



บันทึกข้อความ

ส่วนราชการ สำนักบริหารกลาง ฝ่ายบริหารทั่วไป โทร. ๐ ๒๐๑๖ ๔๘๔๘ ต่อ ๒๑๑๙
ที่ กช ๐๕๐๑/ว ๗๕๖
วันที่ ๑๕ มิถุนายน ๒๕๖๔
เรื่อง เอกสารแจ้งเวียน

เรียน อธิบดีกรมตรวจบัญชีสหกรณ์
รองอธิบดีกรมตรวจบัญชีสหกรณ์
ผู้อำนวยการสำนัก ผู้อำนวยการศูนย์ และ ผู้อำนวยการกอง^{๑ - ๑๐}
ผู้อำนวยการสำนักงานตรวจบัญชีสหกรณ์ที่ ๑ - ๑๐
ผู้เชี่ยวชาญส่วนกลาง และ ผู้เชี่ยวชาญสำนักงานตรวจบัญชีสหกรณ์ที่ ๑ - ๑๐
หัวหน้ากลุ่มตรวจสอบภายใน
หัวหน้ากลุ่มพัฒนาระบบบริหาร
หัวหน้าสำนักงานตรวจบัญชีสหกรณ์ทุกจังหวัด
ผู้อำนวยการกลุ่มและหัวหน้าฝ่ายในสังกัดสำนักบริหารกลาง

สำนักบริหารกลาง ขอส่งสำเนา หนังสือ ประกาศ ระเบียบ คำสั่ง
กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ ที่ สธ ๐๖๐๔.๐๑/ว ๙๖๒ ลงวันที่ ๙ มิถุนายน ๒๕๖๔ เรื่อง คำแนะนำการตรวจ
วินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสโคโรนาไวรัส COVID-19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ

- จึงเรียนมาเพื่อ โปรดทราบ
 โปรดทราบและถือปฏิบัติ
 โปรดทราบและดำเนินการในส่วนที่เกี่ยวข้อง^๑
 โปรดทราบและแจ้งผู้ที่เกี่ยวข้องทราบต่อไป

(นางสาวสิริวรรณ คุหาสวัสดิ์)
ผู้อำนวยการสำนักบริหารกลาง

ญี่ปุ่น ๒๕๖๓ หน้า ๓๕๔

วันที่	๑๔๖๔
เดือน	๔ 月
ปี	๒๕๖๓
เวลา	๑๓.๐๐ น.



ตั่วนทีสุด บันทึกข้อความ

ส่วนราชการ กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ โทร. ๐ ๒๘๕๗ ๐๐๐๐ ต่อ ๙๙๙๗

ที่ ๑๙๙ ๑๙๙๗/๒๙๒

วันที่ ๙ มิถุนายน ๒๕๖๔

เรื่อง คำแนะนำในการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสก่อโรคโควิด-19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ

เรียน อธิบดีกรมตรวจบัญชีสหกรณ์

ด้วยกรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ แจ้งว่าอย่างเลิกคำแนะนำการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัส ก่อโรคโควิด 19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ ฉบับใหม่ เมื่อวันที่ ๒๘ พฤษภาคม ๒๕๖๔ และขอแจ้งเวียน คำแนะนำการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสก่อโรคโควิด 19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ ฉบับวันที่ ๒๘ พฤษภาคม ๒๕๖๔ เพื่อเผยแพร่ประชาสัมพันธ์ให้หน่วยงานของท่านได้ทราบและถือปฏิบัติต่อไป รายละเอียด ตามหนังสือที่แนบมาพร้อมนี้

จึงเรียนมาเพื่อโปรดทราบ ทั้งนี้ เห็นสมควรแจ้งเวียนทุกหน่วยงานในสังกัดทราบและถือปฏิบัติต่อไป

๑๙ มิ.ย. ๒๕๖๔

(นางสาวสิริวรรณ คุหาสวัสดิ์)

ผู้อำนวยการสำนักบริหารกลาฯ

- ทราบ
- ดำเนินการตามเงื่อนไข

(นายพจน์ภิรักษ์ เนียมจุ้ย)

รองอธิบดี ปฏิบัติราชการแทน

อธิบดีกรมตรวจบัญชีสหกรณ์

กรมตรวจบัญชีสหกรณ์
เลขที่รับ ๖๘๔๔
วันที่ ๑๑ มิ.ย. ๒๕๖๔
เวลา ๙๐.๗๕ น.



