


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 1 de 37

# Manual de toma de muestras y su transporte


Este documento al ser impreso o estar ubicado fuera de las dependencias del Laboratorio UVCLIN se considera una copia **“No controlada”**

Elaborado por:	Revisado por:	Aprobado por:
<b>QF. Melissa Noguera G</b> Supervisor toma de muestras  <b>TM. Andrea Del Valle L.</b> Profesional analista  <b>TM. Yerko Leiva S.</b> Encargado de calidad  <b>TM. Edison Avendaño C.</b> Director técnico	<b>QF. Melissa Noguera G</b> Supervisor toma de muestras  <b>Blgo. Gloria Pino Q</b> Docente parasitología  <b>TM. Edison Avendaño C.</b> Director técnico	<b>TM. Edison Avendaño C.</b> Director técnico
		

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 2 de 37

## Índice

1. Objetivos	3
2. Alcance	3
3. Responsables y Funciones	3
4. Documentos de Referencia	3
5. Abreviaturas y definiciones	4
6. Desarrollo	4
6.1. Procedimientos de toma de muestras	4
6.1.1 Solicitud de exámenes e identificación de muestras	4
6.1.2 Criterios de rechazo de muestras	5
6.1.3 Toma de muestras y su transporte	6
6.2. Exámenes UVCLIN	28
6.2.1 Sub-área micología	28
6.2.2 Sub-área bacteriología	30
6.2.3 Sub-área virología	31
6.2.4 Sub-área parasitología	34
7. Distribución	37
8. Anexos	37
9. Actualización de Documentos	37

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 3 de 37

## 1. Objetivos

### 1.1 General:

- Describir los procedimientos de la fase pre analítica de las prestaciones del laboratorio clínico UVCLIN para la realización correcta del proceso de toma de muestras y su traslado.

### 1.2 Específicos:

- Describir los procedimientos para la solicitud de exámenes y llenado del formulario de solicitud.
- Describir las instrucciones de preparación del paciente para los exámenes de laboratorio.
- Describir los procedimientos para la toma de muestras microbiológicas de los exámenes de las sub-áreas del laboratorio clínico.
- Describir el procedimiento para el traslado correcto de muestras internas y externas del laboratorio.

## 2. Alcance

Técnicos de laboratorios, personal administrativo, profesionales de laboratorio, supervisor de toma de muestras que participen en la etapa pre-analítica y servicios clínicos que derivan muestras al laboratorio.

## 3. Responsables y funciones

### Técnicos de laboratorio:

Responsables de la aplicación de los procedimientos de toma de muestra para los exámenes realizados, rotulación de muestras, traslado interno de muestras, conservación de muestras, rechazo de muestras y dar indicaciones de preparación del paciente.

### Supervisor de toma de muestras:

Responsable de la actualización y vigencia de los procedimientos de toma de muestra para los exámenes realizados y su traslado.

### Personal administrativo:


Responsable del envío de información sobre las muestras rechazadas, vía correo electrónico al prestador derivador.

### Centros derivadores:

Responsables del cumplimiento de las normas establecidas en este manual para el correcto envío de muestras al laboratorio UVCLIN. Responsable del envío y traslado de muestras externas.

## 4. Documentos de referencia

- Normativa Técnica para el Transporte de Sustancias Infecciosas a Nivel Nacional hacia el Instituto de Salud Pública (2008). Instituto de Salud Pública

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 4 de 37

- Documentos Técnicos para el Laboratorio Clínico. Recomendaciones para la realización del examen parasitológico seriado de deposiciones (2013). Instituto de Salud Pública
- Manual del Estándar General de Acreditación para Laboratorios Clínicos (2010). Superintendencia de Salud.
- Recomendaciones para el análisis de líquidos biológicos (2016). Instituto de salud pública de Chile.

## 5. Abreviaturas y definiciones

**ANS:** Aspirado nasofaríngeo.

**AT:** Aspirado Traqueal.

**EDTA:** EtilenDiaminoTetraAcético. Anticoagulante sanguíneo.

**HNF:** Hisopado nasofaríngeo.

**LBA:** Líquido Bronco alveolar

**LCR:** Líquido Céfaló Raquídeo.

**ANS:** Aspirado nasofaríngeo.

**LIS:** Sistema Informático del Laboratorio (Laboratory Information System).

**Muestra internas:** Muestras de pacientes tomadas en la sala de toma de muestras de UVCLIN.

**Muestras externas:** Muestras de pacientes derivadas de otros prestadores institucionales.


## 6. Desarrollo

### 6.1 Procedimientos de toma de muestras

#### 6.1.1 Solicitud de examen e identificación de muestras

Para la correcta recepción de las muestras, las órdenes médicas deberán estar completadas con el nombre completo del paciente, RUT, fecha y hora de obtención de la muestra, nombre y firma del médico tratante. Además, cada muestra debe venir correctamente rotulada.

Las muestras deben ser remitidas con el **Formulario de Solicitud de Exámenes** de la unidad correspondiente con los datos que en ella se precisan u otro documento debidamente validado por profesional que solicita el examen: Fecha de solicitud, Nombre completo paciente, género, edad, fecha nacimiento, RUT, diagnóstico, tratamiento farmacológico, teléfono/e-mail de contacto del paciente, tipo de muestra, fecha y hora de obtención de la muestra, hospital o clínica de origen, nombre y timbre del servicio de donde proviene, teléfono/e-mail de contacto del servicio donde enviar los resultados y nombre completo del médico solicitante.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 5 de 37

### 6.1.2 Criterios de rechazo de muestras


Junto con la verificación de datos, se comprobará previo a la recepción, que las muestras cumplan con los requisitos para el examen solicitado, de lo contrario la muestra será rechazada por alguno de los siguientes motivos:

#### Muestras no adecuadas para el procedimiento:

- Recipiente o tubo inadecuados (Ej. anticoagulante inadecuado, medio inadecuado, recipiente no estéril).
- Derrame del espécimen (recipiente abierto o quebrado).
- Muestra escasa o ausente.
- Tipo de muestra inadecuado.
- Tiempo de Transporte inadecuado.
- Muestra con interferencias: Hemolisis, lipemia, ictericia, coagulada (plasma).
- Incumplimiento de la cadena de frío indicada.

