

# SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test Package Insert

REF L031-12535 English

A rapid test for the qualitative detection of SARS-CoV-2 nucleocapsid antigens in nasal swab specimens. For professional in vitro diagnostic use only.

# INTENDED USE

The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test is a lateral flow chromatographic immunoassay for the qualitative detection the nucleocapsid protein antigen from SARS-CoV-2 in nasal swab specimens directly from individuals who are suspected of COVID-19 by their healthcare provider within the first seven days of the onset of symptoms. The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test does not differentiate between SARS-CoV and SARS-CoV-2.

Results are for the identification of SARS-CoV-2 nucleocapsid antigen. This antigen is generally detectable in upper respiratory samples during the acute phase of infection. Positive results indicate the presence of viral antigens, but clinical correlation with patient history and other diagnostic information is necessary to determine infection status. Positive results do not rule out bacterial infection or co-infection with other viruses. The agent detected may not be the definite cause of disease.

Negative results, from patients with symptom beyond seven days, should be treated as presumptive and confirmed with a molecular assay, if necessary, for patient management. Negative results do not rule out SARS-CoV-2 infection and should not be used as the sole basis for treatment or patient management decisions, including infection control decisions. Negative results should be considered in the context of a patient's recent exposures, history and the presence of clinical signs and symptoms consistent with COVID-19.

The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test is intended for use by trained clinical laboratory personnel and individuals trained in point of care settings. SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test is intended to be used as an aid in the diagnosis of SARS-CoV-2 infection.

# SUMMARY

The novel coronaviruses belong to the  $\beta$  genus.¹ COVID-19 is an acute respiratory infectious disease. People are generally susceptible. Currently, the patients infected by the novel coronavirus are the main source of infection; asymptomatic infected people can also be an infectious source. Based on the current epidemiological investigation, the incubation period is 1 to 14 days, mostly 3 to 7 days. The main manifestations include fever, fatigue and dry cough. Nasal congestion, runny nose, sore throat, myalgia and diarrhea are found in a few cases.

# PRINCIPLE

The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test is a qualitative membrane based chromatographic immunoassay for the qualitative detection of the nucleocapsid protein antigen from SARS-CoV-2 in human nasal swab specimens.

When specimens are processed and added to the test cassette, SARS-CoV-2 antigens, if present in the specimen, will react with the anti-SARS-CoV-2 antibody-coated particles, which have been pre-coated on the test strip. The mixture then migrates upward on the membrane by capillary action. The antigen-conjugate complexes migrate across the test strip to the reaction area and are captured by a line of antibody bound on the membrane. Test results are interpreted visually at 15-30 minutes based on the presence or absence of visually colored lines.

To serve as a procedure control, a colored line will always appear in the control line region indicating that proper volume of specimen has been added and membrane wicking has occurred.

# REAGENTS

The test cassette contains anti-SARS-CoV-2 antibodies. The positive control swab contains SARS-CoV-2 recombinant antigen pre-coated on the swab.

### PRECAUTIONS

- For professional in vitro diagnostic use only. Do not use after the expiration date.
- Do not eat, drink, or smoke in the area where the specimens or kits are handled.
- Do not use the test if the pouch is damaged.
- Handle all specimens as if they contain infectious agents. Observe established precautions against biological hazards throughout testing and follow the standard procedures for proper disposal of specimens.
- Wear protective clothing such as laboratory coats, disposable gloves, mask and eye protection when specimens are being tested.
- The used test should be discarded according to local regulations. The used test should be considered
  potentially infectious and be discarded according to local regulations.
- Humidity and temperature can adversely affect results.
- This package insert must be read completely before performing the test. Failure to follow directions in insert
  may yield inaccurate test results.

- The test line for a high viral load sample may become visible within 15 minutes, or as soon as the sample
  passes the test line region.
- The test line for a low viral load sample may become visible within 30 minutes.

# STORAGE AND STABILITY

- The kit can be stored at temperatures between 2 30 °C.
- The test is stable until the expiration date printed on the sealed pouch.
- · The test must remain in the sealed pouch until use.
- DO NOT FREEZE.

⊟ตลับทดสอบ

· Do not use after the expiration date.

