
	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 1 de 44

Manual de toma de muestras y su transporte

UVCLIN


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:
QF. Melissa Noguera G Supervisor de toma de muestra TM. Yerko Leiva S Encargado de Calidad TM. Edison Avendaño C Director técnico UVCLIN	QF. Melissa Noguera G Supervisor de toma de muestra TM. Yerko Leiva S Encargado de Calidad Blgo. Gloria Pino Q Docente parasitología.	TM. Edison Avendaño C Director técnico UVCLIN
		

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 2 de 44

Índice.

1. Objetivos	3
2. Documentos de Referencia	3
3. Alcance	3
4. Responsables y Funciones	3
5. Abreviaturas y Acrónimos	4
6. Desarrollo	4
6.1 Preparación del paciente	4
6.1.1. Sub-área Micología	4
6.1.2. Sub-área Bacteriología	9
6.1.3. Sub-área Virología	12
6.1.4. Sub-área Parasitología	17
6.2 Toma de muestras	22
6.2.1. Solicitud de examen e identificación de muestras.	22
6.2.2 Criterios de rechazo	23
6.2.3 Artrópodos / gusanos / parásitos macroscópicos.	24
6.2.4 Aspirado nasofaríngeo (ANF).	25
6.2.5 Aspirado traqueal (AT).	26
6.2.6 Biopsia.	27
6.2.7 Cepas aisladas en tubo o placa.	28
6.2.8 Deposición.	29
6.2.9 Expectoración (desgarro, esputo).	30
6.2.10 Flujo vaginal / secreción uretral u oral.	31
6.2.11 Hisopado lesión cutánea.	33
6.2.12 Hisopado nasofaríngeo (HNS).	34
6.2.13 Humor acuoso	35
6.2.14 Jugo duodenal o bilis.	35
6.2.15 Láminas de vidrio (cinta adhesiva o frotis sanguíneo).	36
6.2.16 Lavado Bronquioalveolar (LBA).	38
6.2.17 Líquido cefalorraquídeo (LCR).	39
6.2.18 Orina.	40
6.2.19 Plasma, suero o sangre total.	41
6.2.20 Raspado de piel, uñas o cuero cabelludo. Acaro Test.	42
7. Distribución	44
8. Anexos	44
9. Actualización de Documentos	44

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 3 de 44

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. Documentos de referencia.

- Instituto de Salud Pública (2008). Normativa Técnica para el Transporte de Sustancias Infecciosas a Nivel Nacional hacia el Instituto de Salud Pública (ISP). Ministerio de Salud; Santiago: Chile.
- Instituto de Salud Pública (2013). Documentos Técnicos para el Laboratorio Clínico. Recomendaciones para la realización del examen parasitológico seriado de deposiciones.
- Superintendencia de Salud. (2010). Manual del Estándar General de Acreditación para Laboratorios Clínicos. Santiago: MINSAL, Gobierno de Chile.

3. Alcance.


Personal del área de Toma y Recepción de Muestras. Servicio clínicos y profesionales que derivan muestras al laboratorio.

4. Responsables y funciones.

TENS: 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.

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

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 4 de 44

Centros derivadores: Responsables del cumplimiento de las normas establecidas en este manual para el correcto envío de muestras a nuestra institución. Responsable del envío y traslado de muestras externas.

5. Abreviaturas, Acrónimos y Definiciones.

ANS: Aspirado nasofaríngeo.

AT: Aspirado Traqueal.

EDTA: EtilenDiaminoTetraAcético. Anticoagulante sanguíneo.

HNF: Hisopado nasofaríngeo.

LBA: Líquido Broncoalveolar

LCR: Líquido Céfal Raquídeo.

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

Muestra intra laboratorio: Muestras de pacientes tomadas en la sala de toma de muestras del edificio R3.

Muestras extra laboratorio: Muestras de pacientes derivadas de otros prestadores institucionales.

Acreditación: Proceso definido por la Superintendencia de Salud que entrega un reconocimiento formal al Laboratorio, acreditando su competencia para llevar a cabo determinadas tareas.


Instructivos: Documentos de carácter institucional que entregan información relevante para la fase pre analítica de las prestaciones de UVCLIN para profesionales de toma de muestra.

