none"> • CMV | Sangre (suero/plasma) | Adultos: 3mL de sangre anticoagulada con EDTA (tubo tapa lila) o sin anticoagulante (tubo tapa amarilla) | | | |
| ANTIGENEMIA | <ul style="list-style-type: none"> • CMV | Sangre | Adultos: 3-6 mL de sangre anticoagulada con EDTA (tubo tapa lila). Pacientes con leucopenia 6 mL. Obs.: Indicar la hora de la toma de muestra | Enviar muestra de inmediato al laboratorio, refrigerada, sin contacto con la unidad refrigerante. Puede pasar máximo 2 hrs desde tomada la muestra para procesarla. Se recibirán muestras hasta las 12:00 hrs. | 24 hrs | <ul style="list-style-type: none"> • recipiente con anticoagulante inadecuado o sin anticoagulante • derrame del espécimen • muestra escasa o ausente • tipo de muestra inadecuado • tiempo de transporte inadecuado • recipiente sin rotular o discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. • rótulo ilegible |

| EXAMEN | MICROORGANISMO | TIPO DE MUESTRA | TOMA DE MUESTRA | TRANSPORTE Y CONSERVACIÓN | ENVÍO RESULTADO | RECHAZO |
|--------------------------------------|--|---|--|----------------------------|--|---|
| MICOLOGÍA | | | | | | |
| DIRECTO Y CULTIVO | Dermatofitos | Piel, uñas, cuero cabelludo | Muestras de raspado del borde activo de la lesión. Obtener escamas en placa Petri de vidrio estéril (idealmente). | T° ambiente. | 15 días | <ol style="list-style-type: none"> 1. muestra escasa o ausente 2. recipiente sin rotular 3. discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen 4. rótulo ilegible |
| | Levaduras (<i>Candida spp.</i>) | Secreción vulvovaginal, uretral, oral. * cultivo positivo, incluye sensibilidad antifúngica. | Muestras recogidas con tórula humedecida con solución salina estéril o en medio de transporte (Stuart o similar). | 4°C por 2 a 4 horas | Preinforme: 24-48 horas Informe final: 7- 10 días | |
| | Hongos filamentosos | Conducto auditivo | Muestras recogidas con tórula humedecida con solución salina estéril o en medio de transporte (Stuart o similar). | | Informe: 7- 10 días | |
| TINCIÓN HISTOLÓGICA Y CULTIVO | <i>Pneumocystis jirovecii</i> , hongos filamentosos y levaduras. | LBA, aspirado traqueal, esputo, biopsia. | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. | | Preinforme: 24-48 horas | <ol style="list-style-type: none"> 1. muestra escasa o ausente 2. recipiente sin rotular 3. derrame del espécimen 4. discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen |

| | | | | | | |
|---|---------------------------------|---|--|--|---|-------------------|
| | | | | | Informe final: 7- 15 días | 5.rótulo ilegible |
| TINCIÓN PARA MICROSPORIDIA SPP. | <i>Microsporidia spp.</i> | Deposición | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras del tamaño de una nuez pequeña CON líquido fijador. | T° ambiente | 48 horas | |
| LÁTEX PARA CRYPTOCOCCUS NEOFORMANS | <i>Cryptococcus neoformans</i> | LCR (incluye cultivo y sensibilidad) | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. Volumen mínimo 1 ml. | T° ambiente. Máximo por 24 horas. | Látex: 24 horas Cultivo y sensibilidad : 5 días. | |
| | | Suero, orina | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. | | 24 horas | |
| ANTÍGENO GALACTOMANANO DE ASPERGILLUS SPP. | <i>Aspergillus spp</i> | Suero | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. | Almacenar a 4°C hasta por 5 días antes del estudio. | 24-48 horas | |
| | | LBA (incluye cultivo y sensibilidad) | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. | | Ag: 24-48 horas Cultivo y sensibilidad : 2-7 días. | |
| PCR PNEUMOCYSTIS JIROVECCII | <i>Pneumocystis jiroveccii</i> | LBA, aspirado traqueal, esputo. | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. Volumen mínimo 2 ml. | Almacenar a 4°C hasta por 24 horas antes del estudio. Tiempo de transporte máximo: 2 horas. | 24- 48 horas | |
| ANTIFUNGIGRAM A POR MICRODILUCIÓN (CIM) | Hongos filamentosos y levaduras | Cepas aisladas en tubo o placa | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. Volumen mínimo 1 ml. | T° ambiente hasta por 24 horas. Almacenar a 4°C hasta por 14 días. Tiempos prolongados, congelar – 20 °C. | 72-96 horas | |
| ANTIFUNGIGRAM A POR DIFUSIÓN EN AGAR | <i>Candida sp.</i> | Cepas aisladas en tubo o placa. | Aislar la cepa y sellar la placa con parafilm por los bordes. | No tiene tiempo de viabilidad, sin embargo, se recomienda enviar antes de la desecación del medio. | 48-72 horas | |
| IDENTIFICACIÓN MORFOLÓGICA DE LEVADURAS U HONGOS FILAMENTOSOS Y SENSIBILIDAD ANTIFÚNGICA | Levaduras u hongos filamentosos | Cepas aisladas en tubo o placa. | | | Sensibilida d: 48-72 hrs Identificaci ón: 7-14 días. | |

1. muestra escasa o ausente
2. recipiente sin rotular
3. derrame del espécimen
4. discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen
- 5.rótulo ilegible

| EXAMEN | MICROORGANISMO | TIPO DE MUESTRA | TOMA DE MUESTRA | TRANSPORTE Y CONSERVACIÓN | ENVÍO RESULTADO | RECHAZO |
|---|---|-----------------|--|--|-----------------|---|
| BACTERIOLOGÍA | | | | | | |
| ANTÍGENO URINARIO S. PNEUMONIAE + LEGIONELLA | <i>S. pneumoniae</i> , <i>Legionella sp.</i> | Orina | Muestras tomadas en centros de salud, según protocolos locales. Recoger muestras en frasco estéril, SIN líquido fijador. Volumen mínimo 1 ml. | T° ambiente hasta por 24 horas. Almacenar a 4°C hasta por 14 días. Tiempos prolongados, congelar – 20 °C. | 24 horas | 1. muestra escasa o ausente 2. recipiente sin rotular 3. derrame del espécimen 4. discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen 5. rótulo ilegible |

