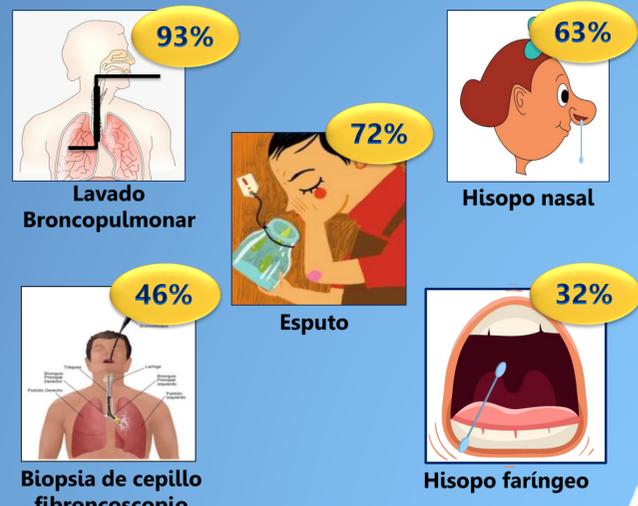




Recolección de las muestras para RT-PCR:

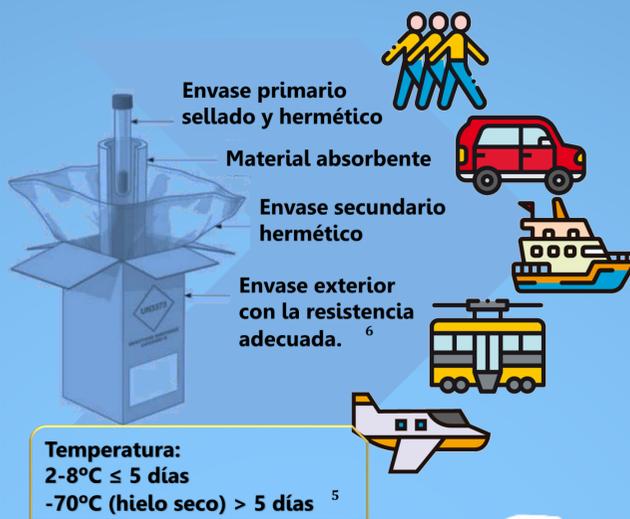
De acuerdo a su tasa de positividad. ³



Además de muestras de heces (32%) y sangre (1%).

NOTA: Muestras de orina no reflejan positividad.

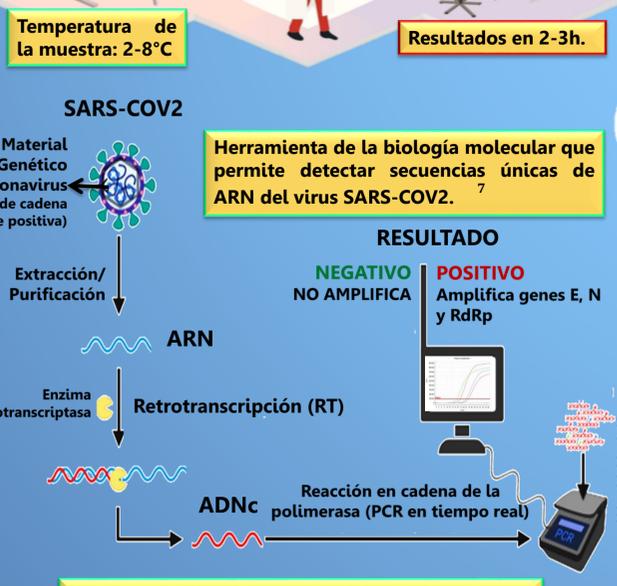
Transporte de las muestras:



Posible variación en las pruebas de rutina:

VARIANTES	VARIACIÓN
Proteína C Reactiva	↑
Lactato deshidrogenasa (LDH)	↑
Tasa de sedimentación de eritrocitos	↑
Dímero D	↑
AST/ALT y BT: Marcadores hepáticos	↑
BUN y Creatinina :Química sanguínea	↑
Troponina cardíaca	↑
Tiempo de protrombina (PT)	↑
Procalcitonina	↑
Neutrófilos	↑
Linfocitos	↓
Albumina	↓
Leucocitos	↓