ด่วนที่สุด

ที่ สร ๐๖๐๔.๐๗/ว.๕๒๒

ถึง หน่วยงานราชการ/ธุรกิจ/หน่วยงานฯ และองค์กรอิสระ

ตามที่กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ กระทรวงสาธารณสุข ได้มีหนังสือแจ้งหน่วยงานที่เกี่ยวข้อง ให้รายงานผลการตรวจทางห้องปฏิบัติการ COVID-19 ตามคำแนะนำการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสก่อโรค โควิด 19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ ฉบับวันที่ ๖ มกราคม ๒๕๖๔ รายละเอียดตามหนังสือ ที่ สร ๐๖๐๔.๐๔/ว ๒๔ ลงวันที่ ๗ มกราคม ๒๕๖๔ เรื่อง ขอข้อมูลที่เกี่ยวข้องในการตรวจทางห้องปฏิบัติการ COVID-19 นั้น

กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ได้พิจารณาบทวนคำแนะนำการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัส ก่อโรคโควิด 19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ ฉบับใหม่ เมื่อวันที่ ๒๘ พฤษภาคม ๒๕๖๔ เพื่อสืบสาน รักษาและนำการดำเนินการตรวจวินิจฉัยดังกล่าวให้เกิดความเข้าใจถูกต้องยิ่งขึ้น จึงขอยกเลิกคำแนะนำตามสิ่งที่ส่ง นาด้วยของหนังสือที่กล่าวแล้วข้างต้น และขอแจ้งเงื่อนไขคำแนะนำการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสก่อโรค โควิด 19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ ฉบับวันที่ ๒๘ พฤษภาคม ๒๕๖๔ รายละเอียดดังปรากฏ ท้ายเอกสารนี้ เพื่อเผยแพร่ประชาสัมพันธ์ให้หน่วยงานของท่านได้ทราบและถือปฏิบัติต่อไป ทั้งนี้ ขอบหมากรายให้ นายอธิวัฒน์ ปริมลวิคุณาวุฒิ นักวิทยาศาสตร์การแพทย์ชำนาญการ โทร. ๐ ๖๘๕๑ ๐๐๐๐ ต่อ ๘๘๓๗๒ โทรสาร ๐ ๒๕๕๑ ๕๕๕๙ ไปรษณีย์อิเล็กทรอนิกส์ athiwat.p@dmsc.mai.go.th เป็นผู้ประสานงาน ในรายละเอียดต่อไป



กองแผนงานและวิชาการ
กลุ่มคิดตามและประเมินผล
โทร. ๐ ๖๘๕๑ ๐๐๐๐ ต่อ ๘๘๓๗๒
โทรสาร ๐ ๒๕๕๙ ๕๕๕๙



คำแนะนำการตรวจวินิจฉัย-
ฉบับวันที่ ๒๘ พฤษภาคม ๒๕๖๔



กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์
Department of Medical Sciences

คำแนะนำ

การตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อไวรัสก่อโรคโควิด-19 (SARS-CoV-2) ทางห้องปฏิบัติการ