6. Desarrollo.

6.1. Preparación del paciente.


6.1.1. Sub-área: Micología.

Examen	Galactomanano
Especificación	Antígeno Galactomanano de Aspergillus.
Tipo de muestra	Suero, Lavado Bronquioalveolar (LBA).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	48 horas hábiles.
Valor de referencia	<0,5 suero ; <0,8 LBA
Criterios de rechazo	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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 5 de 44


Examen	Cultivo de hongos superficiales
Especificación	Búsqueda de elementos fúngicos (levaduras, hongos filamentosos, otros).
Tipo de muestra	Raspado de piel y lamina con cinta adhesiva, uñas, cuero cabelludo.
Preparación del paciente	No cortar uñas, no usar esmalte de uñas, cremas o talco en uñas o piel.
Plazo de entrega	15 días.
Valor de referencia	<u>Directo al fresco</u> : No se observan elementos fúngicos. <u>Cultivo</u> : No hubo desarrollo de hongos.
Criterios de rechazo	<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. 5. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	Cultivo de levaduras
Especificación	Búsqueda de levaduras.
Tipo de muestra	Flujo vaginal, secreción uretral, secreción oral.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 7 a 10 días hábiles.
Valor de referencia	No hubo desarrollo de hongos.
Criterios de rechazo	<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. 5. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 6 de 44


Examen	Cultivo de hongos
Especificación	Búsqueda de elementos fúngicos (levaduras, hongos filamentosos, otros).
Tipo de muestra	Biopsia, Muestras respiratorias: Expectoración, Hisopado nasofaríngeo (HNF), Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Lavado Bronquioalveolar (LBA), cepas aisladas, Hisopado lesión cutánea.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 7 a 15 días hábiles.
Valor de referencia	No hubo desarrollo de hongos.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	Tinción elementos fúngicos
Especificación	Búsqueda de P. jirovecii y otros elementos fúngicos.
Tipo de muestra	Lavado Bronquioalveolar (LBA).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos fúngicos.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 7 de 44

Examen	Antifungigrama por difusión en agar.
Especificación	Determinación de sensibilidad antifúngica.
Tipo de muestra	Cepas aisladas en tubo o placa.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 7 a 14 días hábiles.
Valor de referencia	Sensible.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	Antifungigrama por microdilución en caldo (CIM)
Especificación	Determinación de concentración inhibitoria mínima de antifúngicos.
Tipo de muestra	Cepas aisladas en tubo o placa.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 7 a 14 días hábiles.
Valor de referencia	Sensible.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 8 de 44

Examen	Látex para <i>Cryptococcus neoformans</i>
Especificación	Detección de antígeno capsular de <i>Cryptococcus neoformans</i> .
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Suero.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	24 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.


Examen	Tinción <i>Microsporidia sp.</i>
Especificación	Búsqueda de <i>Microsporidia sp.</i>
Tipo de muestra	Deposición.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo para <i>Microsporidia</i> .
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 9 de 44

Examen	PCR <i>Pneumocystis jirovecii</i>
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de <i>P. jirovecii</i> .
Tipo de muestra	Lavado Bronquioalveolar (LBA).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.


6.1.2. Sub-área: Bacteriología.

Examen	PCR meningitis bacteriana
Especificación	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</i> K1.
Tipo de muestra	Líquido cefalorraquídeo (LCR).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 10 de 44

Examen	Urocultivo
Especificación	Detección de patógenos en orina.
Tipo de muestra	Orina de 2do chorro.
Preparación del paciente	Realizar aseo genital. Sin uso de antibióticos (idealmente).
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No hubo desarrollo de microorganismos.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	R.P.R (Prueba No treponémica)
Especificación	Detección de reaginas plasmáticas asociadas a <i>Treponema pallidum</i> .
Tipo de muestra	Suero. (Tubo tapa amarilla o roja).
Preparación del paciente	Ayuno requerido. (Mínimo 4 horas).
Plazo de entrega	48 horas hábiles.
Valor de referencia	No reactivo
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra hemolizada, lipémica o con ictericia notable. 2. Muestra escasa o ausente. 3. Recipiente sin rotular. 4. Derrame del espécimen. 5. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 6. Rótulo ilegible. 7. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 11 de 44

Examen	MHA-TP (Prueba treponémica)
Especificación	Detección de anticuerpos contra <i>Treponema pallidum</i> .
Tipo de muestra	Suero. (Tubo tapa amarilla o roja).
Preparación del paciente	Ayuno requerido. (Mínimo 4 horas).
Plazo de entrega	48 horas hábiles.
Valor de referencia	No reactivo
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra hemolizada, lipémica o con ictericia notable. 2. Muestra escasa o ausente. 3. Recipiente sin rotular. 4. Derrame del espécimen. 5. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 6. Rótulo ilegible. 7. Tiempo inadecuado de transporte.