RT-PCR Real Time:

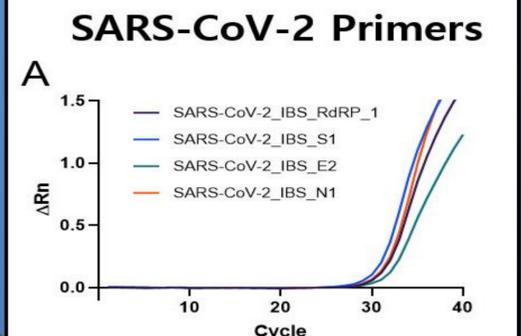


Herramienta de la biología molecular que permite detectar secuencias únicas de ARN del virus SARS-COV2. ⁷

RESULTADO
NEGATIVO NO AMPLIFICA
POSITIVO Amplifica genes E, N y RdRp

Prueba diagnóstica recomendada por la OMS.

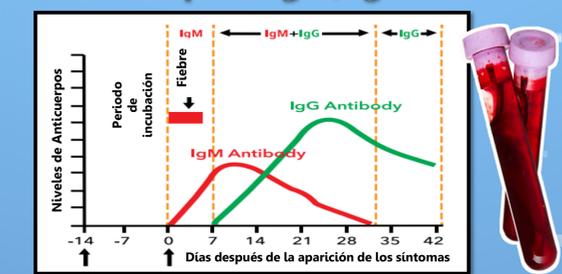
Sensibilidad: 77,2%-100% / Especificidad: 96,4%-100% ⁷



Resultado cuantitativo representativo de RT-PCR de conjuntos de cebadores de detección de SARS-CoV-2. ¹¹



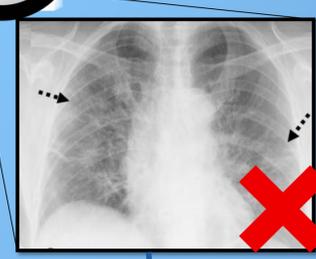
Prueba Rápida IgM/IgG:



Resultados positivos deben confirmarse con RT-PCR y hallazgos clínicos antes de realizar una determinación diagnóstica. Resultados negativos puede ocurrir si la cantidad de anticuerpos para el virus SARS-COV2 está por debajo del límite de detección. ^{9,10}

Sensibilidad: 88,66%-93,80% ⁹
Especificidad: 90,63%-96,00% ¹⁰

Radiografía de Tórax (RT):



Técnica rápida, económica, sencilla y de menor radiación.

Baja precisión y sensibilidad para identificar algunas manifestaciones en los pulmones por COVID-19. ⁸

- ManIFESTACIONES por causa de COVID-19:
- Opacidad de vidrio esmerilado
- Consolidación
- Tabiques interlobulares engrosados
- Nódulos
- Lesiones en pulmón izquierdo, derecho o bilateral ¹

Tomografía Computarizada (TC):



Alta precisión y velocidad.

Útil en detección temprana y confirmación de casos sospechosos. ⁴

Recomendado por la OMS.

Sensibilidad: 97%
Especificidad: 25%
Precisión: 68% ¹

ELISA IgM e IgG:

165 (77,1%) y 159 (74,3%) casos fueron diagnosticados con éxito con los ELISA IgM e IgG respectivamente, basados en proteína de espiga (rS). ¹²

146 (68,2%) y 150 (70,1%) casos fueron diagnosticados con éxito con los ELISA IgM e IgG respectivamente, basados en proteína de nucleocápside (rN). ¹²



