

		PRESTACIONES DIVISION BACTERIOLOGIA	
Vigencia	Código: PRO.LSP.BA.L01		Revisión
24/02/2016	Versión: 02		24/02/2016

LABORATORIO DE SALUD PÚBLICA (LSP)

DIVISIÓN BACTERIOLOGÍA

Jefe de División: Bioq. Norma M. Cudmani

Staff profesional:

Bioq. Daniela Cudmani
 Bioq. Gabriela Delgado
 Bioq. Guillermo Gonzalez

Técnicas:

Sra. Guadalupe Marín
 Sra. Gabriela Vega

Administrativa:

Sra. Claudia Figueroa

Consultas

Horario: Lunes a Viernes de 9 a 17 horas (excepto días feriados)

Lugar: Laboratorio de Salud Pública. Mendoza 124, 4º piso.

Teléfono: 4526114 interno 409 – 413

E-mail: **bacteriolsp@gmail.com**

Embalaje y etiquetado: remitir las muestras al Laboratorio de Salud Pública en **triple envase identificada** con DNI del paciente. Adjuntar **pedido médico y ficha de derivación**.

Prestación	Tipo de Muestra	Método/Técnica	Conservación	Informe
------------	-----------------	----------------	--------------	---------

Elaboración	Revisión	Aprobación
Norma Cudmani	Lorena Sola	Gabriela Alcaraz
Jefe División Bacteriología	Div calidad	Dirección

		PRESTACIONES DIVISION BACTERIOLOGIA	
Vigencia	Código: PRO.LSP.BA.L01		Revisión
24/02/2016	Versión: 02		24/02/2016

Antibiograma	Cultivo puro	Prueba de sensibilidad con discos	<u>4°C - 7 días</u>	24 hs
<u>Bordetella pertussis</u>	<u>Aspirado nasofaríngeo,</u> <u>hisopado nasofaríngeo</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C</u>	<u>48 hs</u>
Blue Carba Test	Cultivo puro	Colorimétrico	4°C - 7 días	24 hs
<u>Burkholderia cepacea</u> <u>complejo</u>	<u>Espuito</u> <u>Cultivo puro</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C – 48 hs</u>	<u>48 hs</u>
<u>Chlamydia pneumoniae</u>	Aspirado nasofaríngeo, hisopado nasofaríngeo, sangre sin anticoagulante, y otros líquidos biológicos.	PCR	<u>4°C</u> <u>24 hs a 48 hs</u>	<u>24 hs</u>
<u>Chlamydia psittacci</u>	Aspirados nasofaríngeo e hisopados nasofaríngeo.	PCR	<u>4°C</u> <u>24 hs a 48 hs</u>	<u>24 hs</u>
<u>Chlamydia spp</u>	LCR, liq. de punción, sangre sin anticoagulante	PCR	4°C 24 a 48 hs	24 hs
<u>Chlamydia trachomatis</u>	Muestras genitales, anales, sec. conjuntival neonatos	Inmunocromatografía	Toma de muestra con hisopo de dracón o nylon. Conservar en tubo seco TA: 4 a 6 hs 4°C: 24 a 72 hs	24 hs
<u>Chlamydia trachomatis</u>	Muestras genitales, anales, sec. conjuntival neonatos	PCR	4°C (24 a 48 hs)	7 días
<u>Clostridium difficile</u> toxinas	Materia fecal	ELFA	4°C- 48 hs. -20°C: tiempo indefinido	24 hs
Conc. inhibitoria mínima bacterias fastidiosas	Cultivo puro	E-test	<u>TA</u>	24 hs
Conc. inhibitoria mínima bacterias fastidiosas	Cultivo puro	Dilución en caldo	<u>TA</u>	24 hs
Conc. inhibitoria mínima gérmenes comunes	Cultivo puro	E-test	<u>4°C- 7 días</u>	24 hs
Conc. inhibitoria mínima gérmenes comunes	Cultivo puro	Dilución en caldo	<u>4°C – 7 días</u>	24 hs
Confirmación molecular de KPC	Cultivo puro	PCR	4°C	48 hs
<u>Confirmación molecular de Metallo beta- lactamasa</u>	<u>Cultivo puro</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C</u>	<u>48 hs</u>
Prestación	Tipo de Muestra	Método/Técnica	Conservación	Informe
<u>Confirmación molecular de</u>	<u>Cultivo puro</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C</u>	<u>48 hs</u>

Elaboración	Revisión	Aprobación
Norma Cudmani	Lorena Sola	Gabriela Alcaraz
Jefe División Bacteriología	Div calidad	Dirección