▪ การตรวจการติดเชื้อไวรัสโควิด-19 ทางห้องปฏิบัติการ

1. การตรวจหาไวรัสหรือส่วนของไวรัสในสารคัดหลังจากทางเดินหายใจ

- การตรวจสารพันธุกรรม (Nucleic Acid Amplification Testing, NAAT) เป็น molecular test ตรวจหา viral RNA
 - การตรวจหาแอนติเจน (antigen) เป็น immunology test ตรวจหา viral N-protein
 - การเพาะแยกเชื้อไวรัส (viral isolation) ที่ว้าไปแล้วไม่ใช่ในการตรวจวินิจฉัยการติดเชื้อ จะใช้เฉพาะการวิจัยเพิ่มเติม

2. การตรวจเลือดหาแอนติบอดี (antibody) ต่อไวรัส

▪ การตรวจหาไวรัสหรือส่วนของไวรัสในสารคัดหลังจากทางเดินหายใจ

1. การเก็บสิ่งส่งตรวจจากทางเดินหายใจเพื่อตรวจหาไวรัสหรือส่วนของไวรัส

1.1 ช่วงเวลาของการติดเชื้อที่ควรเก็บสิ่งส่งตรวจ

สำหรับระยะเวลาที่ได้รับเชื้อไวรัสแล้วยังตรวจไม่พบด้วยวิธีต่างๆ ซึ่งเป็นช่วงที่เชื้อไวรัสเพิ่มจำนวน ในเซลล์ของระบบทางเดินหายใจจนมีปริมาณมากพอที่จะสามารถตรวจพบทางห้องปฏิบัติการได้ ขณะนี้ ยังไม่มีข้อมูลของระยะฟักตัวของ SARS-CoV-2 ที่แน่นอน ประมาณไวรัสจะลดลงหลังเริ่มมีอาการ จึงตรวจพบไวรัสได้ในระยะแรกๆของการป่วยมากกว่าระยะต่อมา และมักจะตรวจพบเชื้อได้นานถึง 10 ถึง 15 วัน หลังเริ่มมีอาการ

ควรเก็บสิ่งส่งตรวจเมื่อพ้นระยะฟักตัวของไวรัส เข้าสู่ระยะแพร่เชื้อ คือ หลังจากรับเชื้อ 2-14 วัน ส่วนใหญ่ 3-7 วัน ค่าเฉลี่ย 5 วัน โดยใช้ค่าเฉลี่ยในผู้ติดเชื้อที่มีอาการและไม่มีอาการ แนะนำให้เก็บตัวอย่างหลังสังสัยว่าสัมผัสเข้ามาแล้ว 3-5 วัน

1.2. สิ่งส่งตรวจที่เหมาะสมสำหรับการตรวจหาไวรัสหรือส่วนของไวรัส

- สิ่งส่งตรวจจากการปั๊ยหลังโพรงจมูก (Nasopharyngeal swab) และปั๊ยจากลำคอ (Throat swab) ซึ่งเป็นแหล่งที่มีเซลล์เป้าหมายสำหรับการเพิ่มจำนวนของไวรัส แล้วใส่ใน viral transport media (VTM) หลอดเดียวกัน ซึ่งมีความเสี่ยง คือ ระหว่างการเก็บสิ่งส่งตรวจ ผู้ถูกเก็บสิ่งส่งตรวจอาจจะจำหรือไอ เกิดลงทะเบียนฟอย ผู้เก็บสิ่งส่งตรวจจึงต้องป้องกันการรับเชื้อ ด้วยการสวม personal protective equipment (PPE) และใช้ระยะเวลาในการเก็บและตรวจต่อราย ศักยภาพ การเก็บสิ่งส่งตรวจจากหลังโพรงจมูก อาจมีข้อจำกัด หากมีสิ่งส่งตรวจจำนวนมาก