#### Muestras mal identificadas:


- Recipiente sin rotular.
- Discrepancia entre rótulo del recipiente y Formulario de solicitud de examen.
- Inadecuada o insuficiente información en el Formulario de solicitud de examen.
- Rótulo ilegible.
- Muestras sin orden médica (excepto examen PCR SARS CoV2),

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 6 de 37

### 6.1.3 Toma de muestras y su transporte


#### 6.1.3.1 Artrópodos / gusanos / parásitos macroscópicos.

Tipo de muestra	Artrópodos / gusanos / parásitos macroscópicos
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p>Depositar la muestra en un frasco con tapa rosca previamente rotulado con nombre, dos apellidos, Rut y fecha de la obtención de la muestra.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Insectos:</b> Es un artrópodo que tiene el cuerpo dividido en cabeza, tórax y abdomen. Los insectos, que experimentan una metamorfosis durante su desarrollo, 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.</li> <li>● <b>Gusanos:</b> Animal invertebrado de cuerpo aplanado o cilíndrico, blando, alargado, contráctil y sin extremidades.</li> <li>● <b>Arácnidos:</b> Clase de artrópodos sin antenas, de respiración traqueal, que presentan cuatro pares de patas y el cuerpo dividido en cefalotórax y abdomen: las arañas y los ácaros son arácnidos. De interés médico: <i>Loxosceles laeta</i>, <i>Lactrodectus mactans</i>, <i>Sarcoptes scabiei</i>.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente en frasco seco. Para el caso de estadios larvales incluir una mezcla de 80-90% agua de la llave con 10-20% de alcohol. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Diagnóstico macroscópico de Artrópodos.</li> <li>2. Diagnóstico de gusanos macroscópicos.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 7 de 37

### 6.1.3.2 Aspirado nasofaríngeo (ANF).


Tipo de muestra	Aspirado nasofaríngeo (ANF)
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Romper el sobre que contiene el kit de aspiración y conectar el final del tubo con diámetro menor a una sonda de alimentación estéril.</li> <li>● Conectar el otro extremo de diámetro mayor a la bomba de vacío.</li> <li>● Medir con la sonda de diámetro menor desde la aleta de la fosa nasal hasta el lóbulo de la oreja, medida que se introducirá en la fosa nasal del paciente.</li> <li>● Insertar la sonda de alimentación por la fosa nasal del paciente hasta la pared posterior de la faringe.</li> <li>● Retirar la sonda, girando suavemente, repetir el procedimiento en la otra fosa nasal. Aspirar un volumen aproximado de 8 - 10 mL de solución tampón pH 7.2 a través del tubo colector para arrastrar toda la secreción de la sonda.</li> <li>● Cambiar la tapa del tubo colector.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Cultivo de hongos.</li> <li>2. PCR Virus respiratorios.</li> <li>3. PCR cualitativa CMV.</li> <li>4. PCR tiempo real Adenovirus.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 8 de 37

### 6.1.3.3 Aspirado traqueal (AT).


Tipo de muestra	Aspirado traqueal (AT)
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Utilizando técnica aséptica introducir la sonda estéril por el tubo endotraqueal hasta encontrar resistencia, aspirar secreciones y depositarlas directamente en un frasco estéril, aproximadamente de 2 a 5 mL de muestra.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Cultivo de hongos.</li> <li>2. PCR Virus respiratorios.</li> <li>3. PCR cualitativa CMV.</li> <li>4. PCR tiempo real Adenovirus.</li> </ol>



	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 9 de 37


#### 6.1.3.4 Biopsia.

Tipo de muestra	Biopsia
<b>Toma de muestra</b>	<p style="text-align: center;"><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>El médico tomará la muestra de biopsia al paciente de acuerdo con antecedentes clínicos.  El procedimiento se realiza bajo técnica aséptica en sala de procedimiento o pabellón de cirugía. Hay distintos tipos de toma de muestra según tipo de biopsia.</p> <p>Recepción/preparación de la muestra en pabellón:</p> <p>Una vez obtenida la muestra tisular el personal responsable de apoyo clínico debe almacenarla en un frasco debidamente etiquetado y rotulado con la identificación del paciente, órgano y/o zona anatómica de obtención, número de muestras por frasco, número de frascos, fecha de obtención y hora. El frasco debe ser estéril con 1 -2 mL de suero fisiológico y <b>sin líquidos fijadores</b>.</p> <p>Los datos del o los frascos con muestras tisulares y solicitud de estudio son ingresados al registro de trazabilidad de biopsias de la unidad (con los datos correspondientes).</p> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.  <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, enviar inmediatamente al laboratorio entre 2 – 8°C máximo en 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Cultivo de hongos.</li> <li>2. PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV).</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 10 de 37


### 6.1.3.5 Cepas aisladas en tubo o placa.

Tipo de muestra	Cepas aisladas en tubo o placa
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p>Este tipo de muestra es enviada por laboratorios clínicos en formato de placa o tubo de medio de cultivo con cepa aislada del microorganismo al cual se le solicitará el examen.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Las muestras en placa deben ser selladas con papel parafilm.</li> <li>● Las muestras en tubos con tapa rosca deben ser enviadas con la tapa sellada en papel parafilm.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno</u>: Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo</u>: Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Cultivo de hongos.</li> <li>2. Antifungigrama por difusión en agar.</li> <li>3. Antifungigrama por microdilución en caldo (CIM).</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 11 de 37