		PRESTACIONES DIVISION BACTERIOLOGIA	
Vigencia	Código: PRO.LSP.BA.L01		Revisión
24/02/2016	Versión: 02		24/02/2016

<u>metilino resistencia</u>				
<u>Confirmación molecular de resistencia a vancomicina tipo Van A</u>	<u>Cultivo puro</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C</u>	<u>48 hs</u>
<u>Confirmación molecular de resistencia por AmpC plasmídica CMY-2</u>	<u>Cultivo puro</u>	<u>PCR</u>	<u>4°C</u>	<u>48 hs</u>
Coprocultivo	Heces	Cultivo	TA – 24 hs	48 – 72hs
Cultivo Biopsia/Tejidos	Biopsia/Tejidos	Cultivo	Colocar en un tubo o frasco estéril con tapa a rosca. TA – 24 hs	72 a 96 hs
Cultivo Espudo (gérmenes comunes)	Espudo	Cultivo	4°C – 48 hs	<u>72 -96 hs</u>
Cultivo Exudado Endocervical	Secreción endocervical	Cultivo	Toma de muestra con hisopo de dracón o nylon en Stuart. TA – envío inmediato	<u>72 hs</u>
Cultivo Exudado faríngeo	Hisopado zona faríngea o periamigdalina	Cultivo	Colocar en Stuart TA– 24 hs	48 hs
Cultivo Exudado Uretral	Hisopado Uretra	Cultivo	Toma de muestra con hisopo de dracón o nylon. TA – envío inmediato	48 a 72 hs
Cultivo Exudado vaginal	Hisopado Fondo de saco vaginal	Cultivo	Colocar en Stuart TA– 24 hs	48 hs
Cultivo Glándula de Bartholino	Secreción glándula de Bartholino	Cultivo	Muestra en un tubo estéril con tapa a rosca. Si la muestra es hemorrágica, colocar una gota de heparina estéril. TA –envío inmediato	<u>48 a 72 hs</u>
Cultivo Herida	Punción aspiración de herida	Cultivo	Muestra en un tubo estéril con tapa a rosca. Especificar tipo y sitio TA- 24 hs	72-96 hs
Cultivo Hisopado Nasal	Hisopado de ambas fosas nasales	Cultivo	TA- 24 hs en Stuart	72 hs
Cultivo Hueso	Tejido óseo	Cultivo	Muestra en un tubo estéril con tapa a rosca. Especificar tipo y sitio TA- 24 hs	72 a 96 hs
Cultivo Lavado Broncoalveolar (BAL) ó Mini BAL/ Lavado bronquial	Lavado broncoalveolar/Lavado bronquial	Cultivo	Muestra en tubo o frasco estéril. 4°C – 24 hs	72 hs
Prestación	Tipo de Muestra	Método/Técnica	Conservación	Informe
Cultivo LCR	Líquido cefalorraquídeo	Cultivo	Muestra en tubo estéril Envío inmediato	72 hs

Elaboración	Revisión	Aprobación
Norma Cudmani	Lorena Sola	Gabriela Alcaraz
Jefe División Bacteriología	Div calidad	Dirección

		PRESTACIONES DIVISION BACTERIOLOGIA	
Vigencia	Código: PRO.LSP.BA.L01		Revisión
24/02/2016	Versión: 02		24/02/2016