Examen	Antígeno urinario para <i>Legionella pneumophila</i> y <i>Streptococcus pneumoniae</i>
Especificación	Búsqueda de antígenos urinarios de <i>L. pneumophila</i> y <i>S. pneumoniae</i> .
Tipo de muestra	Orina de 2do chorro.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	24 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 12 de 44

6.1.3. Sub-área: Virología.


Examen	PCR Virus Respiratorios
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de Influenza A y B (Flu A, Flu B), Virus Respiratorio Sincicial (VRS), Metapneumovirus (MPV), Parainfluenza 1, 2, 3 y 4 (PI), Adenovirus (ADV), Rinovirus (RV).
Tipo de muestra	Hisopado nasofaríngeo (HNF), Aspirado nasofaríngeo (ANF), Aspirado traqueal (AT), Lavado Bronquioalveolar (LBA).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	PCR SARS CoV-2
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de SARS-CoV-2
Tipo de muestra	Hisopado nasofaríngeo (HNF).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 13 de 44


Examen	PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de CMV.
Tipo de muestra	Plasma (Tubo tapa Lila), Suero (Tuvo tapa amarilla o roja), Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Orina, Humor acuoso, Biopsia.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente. 2. Recipiente sin rotular o inadecuado para el examen. 3. Derrame del espécimen. 4. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 5. Rótulo ilegible. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	PCR Cuantitativa Citomegalovirus (CMV)
Especificación	Amplificación y cuantificación de ácidos nucleicos de CMV.
Tipo de muestra	Plasma (Tubo tapa Lila), Suero (Tuvo tapa amarilla o roja), Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Orina, Humor acuoso, Biopsia.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Sin señal.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente. 2. Recipiente sin rotular o inadecuado para el examen. 3. Derrame del espécimen. 4. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 5. Rótulo ilegible. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 14 de 44


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

Examen	PCR Enterovirus (EV)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de EV.
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Suero (tubo tapa amarilla o roja) y Plasma (Tubo tapa Lila).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 72 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 15 de 44


Examen	PCR Herpes simplex (HSV 1/2)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de HSV 1 y HSV 2
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Hisopado lesión cutánea.
Preparación del paciente	<u>LCR</u> : No requiere preparación. <u>Hisopado lesión cutánea</u> : El paciente no debe encontrarse en tratamiento antiviral de uso tópico.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

Examen	PCR Virus JC
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de virus JC (John Cunningham).
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR)
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 16 de 44

Examen	PCR Varicella zoster (VZV)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de VZV.
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Hisopado lesión cutánea.
Preparación del paciente	<u>LCR</u> : No requiere preparación. <u>Hisopado lesión cutánea</u> : El paciente no debe encontrarse en tratamiento antiviral de uso tópico.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.


Examen	PCR Epstein-Barr (EBV)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de EBV.
Tipo de muestra	Líquido Cefalorraquídeo (LCR), Suero (tubo tapa amarilla o roja) y Plasma (Tubo tapa Lila).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 24 a 48 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 17 de 44

Examen	PCR Adenovirus (ADV)
Especificación	Amplificación de ácidos nucleicos de ADV.
Tipo de muestra	Suero (tubo tapa amarilla o roja) y Plasma (Tubo tapa Lila).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	De 72 horas hábiles.
Valor de referencia	Negativo.
Criterios de rechazo	<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. 6. Tiempo inadecuado de transporte.


6.1.4. Sub-área: Parasitología.

Examen	Diagnóstico macroscópico de Artrópodos (larva, pupa, adulto)
Especificación	Identificación de diferentes estadios de artrópodos.
Tipo de muestra	Artrópodos o estructuras similares.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	Identificación correcta.
Criterios de rechazo	<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. 5. Especimen destruido, disuelto o aplastado.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 18 de 44


Examen	Diagnóstico de gusanos macroscópicos
Especificación	Identificación de estructuras similares a gusanos o gusanos.
Tipo de muestra	Espécimen a identificar.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	Identificación correcta.
Criterios de rechazo	<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. 5. Espécimen destruido, disuelto o aplastado.

Examen	Coproparasitológico seriado
Especificación	Detección de parásitos intestinales.
Tipo de muestra	Deposición.
Preparación del paciente	No comer granos durante el periodo del examen. No utilizar pastillas de carbón o laxantes oleosos.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente. 2. Frasco sin conservante. 3. Recipiente sin rotular. 4. Derrame del espécimen. 5. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 6. Rótulo ilegible. 7. Incumplimiento tiempo de traslado.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 19 de 44


Examen	Tinción para <i>Coccidios</i> en deposición
Especificación	Tinción para la detección de ooquistes de <i>C. parvum</i> , <i>Isospora</i> o <i>ciclospora</i> .
Tipo de muestra	Deposición.
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente. 2. Muestra no diarreica. 3. Recipiente sin rotular. 4. Derrame del espécimen. 5. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 6. Rótulo ilegible. 7. Incumplimiento tiempo de traslado.

Examen	Coproparasitario seriado para <i>Fasciola hepática</i>
Especificación	Detección de <i>F. hepática</i> en deposiciones.
Tipo de muestra	Deposición.
Preparación del paciente	No comer granos durante el periodo, ni utilizar pastillas de carbón o laxantes oleosos.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Muestra escasa o ausente. 2. Frasco sin conservante. 3. Recipiente sin rotular. 4. Derrame del espécimen. 5. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 6. Rótulo ilegible. 7. Incumplimiento tiempo de traslado.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 20 de 44


Examen	Diagnóstico de parásitos en jugo duodenal o bilis
Especificación	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> .
Tipo de muestra	Jugo duodenal o bilis.
Preparación del paciente	No requiere.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<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. 6. Incumplimiento tiempo de traslado.