# วัสดุอุปกรณ์

□ Extraction Buffer Tubes

□Positive Control Swab

□ท้านสำลีเก็บตัวอย่าง (Disposable Swabs) \* □ ใบแทวก (คู่มือการใช้งาน)

□ภาชนะเก็บตัวอย่างทดสอบ (น้ำลาย) \*ก้านสำลีเก็บตัวอย่าง ผลิตโดยผู้ผลิตรายอื่น

วัสดุอุปกรณ์ที่จำเป็นต้องมี (ไม่รวมอยู่ในชุดตรวจ)

□ อุปกรณ์ป้องกันตัวเองในการเก็บตัวอย่าง
 □ นาฬิกาจับเวลา

# การเก็บและการเตรียมตัวอย่างทดสอบ

- การทดสอบหาแอนติเจนอย่างง่ายและรวดเร็วสำหรับเชื้อชาร์สโคโรนาไวรัส 2 สามารถดำเนินการตรวจโดยใช้ตัวอย่างทดสอบจาก Saliva swab
- ควรทำการทดสอบทันที หลังจากการเก็บตัวอย่างทดสอบ หรือ หากเก็บตัวอย่างทดสอบไว้ที่อุณหภูมิห้อง (15-30°C) อย่างข้าที่สุด ให้ทดสอบภายในหนึ่ง (1) ขั่วโมง หลังจากเก็บตัวอย่างทดสอบ แล้ว
- ในการเก็บตัวอย่าง Saliva swab ให้ดำเนินการดังต่อไปนี้
- นวดกระพุ้งแก้มเป็นเวลา 15-30 วินาที เพื่อกระตุ้นปริมาณของน้ำลาย พักลิ้นให้อยู่บริเวณชากรรไกรล่างและรากพัน จากนั้นทำการเก็บตัวอย่าง น้ำลาย ด้วยก้านลำลีสำหรับเก็บตัวอย่าง
- ทำการเก็บตัวอย่าง โดยให้ก้านสำลีสัมผัสบริเวณริมฝีปากด้านใน อย่างน้อย 30 วินาที หรือบ้วนน้ำลายลงในภาชนะเก็บตัวอย่างน้ำลาย แล้วใช้ก้าน สำลีเก็บตัวอย่างรุ่มลงไปในภาชนะ เพื่อดูดขับตัวอย่างทดสอบอย่างเต็มที่

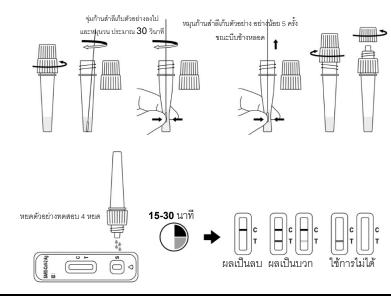


 นำก้านสำลีเก็บตัวอย่างออกจากริมฝีปาก หรือภาชนะเก็บตัวอย่าง จากนั้นนำตัวอย่างทดสอบที่ได้ใส่ลงในหลอด the extraction buffer tubes เพื่อเตรียมทำการทดสอบต่อไป

# คำแนะนำในการใช้

ก่อนการทดสอบ ควรปล่อยให้ชุดทดสอบ และ extraction buffer มีอุณหภูมิ เท่ากับอุณหภูมิห้อง (15-30 °C) เสียก่อน

- 1. ใช้หลอด extraction buffer tube 1 หลอด สำหรับแต่ละตัวอย่างที่จะตรวจ และติดป้ายแต่ละหลอดให้ถูกต้องเหมาะสม
- 2. หมุนเปิดฝาเกลี่ยว dropper cap จากหลอด extraction buffer tube โดยหลีกเลี่ยงการบีบหลอดโดยตรง
- จุ่มก้านสำลีเก็บตัวขย่างลงไปในหลอด extraction buffer tube และหมุนวนเป็นเวลา 30 วินาที หลังจากนั้นให้หมุนก้านสำลีเก็บตัวขย่าง ขย่างน้อย 5 ครั้ง ในขณะที่บีบข้างหลอด ระมัดระวังอย่าให้ของเหลากระเด็นออกจากหลอด
- ดึงก้านสำลีเก็บตัวอย่างออกจากหลอดในขณะที่บีบข้างหลอดเพื่อรีดของเหลวออกจากก้านสำลีเก็บตัวอย่างให้ได้มากที่สด
- 5. หมุนปิดฝาเกลียว dropper cap ของหลอด extraction buffer tube ซึ่งมีตัวอย่างทดสอบอยู่ภายในหลอดให้แน่น ผสมให้เข้ากันโดยการหมุนวนหรือสะบัดกันหลอด
- นำตลับทดสอบออกจากถุงกระดาษฟอยล์ที่ปิดผนึกไว้ และใช้ตลับทดสอบทันที
- 7. วางตลับทดสอบลงบนพื้นผิวที่เรียบและสะอาด
- 8. หยดตัวอย่างทดสอบที่พร้อมทดสอบแล้ว ลงในหลุม (sample well) ของตลับทดสอบ
  - a. หมุนเปิดฝาเกลี่ยวเล็ก ๆ จากปลายของ dropper
  - b. คว่ำหลอด extraction buffer tube ลง โดยให้ปลาย dropper ขึ้ลงและถือไว้ตรงๆ ในแนวตั้ง
  - C. บีบหลอดเบา ๆ เพื่อหยดตัวอย่าง จำนวน 4 หยด ลงในหลุม (sample well) ของคลับทดสอบ
- 9. รอให้แถบสีปรากฏ ควรอ่านผลการตรวจภายใน 15-30 นาที ห้ามอ่านผลหลังจากผ่านไป 30 นาทีแล้ว