### 6.1.3.6 Deposición

Tipo de muestra	Deposición
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><b>1 - Deposición para coproparasitológico seriado:</b>  El paciente debe recolectar una muestra de deposición día por medio de acuerdo con las siguientes instrucciones (3 muestras en total):</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Retirar en la unidad de Toma de Muestra del Laboratorio Clínico UVCLIN, 1 set de frascos (3 frascos en total) que contiene un líquido fijador para la toma de muestra.</li> <li>● Debe defecar en un recipiente limpio, seco y sin orina.</li> <li>● Con una paleta sacar una porción de deposición del tamaño de una nuez pequeña, depositarla en el frasco entregado y mezclar muy bien con el líquido del frasco.</li> <li>● Repetir este procedimiento dos veces más, día por medio hasta completar las tres muestras.</li> <li>● La cantidad de muestra no debe superar el volumen del líquido del frasco.</li> <li>● Si el paciente usa pañal, deben tomarse de éste las muestras y depositarlas en el frasco con líquido.</li> <li>● Mientras se recolectan las tres muestras, dejar el frasco bien cerrado y dentro de una bolsa a temperatura ambiente en un lugar fresco o en el refrigerador (no congelar la muestra).</li> <li>● Rotular el frasco con el nombre, los dos apellidos del paciente y la fecha de la última toma de muestra.</li> </ul> <p><b>2 - Deposición fresca:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Enviar la cantidad equivalente al tamaño de una nuez pequeña, depositela en un frasco limpio y seco.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Tinción de <i>Microsporidia sp.</i></li> <li>2. Coproparasitológico seriado.</li> <li>3. Tinción para Coccidios en deposición.</li> <li>4. Coproparasitológico seriado para <i>Fasciola hepática</i>.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 12 de 37


### 6.1.3.7 Expectoración (desgarro, esputo).

Tipo de muestra	Expectoración (desgarro, esputo)
<b>Toma de muestra</b>	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal. <ul style="list-style-type: none"> <li>● Enjuagar enérgicamente la boca exclusivamente con agua hervida o estéril.</li> <li>● Recoger el desgarro en frasco estéril.</li> <li>● Inspirar y toser profundo intentando que las secreciones avancen hasta ser expulsadas por la boca. Obtener la muestra evitando el contacto salival.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología. <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Cultivo de hongos.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 13 de 37


### 6.1.3.8 Flujo vaginal / secreción uretral / secreción oral.

Tipo de muestra	Flujo vaginal
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Poner a la paciente en posición ginecológica.</li> <li>● Introducir la tórula presionando y rotándola contra la pared vaginal impregnándola con el flujo.</li> <li>● Si la muestra es tomada en forma externa al laboratorio, Introducir la tórula en un tubo con suero fisiológico estéril y repetir procedimiento con la tórula del medio de transporte Stuart o Amies.</li> <li>● Si la muestra es tomada en forma interna en la sala de toma de muestras, sembrar directamente en tubo con medio de cultivo Sabouraud, y realizar extensión en lámina para tinción de Gram.</li> <li>● Para búsqueda de <i>Trichomonas</i>, presionar la tórula contra la pared vaginal, rotar e introducir en tubo con suero fisiológico estéril (a temperatura ambiente).</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> <li>● Retirar el espéculo.</li> <li>● En el caso de niñas prepuberales, tomar la muestra desde los labios menores con tórula humedecida con suero fisiológico estéril.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno</u>: Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo</u>: Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Cultivo de levaduras.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 14 de 37


Tipo de muestra	Secreción uretral
Toma de muestra	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal. <ul style="list-style-type: none"> <li>● Tomar la muestra en la mañana y antes de que el paciente orine o en su defecto, esperar al menos una hora antes de tomar la muestra.</li> <li>● Realizar aseo genital externo con abundante agua.</li> <li>● Exprimir la uretra desde la base del pene hacia el glande, recolectar la muestra que secreta con tórula.</li> <li>● Si no se obtiene buen resultado con lo anterior, introducir una tórula a través del meato urinario y rotarla suavemente.</li> <li>● Realizar extensión en lámina para tinción de Gram, presionando directamente el portaobjetos contra el glande impregnando la secreción en él.</li> <li>● Si la muestra es tomada en forma externa al laboratorio, introduzca la tórula en el medio de transporte Amies.</li> <li>● Si la muestra es tomada en forma interna en la sala de toma de muestras siembre la muestra en medio de cultivo Sabouraud.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
	<u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología. <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.
Exámenes UVCLIN	1. Cultivo de levaduras.

Tipo de muestra	Secreción oral.
Toma de muestra	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal. <ul style="list-style-type: none"> <li>● Con ayuda de un baja lengua, tocar con el hisopo de algodón con medio de transporte Stuart, todos los lugares con exudado, membranas o inflamación.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
	<u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología. <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.
Exámenes UVCLIN	1. Cultivo de levaduras.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 15 de 37

### 6.1.3.9 Hisopado lesión cutánea.


Tipo de muestra	Hisopado lesión cutánea
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><b>Heridas:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Limpiar la herida por arrastre mecánico con suero fisiológico, o agua bidestilada.</li> <li>● Utilizar la tórula de algodón para frotar el centro y los bordes de la herida en varios puntos.</li> <li>● Colocar la tórula en suero fisiológico o medio de transporte viral.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul> <p><b>Vesículas y mucosa:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Limpiar el área con suero fisiológico.</li> <li>● Romper la vesícula con hisopo flexible y absorber el líquido.</li> <li>● Con el mismo hisopo raspar para obtener células de la base de la lesión, evitando el sangrado.</li> <li>● Si es posible se puede absorber el líquido de la vesícula utilizando una jeringa pequeña (de Insulina).</li> <li>● Colocar el hisopo en el frasco con medio de transporte viral (TE), entregado previamente por el laboratorio o en un tubo estéril con 1-2 mL de suero fisiológico, agitar vigorosamente.</li> <li>● Mantener el hisopo dentro del tubo asegurándose de cerrar bien el frasco.</li> <li>● El volumen mínimo de la muestra debe ser 1 mL.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
Transporte de muestra	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Exámenes UVCLIN	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. PCR Herpes simplex (HSV1/2).</li> <li>2. PCR Varicela zoster (VZV).</li> <li>3. Cultivo de hongos.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 16 de 37