Examen	Test de Graham
Especificación	Búsqueda de <i>Enterobius vermicularis</i>
Tipo de muestra	Cinta adhesiva, zona perianal (que rodea el ano)
Preparación del paciente	Realizar durante la mañana sin previo aseo, evitar pomadas y talcos en la región perianal.
Plazo de entrega	24 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Portaobjetos quebrados. 2. Sobre sin rotular. 3. Discrepancia entre rótulo del sobre y formulario de solicitud de examen. 4. Rótulo ilegible. 5. Muestra escasa o ausente.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 21 de 44

Examen	Hemoparásitos Gota Gruesa
Especificación	Detección mediante concentración de hemoparásitos circulantes.
Tipo de muestra	Frotis sanguíneo (10 unidades) y uno en modo gota gruesa.
Preparación del paciente	No requiere preparación. El momento ideal de la toma de muestra es durante los peak febriles.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Portaobjetos quebrados. 2. Frotis o gota gruesa deficientes. 2. Recipiente sin rotular. 3. Discrepancia entre rótulo del recipiente y formulario de solicitud de examen. 4. Rótulo ilegible.

Examen	Diagnóstico hemoparásitos
Especificación	Búsqueda de <i>Trypanosoma cruzi</i> .
Tipo de muestra	Sangre EDTA (Tubo tapa Lila).
Preparación del paciente	No requiere preparación.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan elementos parasitarios.
Criterios de rechazo	<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. 6. Muestra coagulada. 7. Incumplimiento tiempo de respuesta.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 22 de 44

Examen	Ácaro Test
Especificación	Detección de artrópodos de los géneros Sarcoptes y Demodex.
Tipo de muestra	Raspado de piel impregnados en cinta adhesiva.
Preparación del paciente	No aplicar cremas ni soluciones sobre la zona afectada.
Plazo de entrega	72 horas hábiles.
Valor de referencia	No se observan ácaros
Criterios de rechazo	<ol style="list-style-type: none"> 1. Portaobjetos quebrados. 2. Sobre sin rotular. 3. Discrepancia entre rótulo del sobre y formulario de solicitud de examen. 4. Rótulo ilegible. 5. Muestra escasa o ausente.

6.2. Toma de muestras

6.2.1. Procedimiento de toma de muestras.

Los factores que determinan la calidad de un examen son variados y no sólo dependen del procedimiento analítico correcto, sino que también de la adecuada toma de las muestras. Es por esto que la etapa pre-analítica es crítica, por lo que debemos considerar una serie de elementos a controlar como: preparación del paciente, horario de la toma de muestra, traslado y conservación de la muestra, identificación correcta de la muestra, entre otros, con la finalidad de asegurar la calidad de los procesos y la entrega óptima de resultados fidedignos a los pacientes.


6.2.2. 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.

<https://uvclin.uv.cl>

Fono: 32-2603910. Calle Angamos 650, Reñaca, Viña del Mar

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 23 de 44

Junto con la verificación de datos, se comprobará previo a la recepción, que las muestras cumplan con los requisitos que se describen a continuación como criterios de rechazo.

6.2.3. Criterios de rechazo.

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),

Si la muestra **NO** cumple los requisitos para ser aceptada, se debe ingresar la muestra al sistema LIS (Disalab) y realizar el rechazo de muestra correspondiente, dejando de esta forma registro en el sistema. Si la muestra no es posible ingresarla al sistema se debe tomar contacto mediante correo electrónico con el servicio clínico de donde proviene la muestra para que se envíe al laboratorio una nueva muestra.


Si el médico solicita que el examen se lleve a cabo de todas maneras, por tratarse de una muestra clínicamente crítica o irremplazable, se registrará en el informe del examen un comentario en "Observaciones" el criterio de rechazo asociado y se indicará que se requiere precaución al interpretar el resultado.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 24 de 44

Tipos de muestras.