# การแปลผล

(โปรดดูภาพด้านบนประกอบ)

ผลเป็นลบ (Negative): มีแกบสี เพียงแกบเดียวปรากฏในบริเวณ control line region (C) และไม่มีแถบสีปรากฏในบริเวณ test line region (T) นั้น หมายความว่า ตรวจไม่พบแอบดิเจนของเชื้อชาร์สโคโรนาใวรัส 2

ผลเป็นบวก (Positive):\* มีแกบสีปรากฏด่นรัด 2 แกบ คือ ในบริเวณ control line region (C) หนึ่งแถบ และในบริเวณ test line region (T) ซีกหนึ่ง แถบ นั่นหมายความว่า ตรวจพบแอนติเจนของเชื้อชาร์สโคโรนาไวรัส 2

**\*หมายเหตุ**: ความเช้มของแถบสีบริเวณ test line (T) อาจจะมีความแตกต่างกันได้ ขึ้นอยู่กับระดับปริมาณของเขื้อขาร์สโคโรนาไวรัส 2 ที่มีอยู่ใน ตัวอย่างทดสอบ ดังนั้น หากมีเอดสีโด ๆ ก็ตามปรากฏ ณ บริเวณ test line region (T) ควรได้รับการพิจารณาว่า มีผลการตรวจเป็นบวก

ใช้การไม่ได้ (INVALID): ไม่ปรากฏแถบสี บริเวณ Control line โดยสาเหตุส่วนใหญ่ของความล้มเหลวในการทดสอบอาจเกิดจากปริมาตร ของตัวอย่างทดสอบไม่เพียงพอ หรือขั้นตอนวิธีการทดสอบไม่ถูกต้อง ควรมีการทบทวนขั้นตอนวิธีการทดสอบ และทดสอบซ้ำโดยใช้จุดทดสอบชุด ใหม่ หากยังคงพบปัญหา ให้หยุดใช้ชุดทดสอบทันที และทำการติดต่อตัวแทนจำหน่ายที่อยู่ในท้องถิ่นของท่าน

# QUALITY CONTROL

Internal procedural controls are included in the test. A colored line appearing in the control line region (C) is an internal procedural control. It confirms sufficient specimen volume and correct procedural technique. Positive and Negative control swabs are supplied with each kit. These control swabs should be used to ensure that the test cassette and that the test procedure is performed correctly. Follow the "DIRECTIONS FOR USE" section to perform the control test.

The control swabs can be tested under any of the following circumstances:

- . When new lot of tests are used and/or when a new operator performs the test.
- . At periodic intervals as dictated by local requirements, and/or by the user's Quality Control procedures.

# **LIMITATIONS**

- The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test is for in vitro diagnostic use only. The test should be used for the
  detection of SARS-CoV-2 antigens in nasal swab specimens only. The intensity of the test line does not
  necessarily correlate to SARS-CoV-2 viral titer in the specimen.
- Specimens should be tested as quickly as possible after specimen collection and at most within the hour following collection.
- 3. Use of viral transport media may result in decreased test sensitivity.
- A false-negative test may result if the level of antigen in a sample is below the detection limit of the test
  or if the sample was collected incorrectly.
- 5. Test results should be correlated with other clinical data available to the physician.
- 6. A positive test result does not rule out co-infections with other pathogens.
- 7. A positive test result does not differentiate between SARS-CoV and SARS-CoV-2.
- 8. A negative test result is not intended to rule out other viral or bacterial infections.
- A negative result, from a patient with symptom onset beyond seven days, should be treated as
  presumptive and confirmed with a molecular assay, if necessary, for clinical management.
  (If the differentiation of specific SARS viruses and strains is needed, additional testing is required.)