### 6.1.3.10 Hisopado nasofaríngeo (HNF)

Tipo de muestra	Hisopado nasofaríngeo (HNF)
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Paciente debe ingresar con mascarilla a Sala de Toma de Muestras.</li> <li>● Explicar al paciente el procedimiento a realizar, rotular el tubo correspondiente con los datos del paciente.</li> <li>● Colocar al paciente con la cabeza ligeramente inclinada hacia atrás. Inmovilizar en esa posición.</li> <li>● Introducir la tórula o hisopo por el piso de la fosa nasal hasta tocar la pared posterior de la faringe hacer girar suavemente la tórula en esa posición, cuidando de obtener la mayor cantidad posible de células epiteliales.</li> <li>● Colocar la tórula en el tubo con medio de transporte viral o PBS cuidando que quede sumergida en el líquido.</li> <li>● Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno</u>: Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo</u>: Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Cultivo de hongos.</li> <li>2. PCR Virus respiratorios.</li> <li>3. PCR SARS CoV-2.</li> <li>4. PCR tiempo real Adenovirus.</li> </ol>




	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 17 de 37

### 6.1.3.11 Humor acuoso / Humor vítreo

<b>Tipo de muestra</b>	<b>Humor acuoso / Humor vítreo</b>
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>Las muestras de humor acuoso pueden obtenerse por punción y aspiración.</li> <li>Recolectar la muestra en jeringa de tuberculina.</li> <li>Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul> <p>Se indica seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
	<b>Exámenes UVCLIN</b>


### 6.1.3.12 Jugo duodenal o bilis.

<b>Tipo de muestra</b>	<b>Jugo duodenal o bilis</b>
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>Este procedimiento es realizado a través de un examen endoscópico.</li> <li>Recolectar la muestra en frasco estéril.</li> <li>Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
	<b>Exámenes UVCLIN</b>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 18 de 37


### 6.1.3.13 Láminas de vidrio (Test de Graham, frotis sanguíneo, gota gruesa o Acaro test).

Tipo de muestra	Láminas de vidrio (portaobjetos)
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><b>Test de Graham:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Retirar en la unidad Toma de Muestra o en el Laboratorio Clínico, 3 láminas de vidrio para el test.</li> <li>● La obtención de muestra se debe realizar a primera hora de la mañana, antes de bañarse, orinar y/o defecar y ser realizada por una persona que no sea el paciente.</li> <li>● Efectuar la técnica descrita a continuación, durante 3 días seguidos, utilizando una placa de vidrio diferente cada día.</li> <li>● Desprender de la placa de vidrio la tira de cinta engomada (scotch transparente) y aplicarla varias veces, por el lado engomado, en todos los alrededores del ano y entre las nalgas.</li> <li>● Pegar el “scotch” bien estirado en la placa de vidrio y envolverla inmediatamente en un papel blanco rotulando la placa con el nombre, los dos apellidos y la fecha en que se tomó la muestra.</li> <li>● Repetir este procedimiento durante 3 días seguidos, utilizando una placa diferente cada mañana.</li> <li>● Si se observa algún gusano, colocarlo entre la cinta engomada y la placa de vidrio.</li> </ul> <p><b>Frotis sanguíneo:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Se debe usar sangre sin anticoagulante.</li> <li>● Utilizar algodón impregnado en alcohol al 70% para desinfectar el pulpejo de un dedo por su cara interna y eliminar la primera gota con algodón.</li> <li>● Realizar punción digital con una lanceta estéril y depositar la gota de sangre directamente en portaobjetos de primer uso.</li> <li>● Preparar 10 extensiones en portaobjetos.</li> <li>● El frotis sanguíneo debe secarse a temperatura ambiente por 10-15 minutos posterior a la extensión.</li> <li>● Rotular las láminas con lápiz grafito con nombre y dos apellidos del paciente.</li> </ul> <p><b>Gota gruesa:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Se debe usar sangre sin anticoagulante.</li> <li>● Utilizar algodón impregnado en alcohol al 70% para desinfectar el pulpejo de un dedo por su cara interna y eliminar la primera gota con algodón.</li> <li>● Realizar punción digital con una lanceta estéril y depositar las gotas de sangre directamente en el portaobjetos.</li> <li>● Preparar 10 extensiones en portaobjetos de vidrio nuevos.</li> <li>● El frotis sanguíneo debe secarse a temperatura ambiente por 10-15 minutos posterior a la extensión.</li> <li>● Rotular las láminas con lápiz grafito con nombre y dos apellidos del paciente.</li> </ul>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 19 de 37


<b>Transporte de muestra</b>	Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.
	<u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología. <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Test de Graham 2. Hemoparásitos gota gruesa. 3. Diagnóstico de hemoparásitos.

<b>Tipo de muestra</b>	<b>Acaro Test</b>
<b>Toma de muestra</b>	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.  <u>Búsqueda de <i>Sarcoptes scabiei</i>:</u> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Utilizar un bisturí para realizar raspado de las zonas sospechosas de presentar lesiones por <i>S. scabiei</i>.</li> <li>● Despegar la cinta adhesiva del portaobjetos y realizar toques en las zonas afectadas.</li> <li>● Pegar nuevamente la cinta adhesiva en el portaobjeto lo más plano posible, evitando pliegues en la cinta.</li> <li>● Repetir el procedimiento hasta recolectar un total de 3 portaobjetos.</li> <li>● Introducir los portaobjetos en un sobre de papel.</li> <li>● Rotular el sobre con nombre y apellidos de paciente y tipo de muestra.</li> </ul>
	<u>Búsqueda de <i>Demodex sp</i>:</u> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Si existe la presencia de un forúnculo, presionar o cortar con bisturí estéril.</li> <li>● Despegar la cinta adhesiva del portaobjetos y realizar toques en las zonas afectadas.</li> <li>● Pegar nuevamente la cinta adhesiva en el portaobjeto lo más plano posible, evitando pliegues en la cinta.</li> <li>● Si no existen forúnculos, presionar la piel libre con los dedos en las zonas donde presente mayor grasitud y tomar el material extraído con la cinta adhesiva.</li> <li>● Pegar nuevamente la cinta en el portaobjetos, evitando pliegues en la cinta.</li> <li>● Repetir el procedimiento hasta recolectar un total de 3 portaobjetos.</li> <li>● Introducir los portaobjetos en un sobre de papel.</li> <li>● Rotular el sobre con nombre y apellidos de paciente y tipo de muestra.</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología. <u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Acaro Test