6.2.4. Artrópodos / gusanos / parásitos macroscópicos.

Tipo de muestra	Artrópodos / gusanos / parásitos macroscópicos
Toma de muestra	<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"> • Insectos: 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. • Gusanos: Animal invertebrado de cuerpo aplanado o cilíndrico, blando, alargado, contráctil y sin extremidades. • Arácnidos: 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>.
	<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>
Exámenes	<ol style="list-style-type: none"> 1. Diagnóstico macroscópico de Artrópodos. 2. Diagnóstico de gusanos macroscópicos.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 25 de 44


6.2.5. Aspirado nasofaríngeo (ANF).

Tipo de muestra	Aspirado nasofaríngeo (ANF)
Toma de muestra	<u>Este procedimiento no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u>
	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Romper el sobre que contiene el kit de aspiración y conectar el final del tubo con diámetro menor a una sonda de alimentación estéril. • Conectar el otro extremo de diámetro mayor a la bomba de vacío. • 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. • Insertar la sonda de alimentación por la fosa nasal del paciente hasta la pared posterior de la faringe. • 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. • Cambiar la tapa del tubo colector. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra. <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>
Exámenes	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. PCR virus respiratorios.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 26 de 44


6.2.6. Aspirado traqueal (AT).

Tipo de muestra	Aspirado traqueal (AT)
Toma de muestra	<p><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • 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. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra. <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	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. PCR virus respiratorios.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 27 de 44


6.2.7. Biopsia.

Biopsia	
Tipo de muestra	<p style="text-align: center;"><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></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>
Toma de muestra	<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 sin líquidos fijadores.</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>
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, enviar inmediatamente al laboratorio entre 2 – 8°C máximo en 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Examen	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV). 3. PCR Cuantitativa Citomegalovirus (CMV). 4. Antifungigrama.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 28 de 44


6.2.8. Cepas aisladas en tubo o placa.

Tipo de muestra	Cepas aisladas en tubo o placa
Toma de muestra	<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"> • Las muestras en placa deben ser selladas con papel parafilm. • Las muestras en tubos con tapa rosca deben ser enviadas con la tapa sellada en papel parafilm. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
Transporte de muestra	<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>
Exámenes	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. Antifungigrama por difusión en agar. 3. Antifungigrama por microdilución en caldo (CIM).

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 29 de 44


6.2.9. Deposición.

Tipo de muestra	Deposición
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p>1 - <u>Deposición para coproparasitológico seriado:</u> 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"> • Retirar en la unidad de Toma de Muestra del Laboratorio Clínico UV, 1 set de frascos (3 frascos en total) para Coproparasitológico que contiene un líquido fijador para la toma de muestra. • Debe defecar en un recipiente limpio, seco y sin orina. • Con una paleta sacar una porción de deposición del tamaño de una nuez pequeña o una cucharadita de té, depositarla en el frasco entregado y mezclar muy bien con el líquido del frasco. • Repetir este procedimiento dos veces más, día por medio hasta completar las tres muestras. • La cantidad de muestra no debe superar el volumen del líquido del frasco. • Si el paciente usa pañal, deben tomarse de éste las muestras y depositarlas en el frasco con líquido. • 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). • Rotular el frasco con el nombre, los dos apellidos del paciente y la fecha de la última toma de muestra. <p>2 - <u>Deposición fresca:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Enviar la cantidad equivalente al tamaño de una nuez pequeña, depositela en un frasco limpio y seco. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
Transporte de muestra	<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>
Exámenes	<ol style="list-style-type: none"> 1. Tinción de <i>Microsporidia sp.</i> 2. Coproparasitológico seriado. 3. Tinción para Coccidios en deposición. 4. Coproparasitológico seriado para <i>Fasciola hepática</i>.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 30 de 44


6.2.10. Expectoración (desgarro, esputo).

Tipo de muestra	Expectoración (desgarro, esputo)
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Enjuagar enérgicamente la boca exclusivamente con agua hervida o estéril. • Inspirar y toser profundo intentando que las secreciones avancen hasta ser expulsadas por la boca. Obtener la muestra evitando el contacto salival. • Recoger el desgarro en frasco estéril. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
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 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Examen	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. Antifungigrama.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 31 de 44


6.2.11. Flujo vaginal / secreción uretral u oral.

Tipo de muestra	Flujo vaginal
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Poner a la paciente en posición ginecológica. • Introducir la tórula presionando y rotándola contra la pared vaginal impregnándola con el flujo. • 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. • 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. • Para búsqueda de Trichomonas, presionar la tórula contra la pared vaginal, rotar e introducir en tubo con suero fisiológico estéril (a temperatura ambiente). • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra. • Retirar el espéculo. • En el caso de niñas prepuberales, tomar la muestra desde los labios menores con tórula humedecida con suero fisiológico estéril.
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 72 horas. Entregar en la recepción de laboratorio UVCLIN.</p>
Examen	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de levaduras. 2. Antifungigrama.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 32 de 44


Tipo de muestra	Secreción uretral
Toma de muestra	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.
	<ul style="list-style-type: none"> • 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. • Realizar aseo genital externo con abundante agua. • Exprimir la uretra desde la base del pene hacia el glande, recolectar la muestra que secreta con tórula. • Si no se obtiene buen resultado con lo anterior, introducir una tórula a través del meato urinario y rotarla suavemente. • Realizar extensión en lámina para tinción de Gram, presionando directamente el portaobjetos contra el glande impregnando la secreción en él. • Si la muestra es tomada en forma externa al laboratorio, introduzca la tórula en el medio de transporte Amies. • Si la muestra es tomada en forma interna en la sala de toma de muestras siembre la muestra en medio de cultivo Sabouraud. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
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>
Examen	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de levaduras. 2. Antifungigrama.