# PERFORMANCE CHARACTERISTICS

# Clinical Sensitivity, Specificity and Accuracy

The performance of SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test was established with 605 nasal swabs collected from individual symptomatic patients who were suspected of COVID-19. The results show that the relative sensitivity and the relative specificity are as follows:

# Clinical Performance for SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test

Method			RT-PCR	
CARO CAVO Autimos	Results	Negative	Positive	Results
SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test	Negative	433	5	438
	Positive	2	165	167
Total Results		435	170	605

Relative Sensitivity: 97.1% (93.1%-98.9%)\* Accuracy: 98.8% (97.6%-99.5%)\* Relative Specificity: 99.5% (98.2%-99.9%)\*

\*95% Confidence Intervals

Stratification of the positive samples post onset of symptoms between 0-3 days has a positive percent agreement (PPA) of 98.8% (n=81) and 4-7 days has a PPA of 96.8% (n=62).

Positive samples with Ct value ≤33 has a higher positive percent agreement (PPA) of 98.7% (n=153).

# Limit of Detection (LOD)

The LOD of SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test was established using limiting dilutions of an inactivated viral sample. The viral sample was spiked with negative human nasal sample pool into a seral of concentrations. Each level was tested for 30 replicates. The results show that the LOD is 1.6\*10<sup>2</sup> TCID<sub>50</sub>/mL.

Sample SARS-CoV-2 Concentration	% Positive (Tests)
1.28*10 <sup>3</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	100% (30/30)
6.4*10 <sup>2</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	100% (30/30)
3.2*10 <sup>2</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	100% (30/30)
1.6*10 <sup>2</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	96.7% (29/30)
8*10 TCID <sub>50</sub> /mL	0% (0/30)

#### Cross-Reactivity (Analytical Specificity) and Microbial Interference

Cross-reactivity was evaluated by testing a panel of related pathogens and microorganisms that are likely to be present in the nasal cavity. Each organism and virus were tested in the absence or presence of heat-inactivated SARS-CoV-2 virus at low positive level.

No cross-reactivity or interference was observed with the following microorganisms when tested at the concentration presented in the table below. The SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test does not differentiate between SARS-CoV and SARS-CoV-2.

Potential Cross-Reactant		Test Concentration	Cross-Reactivity (in the absence of SARS-CoV-2 virus)	Interference (in the presence of SARS-CoV-2 virus)
	Adenovirus	1.14 x 10 <sup>6</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Enterovirus	9.50 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Human coronavirus 229E	1.04 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Human coronavirus OC43	2.63 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Human coronavirus NL63	1.0 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Human Metapneumovirus	1.25 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
Virus	MERS-coronavirus	7.90 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
, <u>;</u>	Influenza A	1.04 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Influenza B	1.04 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Parainfluenza virus 1	1.25 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Parainfluenza virus 2	3.78 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Parainfluenza virus 3	1.0 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Parainfluenza virus 4	2.88 x 10 <sup>6</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Respiratory syncytial virus	3.15 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive

	Rhinovirus	3.15 x 10 <sup>5</sup> TCID <sub>50</sub> /mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
Human coronavirus- HKU1		1 x 10 <sup>5</sup> copies/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Bordetella pertussis	2.83 x 10 <sup>9</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Chlamydia trachomatis	3.13 x 10 <sup>8</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Haemophilus influenza	1.36 x 108 CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Legionella pneumophila	4.08 x 10 <sup>9</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Mycobacterium tuberculosis	1.72 x 10 <sup>7</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
Ø	Mycoplasma pneumoniae	7.90 x 10 <sup>7</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
Bacteria	Staphylococcus aureus	1.38 x 10 <sup>7</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
В	Staphylococcus epidermidis	2.32 x 10 <sup>9</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Streptococcus pneumoniae	1.04 x 108 CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Streptococcus pyogenes	4.10 x 10 <sup>6</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Pneumocystis jirovecii- S. cerevisiae	8.63 x 10 <sup>7</sup> CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Pseudomonas aeruginosa	1.87 x 108 CFU/mL	No 3/3 negative	No 3/3 positive
	Chlamydia pneumoniae	1×10 <sup>6</sup> IFU/ml	No 3/3 negative	No 3/3 positive
Yeast	east Candida albicans 1.57 x 10 <sup>8</sup> CFU/mL		No 3/3 negative	No 3/3 positive
Pooled human nasal wash		No 3/3 negative	No 3/3 positive	