- น้ำลาย เป็นสิ่งส่งตรวจที่สามารถตรวจหาสารพันธุกรรมได้ แต่ต้องมีปริมาณที่มากพอ อย่างน้อย 3-5 มิลลิลิตร ทั้งนี้ความไวในการตรวจพบเชื้ออาจน้อยกว่าสิ่งส่งตรวจจากหลังโพรงจมูกและลำคอ แต่มีข้อดีสามารถเก็บสิ่งส่งตรวจจากผู้ถูกตรวจจำนวนมากในแต่ละวัน ทั้งนี้ให้พิจารณาสถานการณ์การระบาด สถานที่ในการเก็บสิ่งส่งตรวจและปัจจัยอื่นๆ ประกอบด้วย

2. การตรวจสารพันธุกรรม (Nucleic Acid Amplification Tests, NAATs)

- สารพันธุกรรมของไวรัสโควิด-19 คือ RNA (Ribonucleic acid)

- เป็นการตรวจยืนยันการติดเชื้อ (confirmatory test) ที่มีความไว (sensitivity) และความจำเพาะ (specificity) สูงมาก แต่การตรวจพบรสารพันธุกรรมไม่สามารถบอกถึงการเข้าเซลล์และเพิ่มจำนวนได้ (infectivity) เราอาจจะตรวจพบ RNA ของ SARS-CoV-2 จากผู้ป่วยได้เป็นเวลานานหลายเดือนหลังการติดเชื้อ แต่ไม่ใช่ไวรัสที่ก่อโรคต่อไปได้ ดังนั้นการตรวจนี้จึงใช้สำหรับเพื่อการวินิจฉัย และไม่แนะนำให้ใช้เพื่อติดตามการรักษา นอกจากนี้ไม่ควรตรวจซ้ำในผู้ที่ได้รับการวินิจฉัยแล้วว่าเป็นผู้ติดเชื้อ ยกเว้นการตรวจเพื่องานวิจัย

- วิธีมาตรฐาน คือ Real-time Reverse Transcription Polymerase Chain Reaction (rRT-PCR) ซึ่งการตรวจในห้องปฏิบัติการแต่ละรอบใช้เวลา 3 ถึง 5 ชั่วโมง โดยทั่วไปสามารถออกผลได้ภายใน 24 ชั่วโมง ขึ้นกับปริมาณสิ่งส่งตรวจ จำนวนบุคคล agar และเครื่องตรวจ

- ในปัจจุบันมีชุดตรวจซึ่งให้ผลตรวจเร็วขึ้นและง่ายขึ้น เช่น loop-mediated isothermal amplification (LAMP), Clustered Regularly Interspaced Short Palindromic Repeats (CRISPR) แต่ความถูกต้องของการตรวจน้อยกว่า rRT-PCR ชุดตรวจเหล่านี้หลายผลิตภัณฑ์ได้รับการขึ้นทะเบียนเครื่องมือแพทย์โดยสำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา และพิจารณาให้ใช้ในบริบทที่ไม่สามารถตรวจด้วยวิธี rRT-PCR มาตรฐาน ได้ตามที่ควร

การรายงานผลการตรวจสารพันธุกรรม

แบบที่	รูปแบบการตรวจ	ผลการตรวจ	รายงานผล	
1	ตรวจมากกว่า 1 ยืนที่ต่างกัน	ตรวจ <u>ไม่พบ</u> ทุกยืน	not detected	ไม่พบ
2	ตรวจ 1 ยืน มากกว่า 1 ตำแหน่ง	ตรวจ <u>ไม่พบ</u> ยืนทุกตำแหน่ง		สารพันธุกรรม
3	ตรวจมากกว่า 1 ยืนที่ต่างกัน	ตรวจ <u>พบ</u> ทุกยืน	detected	พบ
4	ตรวจ 1 ยืน มากกว่า 1 ตำแหน่ง	ตรวจ <u>พบ</u> ยืนทุกตำแหน่ง		สารพันธุกรรม
5	ตรวจมากกว่า 1 ยืนที่ต่างกันหรือ ตรวจ 1 ยืนมากกว่า 1 ตำแหน่ง	ตรวจ <u>ไม่พบ</u> ตามเกณฑ์ของ ชุดตรวจ	inconclusive	สรุปไม่ได้