Tipo de muestra	Secreción oral.
Toma de muestra	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.
	<ul style="list-style-type: none"> • 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. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
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>
Examen	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de levaduras. 2. Antifungigrama.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 33 de 44


6.2.12. 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><u>Heridas:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Limpiar la herida por arrastre mecánico con suero fisiológico, o agua bidestilada. • Utilizar la tórula de algodón para frotar el centro y los bordes de la herida en varios puntos. • Colocar la tórula en suero fisiológico o medio de transporte viral. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.. <p><u>Vesículas y mucosa:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Limpiar el área con suero fisiológico. • Romper la vesícula con hisopo flexible 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). • 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. • Mantener el hisopo dentro del tubo asegurándose de cerrar bien el frasco. • El volumen mínimo de la muestra debe ser 1 mL. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra.
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	<ol style="list-style-type: none"> 1. PCR Herpes simplex (HSV1/2). 2. PCR Varicella zoster (VZV). 3. Cultivo de hongos.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 34 de 44

6.2.13. Hisopado nasofaríngeo (HNF).

Tipo de muestra	Hisopado nasofaríngeo (HNF)
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Paciente debe ingresar con mascarilla a Sala de Toma de Muestras. • Explicar al paciente el procedimiento a realizar, rotular el tubo correspondiente con los datos del paciente. • Colocar al paciente con la cabeza ligeramente inclinada hacia atrás. Inmovilizar en esa posición. • 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. • Colocar la tórula en el tubo con medio de transporte viral o PBS cuidando que quede sumergida en el líquido. • Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma 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	<ol style="list-style-type: none"> 1. Cultivo de hongos. 2. PCR virus respiratorios. 3. PCR SARS CoV-2.


	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 35 de 44

6.2.14. Humor acuoso.

Tipo de muestra	Humor acuoso
Toma de muestra	<p><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> Las muestras de humor acuoso pueden obtenerse por punción y aspiración. Recolectar la muestra en jeringa de tuberculina. Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra. <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>
	<p>Exámenes</p> <ol style="list-style-type: none"> 1. PCR cualitativa Citomegalovirus (CMV). 2. PCR cuantitativa Citomegalovirus (CMV).

6.2.15. Jugo duodenal o bilis.


Tipo de muestra	Jugo duodenal o bilis
Toma de muestra	<p><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></p> <p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> Este procedimiento es realizado a través de un examen endoscópico. Recolectar la muestra en frasco estéril. Rotular con nombre, apellidos, RUT del paciente, fecha y hora de toma de muestra. <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>

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 36 de 44

Examen	1. Diagnóstico de parásitos
---------------	-----------------------------

6.2.16. Láminas de vidrio (cinta adhesiva engomada o frotis sanguíneo).

Tipo de muestra	Láminas de vidrio (portaobjetos)
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><u>Test de Graham:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> Retirar en la unidad Toma de Muestra o en el Laboratorio Clínico, 3 láminas de vidrio para el test. 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. Efectuar la técnica descrita a continuación, durante 3 días seguidos, utilizando una placa de vidrio diferente cada día. 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. 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. Repetir este procedimiento durante 3 días seguidos, utilizando una placa diferente cada mañana. Si se observa algún gusano, colocarlo entre la cinta engomada y la placa de vidrio. <p><u>Frotis sanguíneo:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> Se debe usar sangre sin anticoagulante. 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. Realizar punción digital con una lanceta estéril y depositar la gota de sangre directamente en portaobjetos de primer uso. Preparar 10 extensiones en portaobjetos. El frotis sanguíneo debe secarse a temperatura ambiente por 10-15 minutos posterior a la extensión. Rotular las láminas con lápiz grafito con nombre y dos apellidos del paciente. <p><u>Gota gruesa:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> Se debe usar sangre sin anticoagulante. 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. Realizar punción digital con una lanceta estéril y depositar las gotas de sangre directamente en el portaobjetos.


	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 37 de 44

Transporte de muestra	<ul style="list-style-type: none"> • Preparar 10 extensiones en portaobjetos de vidrio nuevos. • El frotis sanguíneo debe secarse a temperatura ambiente por 10-15 minutos posterior a la extensión. • Rotular las láminas con lápiz grafito con nombre y dos apellidos del paciente. <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>
	Exámenes <ol style="list-style-type: none"> 1. Test de Graham 2. Hemoparásitos gota gruesa. 3. Diagnóstico de hemoparásitos.