#### Interfering Substances

The following substances, naturally present in respiratory specimens or that may be artificially introduced into the nasal cavity or nasopharynx, were evaluated. Each substance was tested in the absence or presence of SARS-CoV-2 virus at low positive level. The final concentration of the substances tested are listed below and were found not to affect test performance.

Interfering Substance	Active Ingredient	Concentration	Results (in the absence of SARS-CoV-2 virus)	Results (in the presence of SARS-CoV-2 virus)
	Biotin	2.4 mg/mL	3/3 negative	3/3 positive
Endogenous	Mucin	0.5% w/v	3/3 negative	3/3 positive
	Whole Blood	4% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Afrin Original Nasal Spray	Oxymetazoline	15% v/v	3/3 negative	3/3 positive
ALKALOL Allergy Relief Nasal Spray	Homeopathic	1:10 Dilution	3/3 negative	3/3 positive
Chloraseptic Max Sore Throat Lozenges	Menthol, Benzocaine	1.5 mg/mL	3/3 negative	3/3 positive
CVS Health Fluticasone Propionate Nasal Spray	Fluticasone propionate	5% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Equate Fast-Acting Nasal Spray	Phenylephrine	15% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Equate Sore Throat Phenol Oral Anesthetic Spray	Phenol	15% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Original Extra Strong Menthol Cough Lozenges	Menthol	1.5 mg/mL	3/3 negative	3/3 positive
NasalCrom Nasal Spray	Cromolyn	15% v/v	3/3 negative	3/3 positive
NeilMed NasoGel for Dry Noses	Sodium Hyaluronate	5% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Throat Lozenge	Dyclonine Hydrochloride	1.5mg/mL	3/3 negative	3/3 positive

Zicam Cold Remedy	Galphimia glauca, Luffa operculata, Sabadilla	5% v/v	3/3 negative	3/3 positive
Antibiotic	Mupirocin	10 mg/mL	3/3 negative	3/3 positive
Tamiflu	Oseltamivir Phosphate	5 mg/mL	3/3 negative	3/3 positive
Antibiotic	Tobramycin	4 μg/mL	3/3 negative	3/3 positive
Mometasone Furoate Nasal Spray	Mometasone Furoate	5%v/v	3/3 negative	3/3 positive
Physiological Seawater Nasal Cleaner	NaCl	15%v/v	3/3 negative	3/3 positive

# **PRECISION**

# Intra-Assay

Within-run precision was determined using 60 replicates of specimens: negative control and SARS-CoV-2 antigen positive controls. The specimens were correctly identified >99% of the time.

# Inter-Assay

Between-run precision was determined using 60 independent assays on the same specimen: negative specimen and SARS-CoV-2 antigen positive specimen. Three different lots of the SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test were tested using these specimens. The specimens were correctly identified >99% of the time.

# **BIBLIOGRAPHY**

- Shuo Su, Gary Wong, Weifeng Shi, et al. Epidemiology, Genetic recombination, and pathogenesis of coronaviruses. Trends in Microbiology, June 2016, vol. 24, No. 6: 490-502
- Susan R. Weiss, Julian L. Leibowitz, Coronavirus Pathogenesis, Advances in Virus Research, Volume 81: 85-164

Index of Symbols Contains sufficient for Manufacturer Temperature limit <n> tests In vitro diagnostic  $\geq$ IVD Use-by date Do not reuse medical device Consult instructions for  $\widehat{\mathbf{i}}$ **REF** LOT Batch code Catalogue number Authorized representative in the European Community Date of manufacture

# **Index of Contents**

SARS-CoV-2 Antigen	SARS-CoV-2 Antigen
Negative Control Swab	Negative Control Swab
Positive Control Swab	Positive Control Swab
Extraction Buffer Tubes	Extraction Buffer Tubes
Disposable Swabs	Disposable Swabs
SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test	SARS-CoV-2 Antigen Rapid Test





Number: 1151255504 Effective date: 2020-12-20