

## POOL TESTING PCR COVID-19 para personas asintomáticas (Sólo convenios- No aplica toma de muestras en las UTM)

Actualizado en Mayo 2021 por TM Juan Carlos Román G.  
Revisado y aprobado por Dra. Patricia García.

**Código del Examen** : 2835

**Nombres del Examen** : POOL TESTING PCR COVID-19, PCR Muestras agrupadas

Laboratorios de Procesamiento	Laboratorio	Días de Procesamiento	Plazo máximo de Entrega de Resultados
	Laboratorio de Infectología y Virología Molecular	Lunes a Viernes (8:00-18.00 hrs) Sábado (9:00 - 13 hrs)	48 horas
	Laboratorio Microbiología	Lunes a Viernes (8:00-18.00 hrs) Sábado (9:00 - 13 hrs)	48 horas

**Preparación del Paciente** : No requiere preparación.  
La persona **no debe tener síntomas sospechosos de infección por SARS-Cov-2.**

**Nota:**

Cuando se trate de un caso sospechoso, es motivo de exclusión para pooling y debe solicitarse un PCR COVID-19 individual por el médico tratante (código 2798).

**Muestra Requerida** : Hisopado nasofaríngeo, Aspirado Nasofaríngeo o secreción orofaríngea

- SOLO en Medio de Transporte Universal (MTU) con 2-3 ml.
- No debe utilizarse PBS o Suero Fisiológico
- Para la toma de muestra es obligatorio el uso de Equipo de Protección Personal (EPP).
- Cada muestra debe venir en un contenedor primario (tubo con la tórula y medio de transporte), en un contenedor secundario individual (bolsa plástica sellada) y luego en un contenedor terciario (frasco o caja de transporte, que puede ser común).
- Las órdenes médicas y cartas de resguardo deben venir por fuera del contenedor secundario.

Estabilidad de la Muestra	Muestras	Refrigerada (2 - 8 °C)	Congelada (-20°C)
	Muestras en MTU	72 hrs	Nunca

Las muestras **NO** se toman en las Unidades Tomas de Muestras (UTMs) de la Red de Salud UC-CHRISTUS

**Condiciones de Envío al Laboratorio** : \*Dentro de Santiago y en el día: mantener a 2-8 °C y enviar de inmediato al laboratorio en refrigeración (ice-pack)

\*Desde fuera de Santiago: refrigerar a 2-8 °C y enviar dentro de las próximas 8 a 72 horas en ice-pack al laboratorio.

*\*Sólo si el tiempo de traslado cumple con la estabilidad de la muestra.*

<b>Método Utilizado</b>	: PCR en tiempo real (CDC qPCR Integrated DNA Technologies) PCR en tiempo real (COBAS 6800 Roche) PCR en tiempo real (LightCycler Roche)
<b>Intervalos de Referencia</b>	: Negativo.
<b>Valor Crítico</b>	: Sí
<b>Parámetros de Desempeño</b>	: Se ha verificado el método de 5 de muestras en pool para el PCR en tiempo real del CDC qPCR Integrated DNA Technologies o por PCR en tiempo real (LightCycler Roche y Maccura), detectándose muestras positivas en el pool con Ct < 37.
<b>Información Clínica</b>	: El método de muestras agrupadas o pool testing está recomendado SOLO para testear a una <b>población asintomática</b> .  En el <b>caso que un pool resulte positivo</b> , se procesa un test de PCR a cada una de las 5 muestras que componen ese pool, por lo que un resultado positivo <b>corresponderá siempre al test individual realizado a esa muestra</b> .  “En caso que una persona tenga síntomas sugerentes de infección por SARS CoV-2 debe consultar a su médico para ser evaluado y en caso que lo requiera debe solicitar un test de PCR individual”.  Un <b>resultado negativo</b> significa que el virus SARS-Cov-2 no fue detectado en la muestra actual. Si posterior a un resultado negativo aparecen síntomas sugerentes de infección por COVID-19 el paciente <b>DEBE</b> consultar a su médico tratante.  Un <b>resultado positivo</b> en ausencia de síntomas sugerentes de infección por SARS-Cov-2 significa que la persona debe mantenerse en su domicilio y contactar a su médico tratante.  Un <b>resultado indeterminado</b> significa que la cantidad de RNA viral presente en la muestra se encuentra cercana al límite de detección de la técnica, por lo que no puede definirse si el resultado es positivo o negativo. Se recomienda repetir el examen a partir de una nueva muestra en 5 días.
<b>Referencias</b>	: - Abdalhamid B, Bilder C R, McCutchen E L, Hinrichs S H, Koepsell S A, Iwen P C. Assessment of specimen pooling to conserve SARS CoV-2 testing resources, Am J Clin Pathol 2020; 153, 6 (June): 715-8. - Yelin I, Aharony N, Shaer-Tamar E, Argoetti A, Messer E, Berenbaum D, et al. Evaluation of COVID-19 RT-qPCR test in multi-sample pools. BMJ Yale. doi: <a href="https://doi.org/10.1101/2020.03.26.20039438">https://doi.org/10.1101/2020.03.26.20039438</a> . Clin Infect Dis. doi: 10.1093/cid/ciaa531. - Mauricio J. Farfan, Juan P. Torres, Miguel O’Ryan, Mauricio Olivares, Pablo Gallardo, Jorge Lastra, Carolina Salas. Optimización de la detección de SARS-CoV-2 mediante el análisis de muestras agrupadas Rev Chilena Infectol 2020; 37 (3): 276-280 - CDC 2019-Novel Coronavirus (2019-nCoV) Real-Time RT-PCR Diagnostic Panel, rev 01, 04/02/2020 - Real-Time RT-PCR Panel for Detection 2019-Novel Coronavirus (Centers for Disease Control and Prevention, Respiratory Viruses Branch, Division of Viral Diseases) 04/02/2020