	Universidad de Valparaíso	UVCLIN_POE09
	Departamento de Preclínicas	GP-1.2
	Facultad de Medicina	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Fecha: Marzo 2022
		Página 38 de 44


6.2.17. Lavado Bronquioalveolar (LBA).

	Lavado Bronquioalveolar (LBA)
Tipo de muestra	<p><u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u></p>
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Dispensar gota a gota solución fisiológica estéril y aspirar secuencialmente a través del broncofibroscopio a nivel del segmento o subsegmento pulmonar. • Realizar una aspiración para recuperar el máximo de volumen posible. • Aspirar manualmente con la propia jeringa o bien con aspiración mecánica. • Verter el fluido en el frasco de plástico o vidrio siliconado para retardar la adherencia de las células a la pared. • Resuspender la muestra obtenida en tubos de 50 mL con solución buffer salina (PBS). • Rotular la muestra con nombre, apellido y RUT del paciente. <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	<ol style="list-style-type: none"> 1. Galactomanano. 2. Cultivo de hongos. 3. Tinción elementos fúngicos. 4. PCR <i>Pneumocystis jirovecii</i>. 5. PCR Virus Respiratorios.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 39 de 44


6.2.18. Líquido cefalorraquídeo (LCR).

Tipo de muestra	Líquido cefalorraquídeo (LCR)
Toma de muestra	<u>Este procedimiento es realizado por personal especializado y no se realiza en nuestra toma de muestras de UVCLIN.</u>
	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Solicitar al paciente que adopte posición fetal. • Preparar piel según norma para procedimientos invasivos a la altura de la columna dorso lumbar. • 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. • Utilizar ampolla de lidocaína al 2 % y la jeringa de 5 cc para anestesiarse el sitio elegido para la punción. • Utilizar un trocar de punción lumbar para introducir en sitio elegido, extraer el mandril del trocar y observar la salida de LCR. • Envueltos en gasa estéril el frasco o tubo estéril para la recolección de la muestra. • Retirar el trocar y sellar el sitio de punción con una gasa estéril. • Dejar al paciente en decúbito dorsal, según indicación. • Retirar el equipo y eliminar material cortopunzante. • Rotular las muestras con nombre, apellidos y Rut del paciente. <p>Se sugiere seguir los procedimientos locales de toma de muestra del centro derivador.</p>
	Transporte de muestra
Exámenes	<ol style="list-style-type: none"> 1. PCR Meningitis Bacteriana. 2. PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV). 3. PCR Cuantitativa Citomegalovirus (CMV). 4. PCR Meningitis Viral. 5. PCR Enterovirus (EV). 6. PCR Herpes simplex (HSV1/2). 7. PCR Virus JC. 8. PCR Varicella zoster (VZV). 9. PCR Epstein-Barr (EBV). 10. Látex para <i>Cryptococcus neoformans</i>.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 40 de 44


6.2.19. Orina.

Tipo de muestra	Orina
Toma de muestra	Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal. <u>Orina de primer chorro:</u> <ul style="list-style-type: none"> • Preferir la primera orina de la mañana. • Recoger la muestra previa al inicio de la terapia antibiótica. • 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. • Recoger el primer chorro de orina directamente en frasco de boca ancha estéril y tapar el frasco. Volumen aproximadamente 50 mL. • Rotular el frasco con nombre, apellidos y RUT del paciente.
	<u>Orina de segundo chorro:</u> <ul style="list-style-type: none"> • Preferir la primera orina de la mañana. • Recoger la muestra previa al inicio de la terapia antibiótica. • 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. • 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 tapar el frasco. Volumen aproximadamente 50 mL. • Rotular el frasco con nombre, apellidos y RUT del paciente.
Transporte de muestra	<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	1. Urocultivo 2. Antígeno urinario para <i>Legionella pneumophila</i> y <i>Streptococcus pneumoniae</i> . 3. PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV). 4. PCR Cuantitativa Citomegalovirus (CMV).

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 41 de 44


6.2.20. 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><u>Sangre venosa:</u> Sistema al vacío.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Ligar al paciente e indicar que empuñe la mano. • Ubicar la vena por palpación e identificar la zona más adecuada para la punción. • Limpiar la piel con alcohol etílico al 70%. • Colocar la aguja (o mariposa) en la camisa enroscándola por el centro, manteniendo tapada la aguja de punción. • Fijar la vena con una mano y puncionar con la otra. • Insertar el tubo de muestras en el siguiente orden: Tapa Celeste, Tapa Amarilla/Roja, tapa Lila, tapa Gris. • Luego de puncionar la vena y cuando la sangre deje de fluir, retirar el tubo y mezclar con movimientos suaves 8 veces. • Introducir los tubos que se necesiten, recordando el orden de llenado. • Desligar y retirar el último tubo antes de retirar la aguja. • Realizar compresión con tórula de algodón. Una vez que ha dejado de sangrar poner un parche. • Desechar la aguja en un contenedor para la eliminación del material cortopunzante, evitando reencapsular la aguja. • Rotular los tubos con nombre, apellidos y RUT del paciente.
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	<ol style="list-style-type: none"> 1. Galactomanano. 2. Látex para <i>Cryptococcus neoformans</i>. 3. R.P.R (Prueba No treponémica). 4. MHA-TP (Prueba treponémica). 5. PCR Enterovirus (EV). 6. PCR Epstein-Barr (EBV). 7. PCR Adenovirus (ADV). 8. PCR Cualitativa Citomegalovirus (CMV). 9. PCR Cuantitativa Citomegalovirus (CMV). 10. Diagnóstico de hemoparásitos.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 42 de 44