Alta sensibilidad después de 10 días del inicio de la enfermedad. ¹²

Referencias:
1. Rodríguez, A., Cardona, J., et al. Clinical, laboratory and imaging features of COVID-19: A systematic review and meta-analysis. *ScienceDirect* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 13 2020. [Citado el Marzo 20 2020] DOI: <https://doi.org/10.1016/j.tmaid.2020.101623>
2. Plebani, M and Lippi G. Laboratory abnormalities in patients with COVID-2019 infection. *Clin Chem Lab Med* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 3 2020. [Citado el Marzo 23 2020] DOI: <https://doi.org/10.1515/clin-2020-0198>
3. Wang, W., Xu, Y., Gao, R., et al. Detection of SARS-CoV-2 in Different Types of Clinical Specimens. *JAMA* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 11, 2020. [Citado el Marzo 25 2020] DOI: <https://doi.org/10.1001/jama.2020.3786>
4. Ai, T., Yang, Z., Hou, H., et al. Correlation of Chest CT and RT-PCR Testing in Coronavirus Disease 2019 (COVID-19) in China: A Report of 1014 Cases. *RSNA* [Internet]. Fecha de publicación: Febrero 26 2020. [Citado el Marzo 25 2020] DOI: <https://doi.org/10.1148/radiol.202000642>
5. World Health Organization 2020. Laboratory testing for coronavirus disease (COVID-19) in suspected human cases. *Interim guidance* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 19 2020. [Citado el Marzo 30 2020] Disponible en: https://www.who.int/docs/default-source/coronavirus/2019-nCoV-laboratory-testing-20200319.pdf?sfvrsn=de3a76aa_2
6. Sobre la reglamentación relativa al transporte de sustancias infecciosas 2019-2020. Ginebra, Suiza: Organización Mundial de la Salud; 2019 (WHO/WHE/CPI/2019.20) [Internet]. [Citado el Marzo 30 2020] Licencia: CC BY-NC-SA 3.0 IGO.
7. Centers for Disease Control and Prevention. CDC 2019-Novel Coronavirus (2019-nCoV) Real-Time RT-PCR Diagnostic Panel. *CDC* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 15 2020. [Citado el Abril 02 2020] Disponible en: https://www.who.int/docs/default-source/coronavirus/whoinhouseassays.pdf?sfvrsn=de3a76aa_2
8. Sanchez, R., Torres, J., Martinez, G. La Radiología En El Diagnóstico De La Neumonía Por Sars-Cov2 (Covid-19). *Medicina Clinica* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 25 2020. [Citado el Abril 06 2020] DOI: <https://doi.org/10.1016/j.medcli.2020.03.004>
9. Li, Z., Yi, Y., Luo, X., Xiong, N., et al. Development and Clinical Application of A Rapid IgM-IgG Combined Antibody Test for SARS-CoV-2 Infection Diagnosis. *J Med Virol* [Internet]. Fecha de publicación: Febrero 27 2020. [Citado el Abril 08 2020] DOI: <https://doi.org/10.1002/jmv.25272>
10. Cellex inc. Cellex qSARS-CoV-2 IgG/IgM Rapid Test. *FDA* [Internet]. Fecha de publicación: Abril 03 2020. [Citado el Abril 10 2020]. Disponible en: <https://www.fda.gov/medicaldevices/emergency-situations-medical-devices/emergency-use-authorizations>
11. Won J, Lee S, Park M, Kim TY, Park MG, Choi BY, Kim D, Chang H, Kim VN, Lee CJ. Development of a Laboratory-safe and Low-cost Detection Protocol for SARS-CoV-2 of the Coronavirus Disease 2019 (COVID-19). *Exp Neurobiol* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 11 2020. [Citado el Abril 15 2020] DOI: <https://doi.org/10.5607/en2009>
12. Liu, W., Liu, L., Kou, G., Zheng, Y., Ding, Y., Ni, W., Wang, Q., Tan, Li., Wu, W., Tang, S., Xiong, Z., Zheng, S. Evaluation of Nucleocapsid and Spike Protein-based ELISAs for detecting antibodies against SARS-CoV-2. *Journal of Clinical Microbiology* [Internet]. Fecha de publicación: Marzo 27 2020. [Citado el Abril 20 2020] DOI: <https://doi.org/10.1128/JCM.00461-20>