- โดยให้เลือกใช้ชุดตรวจที่มีการตรวจสารพันธุกรรมเป้าหมายของเชื้อ SAR-CoV-2 มากกว่า 1 ยืนที่ต่างกัน (ทั่วไปอย่างน้อย 2 ยืน) หรือตรวจ 1 ยืน มากกว่า 1 ตำแหน่งที่ต่างกัน โดยการแปลผลให้ยึด ตามเอกสารกำกับชนิดน้ำยา

3. การตรวจหาแอนติเจน (antigen) ของไวรัส

- แอนติเจนที่ตรวจหาคือ Nucleocapsid protein (N-protein) ของไวรัส
- วิธีตรวจต่างๆ ได้แก่

- *Immunochemistry* เคยถูกเรียกว่า rapid antigen test ปัจจุบัน ให้ใช้คำว่า Antigen assay และ Antigen test kit โดยไม่มีคำว่า rapid นำหน้า สามารถใช้เป็น point-of-care test ในกรณีที่น้ำยาทำละลายของบริษัทมีสารฆ่าไวรัส แต่ถ้าไม่มีการระบุต้องทดสอบในห้องปฏิบัติการชีวนิรภัย ระดับ 2 ขึ้นไป
- *Enzyme-linked immunosorbent assays (ELISA)*
- *Chemiluminescence immunoassay (CLIA)*

ข้อควรพิจารณาในการตรวจหาแอนติเจน

1. อาจใช้กับคนที่น่าจะมีไวรัสปริมาณมาก เช่น ผู้ที่มีอาการของโควิด-19 (Symptomatic cases) ในระยะแรกๆของการดำเนินโรคซึ่งจะให้ความถูกต้องสูง แต่ผู้ที่มีผลตรวจเป็นลบก็ควรได้รับ การตรวจเพิ่มเติม ไม่ควรใช้ตรวจคัดกรองในคนที่ไม่มีอาการ เพราะมีโอกาสที่จะให้ผลบวกลวงและ ผลลบลวงได้มาก

2. อาจใช้กับคนที่จำเป็นต้องทราบผลการตรวจเร็วในเบื้องต้นก่อน เพื่อการบริหารจัดการอย่าง รวดเร็ว ก่อนที่จะได้รับผลการตรวจด้วยวิธีมาตรฐาน RT-PCR

3. กรณีที่ควรตรวจยืนยันด้วย RT-PCR ได้แก่

- ผลตรวจเป็นลบ ในผู้ที่มีความเสี่ยงสูงต่อการติดเชื้อ เช่น ผู้ที่มีอาการและมีประวัติสัมผัส กับผู้ติดเชื้อ

- ผลตรวจเป็นบวก ในผู้ที่มีความเสี่ยงต่่อการติดเชื้อ เช่น ผู้ที่ไม่มีอาการ ไม่มีประวัติเสี่ยงต่อ การรับเชื้อ กลุ่มคนที่มีความชุกของการติดเชื้อต่ำ หรือ ในช่วงเวลาที่มีเชื้อน้อย เช่น ผู้ที่ไม่มีประวัติสัมผัส ผู้ติดเชื้อ ผู้ที่ไม่มีอาการ หรือมีอาการนานนานแล้ว

ข้อควรระวัง สำหรับการตรวจหาแอนติเจน มีโอกาสที่จะเป็นผลบวกลวงหรือ ผลลบลวงได้ ด้วยเหตุผล
สถานการณ์ ต่อไปนี้

- ผู้ทำการตรวจไม่ปฏิบัติตามแนวทางการตรวจที่ถูกต้อง เช่น การเก็บสิ่งส่งตรวจไม่ตรงตาม
คำแนะนำ การอ่านผลไม่เป็นไปตามเวลาที่กำหนด การเก็บรักษาชุดตรวจไม่ถูกต้อง
- มีปฏิกริยาข้ามกลุ่มจากไวรัสอื่นที่ไม่ใช่ไวรัสโคโรนาไวรัส COVID-19