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 20 de 37


#### 6.1.3.14 Lavado Broncoalveolar (LBA).

Tipo de muestra	Lavado Broncoalveolar (LBA)
Toma de muestra	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Dispensar gota a gota solución fisiológica estéril y aspirar secuencialmente a través del broncofibroscopio a nivel del segmento o subsegmento pulmonar.</li> <li>● Realizar una aspiración para recuperar el máximo de volumen posible.</li> <li>● Aspirar manualmente con la propia jeringa o bien con aspiración mecánica.</li> <li>● Verter el fluido en el frasco de plástico o vidrio siliconado para retardar la adherencia de las células a la pared.</li> <li>● Resuspender la muestra obtenida en tubos de 50 mL con solución buffer salina (PBS).</li> <li>● Rotular la muestra con nombre, apellido y RUT del paciente.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
Transporte de muestra	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Exámenes UVCLIN	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Galactomanano.</li> <li>2. Cultivo de hongos.</li> <li>3. Tinción elementos fúngicos.</li> <li>4. PCR <i>Pneumocystis jirovecii</i>.</li> <li>5. PCR Virus Respiratorios.</li> <li>6. PCR cualitativa <i>Citomegalovirus</i>.</li> <li>7. PCR tiempo real <i>Herpes simplex 1 y 2</i> (HSV).</li> <li>8. PCR tiempo real <i>Epstein-Barr</i>.</li> </ol>


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 21 de 37

### 6.1.3.15 Líquidos biológicos.


Tipo de muestra	Líquido cefalorraquídeo (LCR)
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Solicitar al paciente que adopte posición fetal.</li> <li>● Preparar piel según norma para procedimientos invasivos a la altura de la columna dorso lumbar.</li> <li>● Pincelar con povidona yodada al 10% o alcohol etílico al 70%, en zona a puncionar y esperar que el antiséptico se seque en la piel.</li> <li>● Utilizar ampolla de lidocaína al 2 % y la jeringa de 5 cc para anestesiarse el sitio elegido para la punción.</li> <li>● Utilizar un trocar de punción lumbar para introducir en sitio elegido, extraer el mandril del trocar y observar la salida de LCR.</li> <li>● Envueltos en gasa estéril el frasco o tubo estéril para la recolección de la muestra.</li> <li>● Retirar el trocar y sellar el sitio de punción con una gasa estéril.</li> <li>● Dejar al paciente en decúbito dorsal, según indicación.</li> <li>● Retirar el equipo y eliminar material cortopunzante.</li> <li>● Rotular las muestras con nombre, apellidos y Rut del paciente.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. PCR Meningitis Bacteriana.</li> <li>2. PCR Cualitativa <i>Citomegalovirus</i>.</li> <li>3. PCR Meningitis Viral.</li> <li>4. PCR <i>Enterovirus</i> (EV).</li> <li>5. PCR <i>Herpes simplex</i> (HSV1/2).</li> <li>6. PCR Virus JC.</li> <li>7. PCR <i>Varicela zoster</i> (VZV).</li> <li>8. PCR <i>Epstein-Barr</i> (EBV).</li> <li>9. Antígeno capsular de <i>Cryptococcus neoformans</i>.</li> <li>10. Cultivo de hongos.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 22 de 37

<b>Tipo de muestra</b>	<b>Líquido sinovial</b>
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>• Se realiza por punción articular con jeringa (artrocentesis).</li> <li>• La cantidad de líquido presente variará dependiendo de la articulación y de la cantidad de líquido acumulado. Recolectar entre 3 – 4 mL.</li> <li>• Se recomienda recolectarlo con jeringas heparinizadas, con heparina sódica.</li> <li>• Cuando se obtiene suficiente cantidad, se debería distribuir en tres tubos, uno estéril y heparinado para el laboratorio de microbiología, un tubo con EDTA para análisis celular y en un tubo sin anticoagulante para pruebas químicas. Estos últimos se deben centrifugar tan pronto como sea posible y separar el sobrenadante para prevenir interferencias por elementos celulares en las pruebas química y serológicas.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	<p><b>Transporte de muestra</b></p> <p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
	<p><b>Exámenes UVCLIN</b></p> <p>1. Cultivo de hongos.</p>


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 23 de 37

<b>Tipo de muestra</b>	<b>Líquido de cavidades serosas (pericárdico, ascítico, pleural, peritoneal)</b>
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>• La muestra se obtiene por punción percutánea de la cavidad del cuerpo para la aspiración de líquido.</li> <li>• Para prevenir la formación de coágulos se recomienda utilizar tubos estériles con anticoagulantes, heparinizados o con EDTA.</li> <li>• Recolectar entre 3-4 mL.</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	<p><b>Transporte de muestra</b></p> <p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Cultivo de hongos.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 24 de 37


<b>Tipo de muestra</b>	<b>Líquido amniótico</b>
<b>Toma de muestra</b>	<p><b><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></b></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>• Se recolecta por punción aspirativa a través de la pared abdominal.</li> <li>• Alternativamente puede hacerse a través de la vagina con la ayuda de una ecografía continua.</li> <li>• Se extrae aproximadamente 10 a 20 mL de líquido con jeringa, generalmente 2 ó 3 tubos, dependiendo del tipo de exámenes a realizar (al menos uno sin anticoagulante para estudio físico-químico y uno con EDTA para estudio citológico).</li> </ul> <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
	<b>Exámenes UVCLIN</b>