| EXAMEN | MICROORGANISMO | TIPO DE MUESTRA | TOMA DE MUESTRA | TRANSPORTE Y CONSERVACIÓN | ENVÍO RESULTADO | RECHAZO |
|--|--|---------------------------|---|--|-----------------|---|
| PARASITOLOGÍA | | | | | | |
| COPROPARASITOLÓGICO SERIADO, BÚSQUEDA DE FASCIOLA HEPÁTICA, TINCIÓN DE ZN | <i>Giardia lamblia</i> <i>Entamoeba histolytica</i> <i>Cryptosporidium spp.</i> <i>Cyclospora cayetanensis</i> <i>Cystoisospora belli</i> <i>Taenia solium/saginata</i> <i>Diphyllobothrium latum</i> <i>Dipylidium caninum</i> <i>Hymenolepis nana</i> <i>Fasciola hepática</i> <i>Ascaris lumbricoides</i> <i>Trichuris trichiura</i> | Deposición | <ul style="list-style-type: none"> - Defecar en un recipiente limpio y seco, sin mezclar con la orina, recolecte una muestra del tamaño de una nuez. - Si la muestra es líquida tomar la cantidad similar a una cucharada. - Colocar en el frasco y mezcle suavemente con el líquido sin derramar, empleando la paleta incorporada en la caja, mantenga ambos frascos en un ambiente fresco o refrigerado (no congele). - Repita el procedimiento día por medio. - Si la muestra contiene mucus o sangre se recomienda tomar de esa zona. - En caso de encontrar algún elemento blanquecino (gusano) enviar en otro frasco adicional que sólo contenga agua corriente. | T° ambiente Retirar en la unidad de Toma de Muestras, 1 set de frascos (3 frascos en total) para Coproparasitológico que contiene un líquido fijador para la toma de muestra. | 72 horas | 1. Muestra escasa o ausente 2. Recipiente sin rotular 3. Derrame del espécimen 4. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen 5. Rótulo ilegible |
| TEST DE GRAHAM | <i>Enterobius vermicularis</i> (Pidulle, oxiuro) | Contenido perianal | <ul style="list-style-type: none"> - Desprenda de la placa de vidrio la tira de cinta engomada (scotch transparente) y aplíquela varias veces, por el lado engomado, en el ano, sus alrededores y entre las nalgas. - Adhiera el scotch bien estirado en la placa de vidrio y envuélvala inmediatamente en un papel blanco, rotule con el nombre, los dos apellidos y la fecha en que se tomó la muestra. - Las muestras deben guardarse y transportarse a temperatura ambiente. - Repita este procedimiento durante 3 días seguidos, utilizando una placa diferente cada mañana. | T° ambiente Retirar en la unidad Toma de Muestras, 3 láminas de vidrio para el test. | 72 horas | 1. Recipiente sin rotular 2. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen 3. Rótulo ilegible |

| | | | | | | |
|--|---|--|--|--|----------|---|
| | | | <ul style="list-style-type: none"> - Si observa algún gusano, colóquelos entre el papel scotch y la placa de vidrio. - Las placas no deben contener deposición. - Lave muy bien sus manos después de realizada la toma de muestra. | | | |
| ÁCARO TEST | <i>Sarcoptes scabiei</i> (sarna) | Raspado de piel | Muestras tomadas en sala de toma de muestras, según protocolo local | | | |
| DIAGNÓSTICO DE ARÁCNIDOS E INSECTOS | <p>Arácnidos e insectos: Ej: <i>Pediculus capitis</i> (piojos) <i>Phthirus pubis</i> (ladilla) <i>Loxosceles laeta</i> (araña de rincón) <i>Myasis</i> (larvas de mosca)</p> | Diferentes estadios de ejemplares | <p>Depositar la muestra en un frasco con tapa rosca ya sea:</p> <ul style="list-style-type: none"> - Insectos: Es un artrópodo que tiene el cuerpo dividido en 3 partes: cabeza, tórax y abdomen. Algunos insectos disponen de un par de antenas, uno o dos pares de alas y tres pares de patas. De interés médico: Piojos, Vinchucas, Cucarachas, Moscas, en sus diferentes estadios. - Arácnidos: Clase de artrópodos sin antenas, que presentan cuatro pares de patas y el cuerpo dividido en dos: las arañas y los ácaros son arácnidos. De interés médico: <i>Loxosceles laeta</i>, <i>Lactrodectus mactans</i>, <i>Sarcoptes scabiei</i> | | | |
| ANÁLISIS DE ELEMENTOS PARASITARIOS MACROSCÓPICOS. | <p><i>Taenia solium/saginata</i> (lombriz solitaria) <i>Diphyllobothrium latum</i> <i>Dipylidium caninum</i> <i>Hymenolepis nana</i> <i>Fasciola hepática</i> <i>Ascaris lumbricoides</i> <i>Trichuris trichiura</i> <i>Anisakis</i> sp. <i>Toxocara</i> sp</p> | Proglótidas, Estróbilas, Tenias adultas, juveniles o adultos de Nemátodos | Depositar la muestra en un frasco con tapa rosca, agua (90% del total) y alcohol (10% del total) | | 72 horas | <ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente 2. Recipiente sin rotular 3. Derrame del espécimen 4. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen 5. Rótulo ilegible |