4. การเลือกวิธีตรวจหาไวรัสทางห้องปฏิบัติการตามวัตถุประสงค์ต่างๆ มีดังนี้

4.1 การวินิจฉัยยืนยันการติดเชื้อในผู้ป่วยที่อยู่ระหว่างการสอบสวนโรค (patient under investigation: PUI) วิธีมาตรฐานคือวิธี rRT-PCR โดยใช้สิ่งส่งตรวจจากหลังโพรงจมูกและลำคอ หรือ
โพรงจมูกอย่างเดียว

4.2 การค้นหาผู้ป่วยเชิงรุก (Active case finding)

- ในกรณีที่มีผู้ป่วยไม่มาก การระบาดอยู่ในวงจำกัด สามารถเก็บสิ่งส่งตรวจจากหลังโพรง
จมูกและป้ายจากลำคอได้ และตรวจด้วยวิธีมาตรฐาน คือ rRT-PCR

- ในกรณีที่มีการระบาดในวงกว้าง มีผู้เสี่ยงติดเชื้อจำนวนมาก ความซุกของโรคสูง อาจใช้
การตรวจจากน้ำลายได้ และควรตรวจแบบรายบุคคล หรือสามารถใช้การตรวจด้วยเทคนิคอื่นเพื่อการคัด
แยกผู้ป่วย (triage) และการบริหารจัดการอย่างเหมาะสมและรวดเร็ว เช่น LAMP, CRISPR โดยผลตรวจ
ควรได้รับการตรวจยืนยันด้วยวิธีมาตรฐาน และควรเฝ้าระวังผู้ที่มีตรวจเป็นลบ เนื่องจากความไวของการ
ทดสอบบวชนี้ต่ำกว่าวิธีมาตรฐาน

- 在การสำรวจทางระบบวิทยา หรือตรวจคนหมุ่มมากในพื้นที่เสี่ยง ที่มีความซุกของโรคต่ำ
สามารถใช้การตรวจแบบรวมสิ่งส่งตรวจ (pooled sample) ได้มีข้อแนะนำจากห้องปฏิบัติการหลักของ
ประเทศไทย ให้รวมสิ่งส่งตรวจจากหลังโพรงจมูกและป้ายจากลำคอ 4 ราย ต่อ 1 pool หรือ รวมสิ่งส่ง
ตรวจน้ำลาย 5 รายต่อ 1 pool

หมายเหตุ ในกรณีที่การตรวจครั้งแรกให้ผลลบไม่ว่าจะตรวจด้วยวิธีใดๆ แต่ผู้ป่วยมีอาการเข้าได้กับ¹
การติดเชื้อ SAR-CoV-2 หรือเป็นกลุ่มผู้สมมติเสี่ยงสูง ควรเก็บสิ่งส่งตรวจใหม่เพื่อตรวจ rRT-PCR ซ้ำ
อีกครั้ง

■ การตรวจเลือดหาแอนติบอดี (antibody) ต่อไวรัส

เป็นการตรวจหาแอนติบอดีต่อ nucleoside protein (N-protein) หรือ spike-protein (S-protein) ของไวรัส SARS-CoV-2

1. ประเภทของการตรวจ

1.1 การตรวจ Binding antibody (BAb) ซึ่งเป็นแอนติบอดีที่ร่างกายสร้างขึ้นจากการได้รับเชื้อ หรือการได้รับวัคซีน โดยจะมีปฏิกิริยาจับกันอย่างจำเพาะระหว่างแอนติบอดีกับแอนติเจนของเชื้อ ทำหน้าที่กระตุ้นระบบภูมิต้านทานให้มากำจัดไวรัส เช่น เม็ดเลือดขาว แต่ไม่สามารถยับยั้งการเข้าเซลล์และการเพิ่มจำนวนของไวรัส แบ่งชุดตรวจแอนติบอดีกันมีดังนี้