	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 25 de 37


### 6.1.3.16 Orina.

Tipo de muestra	Orina
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><u>Orina de primer chorro:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Preferir la primera orina de la mañana.</li> <li>● Recoger la muestra previa al inicio de la terapia antibiótica.</li> <li>● Realizar aseo genital prolijo con abundante agua y sin secar. Si la paciente es mujer, se debe tomar medidas de cuidado para no contaminar la muestra con secreción vaginal.</li> <li>● Recoger el primer chorro de orina directamente en frasco de boca ancha estéril y tapan el frasco. Volumen aproximadamente 50 mL.</li> <li>● Rotular el frasco con nombre, apellidos y RUT del paciente.</li> </ul> <p><u>Orina de segundo chorro:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Preferir la primera orina de la mañana.</li> <li>● Recoger la muestra previa al inicio de la terapia antibiótica.</li> <li>● Realizar aseo genital prolijo con abundante agua y sin secar. Si la paciente es mujer, se debe tomar medidas de cuidado para no contaminar la muestra con secreción vaginal.</li> <li>● Eliminar el primer chorro de orina y sin detener la micción, recoger el segundo chorro de orina directamente en frasco de boca ancha estéril y tapan el frasco. Volumen aproximadamente 50 mL.</li> <li>● Rotular el frasco con nombre, apellidos y RUT del paciente.</li> </ul>
	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Exámenes UVCLIN	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Urocultivo.</li> <li>2. Antígeno urinario para <i>Legionella pneumophila</i> y <i>Streptococcus pneumoniae</i>.</li> <li>3. PCR Cualitativa <i>Citomegalovirus</i>.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 26 de 37


### 6.1.3.17 Plasma, suero o sangre total.

Tipo de muestra	Plasma, suero o sangre total
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><b>Sangre venosa:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Ligar al paciente e indicar que empuñe la mano.</li> <li>● Ubicar la vena por palpación e identificar la zona más adecuada para la punción.</li> <li>● Limpiar la piel con alcohol etílico al 70%.</li> <li>● Colocar la aguja (o mariposa) en la camisa enroscándola por el centro, manteniendo tapada la aguja de punción.</li> <li>● Fijar la vena con una mano y puncionar con la otra.</li> <li>● Insertar el tubo de muestras en el siguiente orden para sistema al vacío: <b>Tapa Celeste, tapa Amarilla/Roja, tapa verde, tapa Lila, tapa Gris.</b></li> <li>● Insertar el tubo de muestras en el siguiente orden para jeringa: <b>Tapa Amarilla/Roja, tapa Celeste, tapa Lila, tapa verde, tapa Gris.</b></li> <li>● Luego de puncionar la vena y cuando la sangre deje de fluir, retirar el tubo y mezclar con movimientos suaves 8 veces.</li> <li>● Introducir los tubos que se necesiten, recordando el orden de llenado.</li> <li>● Desligar y retirar el último tubo antes de retirar la aguja.</li> <li>● Realizar compresión con tórula de algodón. Una vez que ha dejado de sangrar poner un parche.</li> <li>● Desechar la aguja en un contenedor para la eliminación del material cortopunzante, sin reencapsular la aguja.</li> <li>● Rotular los tubos con nombre, apellidos y RUT del paciente.</li> </ul>
Transporte de muestra	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en cooler de muestras entre 2 – 8°C al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, entre 2 – 8°C hasta 48 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Exámenes UVCLIN	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. Galactomanano.</li> <li>2. Antígeno capsular de <i>Cryptococcus neoformans</i>.</li> <li>3. R.P.R (Prueba No treponémica).</li> <li>4. MHA-TP (Prueba treponémica).</li> <li>5. PCR <i>Epstein-Barr</i> (EBV).</li> <li>6. PCR <i>Adenovirus</i> (ADV).</li> <li>7. PCR Cualitativa <i>Citomegalovirus</i>.</li> <li>8. PCR Cuantitativa <i>Citomegalovirus</i>.</li> <li>9. PCR <i>Herpes simplex 1 y 2</i> (HSV).</li> <li>10. PCR <i>Varicela zoster</i> (VZV).</li> <li>11. Diagnóstico de hemoparásitos.</li> </ol>

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 27 de 37

### 6.1.3.18 Raspado de piel, uñas o cuero cabelludo y Acaro Test.

Tipo de muestra	Raspado de piel, uñas o cuero cabelludo
<b>Toma de muestra</b>	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><u>Raspado de piel:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra.</li> <li>● Utilizar un bisturí para realizar un raspado superficial de la piel, priorizando los bordes activos de las placas afectadas de la piel.</li> <li>● Recolectar las escamas en la placa Petri.</li> <li>● En sospecha de Pitiriasis versicolor, si la descamación es escasa, además del raspado, hacer una toma de muestra con cinta adhesiva, para ello se aplica la zona adherente en la piel a estudiar por 30 segundos, despegar y pegar sobre un portaobjetos.</li> </ul> <p><u>Uñas:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra.</li> <li>● Utilizar un bisturí para obtener fragmentos de uñas.</li> <li>● Con ayuda del bisturí raspar los fragmentos de uñas y recolectar en la placa Petri el pulverizado en conjunto con las uñas.</li> </ul> <p><u>Cuero cabelludo:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>● Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra.</li> <li>● Utilizar un bisturí para realizar un raspado superficial del cuero cabelludo procurando tomar muestra de los bordes de las placas alopecicas o bordes activos de la lesión.</li> <li>● Recolectar las escamas en la placa Petri.</li> <li>● Procurar sacar algunos folículos pilosos. (Se desprenden fácilmente con pinzas).</li> </ul>
<b>Transporte de muestra</b>	<p><u>Transporte interno:</u> Trasladar en caja para muestras a temperatura ambiente al laboratorio de microbiología.</p> <p><u>Transporte externo:</u> Transportar muestra según normativa vigente, a temperatura ambiente y entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
<b>Exámenes UVCLIN</b>	1. Cultivo de muestras superficiales.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 28 de 37

## 6.2 Exámenes UVCLIN


### 6.2.1 Sub-área micología

Examen	Galactomanano
<b>Especificación</b>	Antígeno Galactomanano de Aspergillus.
<b>Tipo de muestra</b>	Suero (Tubo tapa roja/amarilla), Lavado Broncoalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	<0,5 suero ; <0,8 LBA

Examen	Directo y cultivo de hongos superficiales
<b>Especificación</b>	Búsqueda de elementos fúngicos (levaduras, hongos filamentosos, otros).
<b>Tipo de muestra</b>	Raspado de piel y lamina con cinta adhesiva, uñas, cuero cabelludo.
<b>Preparación del paciente</b>	No cortar uñas, no usar esmalte de uñas, cremas o talco en uñas o piel.
<b>Plazo de entrega</b>	15 días.
<b>Valor de referencia</b>	<u>Directo al fresco</u> : No se observan elementos fúngicos. <u>Cultivo</u> : No hubo desarrollo de hongos.