6.2.21. Raspado de piel, uñas o cuero cabelludo. Acaro Test.

Tipo de muestra	Raspado de piel, uñas o cuero cabelludo
Toma de muestra	<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"> • Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra. • Utilizar un bisturí para realizar un raspado superficial de la piel, priorizando los bordes activos de las placas afectadas de la piel. • Recolectar las escamas en la placa Petri. • 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. <p><u>Uñas:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra. • Utilizar un bisturí para obtener fragmentos de uñas. • Con ayuda del bisturí raspar los fragmentos de uñas y recolectar en la placa Petri el pulverizado en conjunto con las uñas. <p><u>Cuero cabelludo:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Rotular con plumón permanente una placa Petri con el nombre y apellido del paciente y la zona de la que se obtiene la muestra. • 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. • Recolectar las escamas en la placa Petri. • Procurar sacar algunos folículos pilosos. (Se desprenden fácilmente con pinzas).
Transporte de muestra	<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>
Examen	1. Cultivo de muestras superficiales.

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 43 de 44

Tipo de muestra	Acaro Test
Toma de muestra	<p>Realizar lavado de manos y utilizar elementos de protección personal.</p> <p><u>Búsqueda de <i>Sarcoptes scabiei</i>.</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Utilizar un bisturí para realizar raspado de las zonas sospechosas de presentar lesiones por <i>S. scabiei</i>. • Despegar la cinta adhesiva del portaobjetos y realizar toques en las zonas afectadas. • Pegar nuevamente la cinta adhesiva en el portaobjeto lo más plano posible, evitando pliegues en la cinta. • Repetir el procedimiento hasta recolectar un total de 3 portaobjetos. • Introducir los portaobjetos en un sobre de papel. • Rotular el sobre con nombre y apellidos de paciente y tipo de muestra. <p><u>Búsqueda de <i>Demodex sp.</i></u></p> <ul style="list-style-type: none"> • Si existe la presencia de un forúnculo, presionar o cortar con bisturí estéril. • Despegar la cinta adhesiva del portaobjetos y realizar toques en las zonas afectadas. • Pegar nuevamente la cinta adhesiva en el portaobjeto lo más plano posible, evitando pliegues en la cinta. • 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. • Pegar nuevamente la cinta en el portaobjetos, evitando pliegues en la cinta. • Repetir el procedimiento hasta recolectar un total de 3 portaobjetos. • Introducir los portaobjetos en un sobre de papel. • Rotular el sobre con nombre y apellidos de paciente y tipo de muestra.
Transporte de muestra	<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>
Examen	1. Acaro Test

	Universidad de Valparaíso Departamento de Preclínicas Facultad de Medicina	UVCLIN_POE09
		GP-1.2
	Manual de toma de muestras y su transporte.	Edición: 6.0 (vigencia 5 años)
		Fecha: Marzo 2022
		Página 44 de 44

7. Distribución.

El siguiente manual se encontrará en formato físico en la sala de toma de muestras del laboratorio clínico UVCLIN. En formato digital se encontrará en la dirección técnica y laboratorios de proceso de muestras de las diferentes sub-áreas de microbiología. Además, deberá estar disponible vía web, en la página del laboratorio clínico UVCLIN: <https://uvclin.uv.cl>

8. Anexos

No existen anexos para este documento.

9. Actualización de documentos.

Edición	Fecha	Cambios realizados	Responsables	Autorizó
3.0	Enero 2020	Actualización de información.	Melissa Noguera G, Peggy Vieille O.	Joaquín Paillamanque C.
4.0	Septiembre 2020	Incluye COVID-19, formato documentación UVCLIN 2020.	Melissa Noguera G, Diego Eguren I.	Rodrigo Cruz Ch.
5.0	Noviembre 2021	Actualización de exámenes viroológicos, formulario de solicitud y tabla resumen.	Melissa Noguera G, Diego Eguren I.	Diego Eguren I.
6.0	Marzo 2022	Actualización de formato y contenido general. Eliminación de tabla resumen.	Melissa Noguera G. Yerko Ieiva Z. Edison Avendaño C.	Edison Avendaño C