Cultivo Líquido de Punción	Líquidos ascítico, articular, pleural, etc	Cultivo	Muestra en tubo estéril Envío inmediato	72 hs
Cultivo Médula Ósea	Punción de médula ósea	Cultivo	Muestra en tubo estéril Envío inmediato	72 hs
Cultivo Materiales purulentos	Punción aspiración de secreciones, material de abscesos, u otros	Cultivo	TA	48 – 72 hs
Cultivo Primer chorro orina	Primer chorro orina (primeros 10 ml)	Cultivo	Muestra en tubo o frasco estéril. Envío inmediato	72 hs
Cultivo Punta de Catéter	Punta de catéter no mayor a 5 cm	Cultivo	Frasco o tubo estéril 4 °C- 24 hs	48 hs
Cultivo Secreción Conjuntival	Hisopado de conjuntiva	Cultivo	TA- 24 hs en Stuart	72 hs
Cultivo Secreción de Oído	Punción de oído medio	Cultivo	Frasco o tubo estéril Envío inmediato	72 hs
Cultivo Válvula Cardíaca	Válvula Cardíaca	Cultivo	Frasco estéril Envío inmediato	7 días
Detección de antígenos bacterianos en LCR (<i>S. pneumoniae</i>, <i>H.influenzae</i> tipo B, <i>N.meningitidis</i> ACY W135, <i>N.meningitidis</i> B / <i>E. coli</i> K1 y <i>Streptococos</i> del grupo B)	LCR o sobrenadante de LCR	Aglutinación en látex	4°C	6 hs
Detección de mecanismos de resistencia (KPC, MBL, etc.)	Cultivo puro	Fenotípicos	4°C	48 hs
Determinación cualitativa de sinergia	Cultivo puro	Método de discos	4°C	24 hs
Espermocultivo	Esperma	Cultivo	Envío inmediato en frasco estéril	72 hs
<i>H. influenzae</i>	LCR	PCR	<u>4°C</u>	24 hs
Hemocultivo	Sangre entera, mínimo 2 muestras	Cultivo automatizado	<u>TA</u>	7 días, con informes parciales cada 24 hs
Identificación confirmatoria de gérmenes	Cultivo puro	Automatizado	<u>4°C</u>	24 hs
Prestación	Tipo de Muestra	Método/Técnica	Conservación	Informe
Identificación confirmatoria de gérmenes método manual	Cultivo puro	Fenotípico	<u>4°C</u>	7 días

Elaboración	Revisión	Aprobación
Norma Cudmani	Lorena Sola	Gabriela Alcaraz
Jefe División Bacteriología	Div calidad	Dirección

		PRESTACIONES DIVISION BACTERIOLOGIA	
Vigencia	Código: PRO.LSP.BA.L01	Revisión	
24/02/2016	Versión: 02	24/02/2016	

Leptospira Ac	Suero	Serología	4°C	7 días
Líquido peritoneal	Líquido peritoneal (mínimo 10 ml)	Cultivo	4°C- 24 hs	72 hs
<u>Micobacterium tuberculosis Complejo</u>	<u>Líquidos de punción, tejidos, biopsia, sangre</u>	<u>PCR</u>	<u>4 °C – 48 hs</u>	<u>48 hs</u>
<i>Micoplama hominis y Ureaplasma urealiticum</i>	Muestras genitales	Cultivo	TOMA DE MUESTRA EN EL LABORATORIO	72 hs
<i>Mycoplasma pneumoniae</i>	Aspirado nasofaríngeo, hisopado nasofaríngeo, sangre sin anticoagulante y otros líquidos biológicos (articular, pleural,etc)	PCR	4°C	<u>24 hs</u>
<i>N. gonorrhoeae</i>	Exudados anales, uretrales, vaginales y faríngeos	Cultivo	Toma de muestra con hisopo de dracón o nylon. TA – envío inmediato	72 hs
<i>N. meningitidis</i>	LCR	PCR	<u>4°C</u>	24 hs
Portación de EGB	Hisopado vaginal y anal	Cultivo	<u>TA</u>	<u>72 hs</u>
Portación de KPC	Hisopado rectal, inguinal, axilar, etc.	Cultivo	<u>TA</u>	72 hs
Portación de MBL	Hisopado rectal, inguinal, axilar, etc.	Cultivo	<u>TA</u>	72 hs
Portación de SAMR	Hisopado nasal, inguinal, axilar, etc.	Cultivo	<u>TA</u>	72 hs
Portación de VRE	Hisopado rectal, inguinal, axilar, etc.	Cultivo	<u>TA</u>	72 hs
Retrocultivo	Sangre entera	Cultivo automatizado	<u>TA</u>	72 hs
<i>S.pneumoniae</i>	LCR, líq. de punción	PCR	<u>4°C</u>	24 hs
<u><i>S.pneumoniae</i> Aq</u>	<u>Suero, orina y cultivo puro</u>	Serología	<u>4°C</u>	24 hs
<i>Salmonella spp</i>	Cultivo puro	Serología	<u>4°C</u>	24 hs
<i>Shigella spp</i>	Cultivo puro	Serología	<u>4°C</u>	24 hs
Urocultivo	<u>Orina (chorro medio)</u>	Cultivo	<u>4°C</u>	48 hs
<i>Vibrio choleare</i>	Cultivo puro	Serología	<u>4°C</u>	24 hs

TA: temperatura ambiente (15-30 °C)

4°C: heladera

Elaboración	Revisión	Aprobación
Norma Cudmani	Lorena Sola	Gabriela Alcaraz
Jefe División Bacteriología	Div calidad	Dirección