Examen	Cultivo de levaduras
<b>Especificación</b>	Búsqueda de levaduras.
<b>Tipo de muestra</b>	Flujo vaginal, secreción uretral, secreción oral.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 7 a 10 días hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No hubo desarrollo de hongos.

Examen	Cultivo de hongos
<b>Especificación</b>	Búsqueda de elementos fúngicos (levaduras, hongos filamentosos, otros).
<b>Tipo de muestra</b>	Biopsia, Muestras respiratorias: Expectorcación, Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Lavado Bronquioalveolar (LBA), cepas aisladas, Hisopado lesión cutánea. Líquidos biológicos. Líquido cefalorraquídeo (LCR).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 7 a 15 días hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No hubo desarrollo de hongos.


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 29 de 37

Examen	Tinción elementos fúngicos
<b>Especificación</b>	Búsqueda de <i>P. jirovecii</i> y otros elementos fúngicos.
<b>Tipo de muestra</b>	Lavado Bronquioalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos fúngicos.

Examen	Antifungigrama por difusión en agar.
<b>Especificación</b>	Determinación de sensibilidad antifúngica.
<b>Tipo de muestra</b>	Cepas aisladas en tubo o placa.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 7 a 14 días hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Sensible.

Examen	Antifungigrama por microdilución en caldo (CIM)
<b>Especificación</b>	Determinación de concentración inhibitoria mínima de antifúngicos.
<b>Tipo de muestra</b>	Cepas aisladas en tubo o placa.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 7 a 14 días hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Sensible.

Examen	Antígeno capsular de <i>Cryptococcus</i>
<b>Especificación</b>	Detección de antígeno capsular de <i>Cryptococcus</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Suero (Tubo tapa roja/amarilla) y Plasma (Tubo tapa lila).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	24 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 30 de 37


Examen	Tinción de <i>Microsporidia sp.</i>
<b>Especificación</b>	Búsqueda de <i>Microsporidia sp.</i>
<b>Tipo de muestra</b>	Deposición.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo para Microsporidia.

Examen	PCR <i>Pneumocystis jirovecii</i>
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de <i>P. jirovecii</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Lavado Broncoalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

### 6.2.2 Sub-área bacteriología

Examen	PCR meningitis bacteriana
<b>Especificación</b>	Detección de <i>Neisseria meningitidis</i> , <i>Listeria monocytogenes</i> , <i>Haemophilus influenzae</i> , <i>Streptococcus agalactiae</i> , <i>Streptococcus pneumoniae</i> , <i>Escherichia coli K1</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido cefalorraquídeo (LCR).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	Urocultivo
<b>Especificación</b>	Detección de patógenos en orina.
<b>Tipo de muestra</b>	Orina de 2do chorro.
<b>Preparación del paciente</b>	Realizar aseo genital. Sin uso de antibióticos (idealmente).
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No hubo desarrollo de microorganismos.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 31 de 37


Examen	R.P.R (Prueba No treponémica)
<b>Especificación</b>	Detección de reagentinas plasmáticas asociadas a <i>Treponema pallidum</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Suero. (Tubo tapa amarilla o roja).
<b>Preparación del paciente</b>	Ayuno requerido. (Mínimo 4 horas).
<b>Plazo de entrega</b>	48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No reactivo

Examen	MHA-TP (Prueba treponémica)
<b>Especificación</b>	Detección de anticuerpos contra <i>Treponema pallidum</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Suero. (Tubo tapa amarilla o roja).
<b>Preparación del paciente</b>	Ayuno requerido. (Mínimo 4 horas).
<b>Plazo de entrega</b>	48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo

Examen	Antígeno urinario para <i>Legionella pneumophila</i> y <i>Streptococcus pneumoniae</i>
<b>Especificación</b>	Búsqueda de antígenos urinarios de <i>L. pneumophila</i> y <i>S. pneumoniae</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Orina de 2do chorro.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	24 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

### 6.2.3 Sub-área virología

Examen	PCR Virus Respiratorios
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de <i>Influenza A, A H3N2, A H1N1</i> e <i>Influenza B</i> , Virus Respiratorio Sincicial A y B, <i>Parainfluenza 1, 2 y 3</i> y <i>Adenovirus</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Hisopado nasofaríngeo (HNF), Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Lavado Broncoalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 32 de 37


Examen	PCR SARS CoV-2
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de SARS-CoV-2
<b>Tipo de muestra</b>	Hisopado nasofaríngeo (HNF).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	PCR Cualitativa <i>Citomegalovirus</i>
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de <i>Citomegalovirus</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Plasma (Tubo tapa Lila), Suero (Tuvo tapa amarilla o roja), Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Orina, Humor acuoso, Humor vítreo, Biopsia. Hisopado nasofaríngeo (HNF), Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Lavado Broncoalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Sin señal. (Negativo).

Examen	PCR Cuantitativa <i>Citomegalovirus</i>
<b>Especificación</b>	Amplificación y cuantificación de ácidos nucleicos de <i>Citomegalovirus</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Plasma (Tubo tapa Lila).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Sin señal. (negativo).

Examen	PCR meningitis viral
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de <i>Citomegalovirus</i> (CMV), <i>Herpes simplex 1</i> (HSV-1), <i>Herpes simplex 2</i> (HSV-2), <i>Varicela zoster</i> (VZV), <i>Epstein-Barr</i> (EBV), <i>Virus Herpes humano 6</i> (HHV6), <i>Virus herpes humano 7</i> (HHV7).
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.




	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 33 de 37

Examen	PCR tiempo real Enterovirus (EV)
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de EV.
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	PCR tiempo real Herpes simplex (HSV 1/2)
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de HSV 1 y HSV 2
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Hisopado lesión cutánea. Lavado Broncoalveolar (LBA), Plasma (Tubo tapa lila).
<b>Preparación del paciente</b>	<u>LCR</u> : No requiere preparación. <u>Hisopado lesión cutánea</u> : El paciente no debe encontrarse en tratamiento antiviral de uso tópico.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	PCR tiempo real Virus JC
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de virus JC (John Cunningham).
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	PCR tiempo real Varicela zoster (VZV)
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de VZV.
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Hisopado lesión cutánea. Plasma (Tubo tapa lila).
<b>Preparación del paciente</b>	<u>LCR</u> : No requiere preparación. <u>Hisopado lesión cutánea</u> : El paciente no debe encontrarse en tratamiento antiviral de uso tópico.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 34 de 37


Examen	PCR tiempo real <i>Epstein-Barr</i> (EBV)
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de virus <i>Epstein-Barr</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Plasma (Tubo tapa Lila). Lavado Broncoalveolar (LBA).
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

Examen	PCR tiempo real <i>Adenovirus</i> (ADV)
<b>Especificación</b>	Amplificación de ácidos nucleicos de ADV.
<b>Tipo de muestra</b>	Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Hisopado nasofaríngeo (HNF), Plasma (Tubo tapa Lila), Orina.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	De 24 a 48 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Negativo.

#### 6.2.4 Sub-área parasitología

Examen	Diagnóstico macroscópico de Artrópodos (larva, pupa, adulto)
<b>Especificación</b>	Identificación de diferentes estadios de artrópodos.
<b>Tipo de muestra</b>	Artrópodos o estructuras similares.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Identificación correcta.

Examen	Diagnóstico de gusanos macroscópicos
<b>Especificación</b>	Identificación de estructuras similares a gusanos o gusanos.
<b>Tipo de muestra</b>	Espécimen a identificar.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	Identificación correcta.


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 35 de 37

Examen	Coproparasitológico seriado
<b>Especificación</b>	Detección de parásitos intestinales.
<b>Tipo de muestra</b>	Deposición.
<b>Preparación del paciente</b>	No comer granos durante el periodo del examen. No utilizar pastillas de carbón o laxantes oleosos.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Tinción para Coccidios en deposición
<b>Especificación</b>	Tinción para la detección de ooquistes de <i>C. parvum</i> , <i>Isospora</i> o <i>ciclospora</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Deposición.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Coproparasitológico seriado para <i>Fasciola hepática</i>
<b>Especificación</b>	Detección de <i>F. hepática</i> en deposiciones.
<b>Tipo de muestra</b>	Deposición.
<b>Preparación del paciente</b>	No comer granos durante el periodo, ni utilizar pastillas de carbón o laxantes oleosos.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Diagnóstico de parásitos
<b>Especificación</b>	Detección directa de parásitos: Trofozoítos de <i>Giardia duodenalis</i> , Ooquistes de <i>Cryptosporidium parvum</i> , huevos de <i>Fasciola hepática</i> y larvas de <i>Strongyloides stercoralis</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Jugo duodenal o bilis.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.


	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 36 de 37

Examen	Test de Graham
<b>Especificación</b>	Búsqueda de <i>Enterobius vermicularis</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Cinta adhesiva, zona perianal.
<b>Preparación del paciente</b>	Realizar durante la mañana sin previo aseo, evitar pomadas y talcos en la región perianal.
<b>Plazo de entrega</b>	24 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Hemoparásitos Gota Gruesa
<b>Especificación</b>	Detección mediante concentración de hemoparásitos circulantes.
<b>Tipo de muestra</b>	Frotis sanguíneo (10 unidades) y uno en modo gota gruesa.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación. El momento ideal de la toma de muestra es durante los peak febriles.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Diagnóstico hemoparásitos
<b>Especificación</b>	Búsqueda de <i>Trypanosoma cruzi</i> .
<b>Tipo de muestra</b>	Sangre total EDTA (Tubo tapa Lila). 3 tubos.
<b>Preparación del paciente</b>	No requiere preparación.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan elementos parasitarios.

Examen	Ácaro Test
<b>Especificación</b>	Detección de artrópodos de los géneros <i>Sarcoptes scabiei</i> y <i>Demodex sp.</i>
<b>Tipo de muestra</b>	Raspado de piel impregnados en cinta adhesiva.
<b>Preparación del paciente</b>	No aplicar cremas ni soluciones sobre la zona afectada.
<b>Plazo de entrega</b>	72 horas hábiles.
<b>Valor de referencia</b>	No se observan ácaros

	<b>Laboratorio clínico UVCLIN</b> Escuela de Medicina Departamento de preclínicas	UVCLIN-POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte	Edición: 5.0
		Fecha: Junio de 2022
		Página 37 de 37

## 7. Distribución

El siguiente manual se encontrará impreso en la sala de toma de muestras (STM), sala de recepción de muestras (SRM) y en formato digital en todos los computadores del laboratorio UVCLIN.

## 8. Anexos

No existen anexos para este documento.

## 9. Actualización de documentos

Edición	Fecha	Cambios realizados	Responsables	Autorizó
1.0	Marzo 2019	<ul style="list-style-type: none"> <li>Creación de documento.</li> </ul>	QF. Melissa Noguera TM. Peggy Vieille	BQ. Joaquín Paillamanque
2.0	Agosto 2019	<ul style="list-style-type: none"> <li>Actualización de contenido.</li> </ul>	QF. Melissa Noguera TM. Peggy Vieille	BQ. Joaquín Paillamanque
3.0	Enero 2020	<ul style="list-style-type: none"> <li>Se incluye COVID-19.</li> <li>Actualización de formato.</li> </ul>	QF. Melissa Noguera TM. Peggy Vieille	BQ. Joaquín Paillamanque
4.0	Septiembre 2020	<ul style="list-style-type: none"> <li>Actualización de exámenes virológicos, formulario de solicitud y tabla resumen.</li> </ul>	QF. Melissa Noguera Dr. Diego Eguren	Dr. Rodrigo Cruz
5.0	Junio 2022	<ul style="list-style-type: none"> <li>Actualización de formato para acreditación MINSAL.</li> <li>Eliminación de tabla resumen.</li> <li>Actualización de exámenes UVCLIN.</li> <li>Se agregan nuevos protocolos de toma de muestras.</li> </ul>	QF. Melissa Noguera TM. Andrea Del Valle TM. Yerko Leiva TM. Edison Avendaño	TM. Edison Avendaño