- Rapid antibody test ที่เรียกว่า ชุดตรวจหาแอนติบอดีแบบรวดเร็ว
- Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA)
- Chemiluminescence immunoassay (CLIA)

หมายเหตุ ในปัจจุบันยังไม่มีข้อบ่งใช้สำหรับการตรวจระดับภูมิคุ้มกัน หลังจากการฉีดวัคซีน

1.2 การตรวจ Neutralizing antibody (NAb) ซึ่งเป็นแอนติบอดีที่ยับยั้งการเข้าเซลล์และเพิ่มจำนวนของไวรัส การตรวจชนิดนี้ต้องทำในห้องปฏิบัติการชั้นบริภัยระดับ 3 (BSL-3) หลักการคือ ผสมเชื้อร่วมที่ต้องการหา NAb ที่เลือจาก ในอัตราส่วนต่างๆ กับไวรัสที่ได้จากการเพาะเลี้ยงในปริมาณที่กำหนด หลังจากบ่ม (incubate) ไวรัสมากหนึ่งแล้ว จึงนำมาใส่ลงในเซลล์เพาะเลี้ยงที่จำเพาะกับไวรัส ถ้าในเชื้อร่วมนั้นมีแอนติบอดีจำเพาะต่อไวรัสชนิดนั้น ก็จะยับยั้งไม่ให้ไวรัสก่อการติดเชื้อและเพิ่มจำนวนในเซลล์

2. ข้อบ่งใช้การตรวจหาแอนติบอดี

1. ใช้ในกรณีที่การตรวจด้วยวิธี rRT-PCR ให้ผลลบ และตรวจซ้ำแล้วยังคงได้ผลลบ แต่มีอาการทางคลินิกที่เข้าได้กับโรคโควิด-19 โดยเฉพาะอย่างยิ่งในรายที่มีพับแพทายล่าช้า จึงอาจมีปริมาณไวรัสต่ำกว่าขีดจำกัดของการตรวจพบ (limit of detection) ด้วยวิธี rRT-PCR หรือในกรณีที่ไม่สามารถเก็บสิ่งส่งตรวจจากการเดินหายใจได้

2. ใช้นับสนับสนุนการวินิจฉัยร่วม ในกรณีที่ rRT-PCR ให้ผลบวก
3. ใช้ในการสำรวจทางระบบทวิภาค หรือศึกษาความชุกของการติดเชื้อที่ผ่านไปแล้วในชุมชน
4. กรณีการตรวจเพื่อบอกการตอบสนองต่อวัคซีน สามารถใช้ในระดับงานวิจัย โดยไม่จำเป็นต้องตรวจเป็นการทั่วไป ทั้งนี้จะต้องใช้ spike protein หรือ receptor domain เป็นแอนติเจนทดสอบ

3. การแปลผลการตรวจหาแอนติบอดี

3.1 การตรวจที่ให้ผลลบ

- เนื่องจากแอนติบอดีต่อ SARS-CoV-2 เกิดขึ้นหลังการติดเชื้อ 1-3 สัปดาห์ การตรวจเลือดก่อนหน้านี้จะไม่พบแอนติบอดี หรือถ้าใช้ในการวินิจฉัยการติดเชื้อ ก็เรียกว่า ผลลบลวง

- หากเป็นการตรวจย้อนหลังเกิน 3 สัปดาห์หลังการสัมผัสเชื้อ หรือผู้นั้นไม่เคยมีประวัติการสัมผัสเชื้อ การตรวจที่ให้ผลลบแปลว่า ผู้นั้นไม่เคยติดเชื้อ

3.2 การตรวจที่ให้ผลบวก

- ผู้นั้นเคยติดเชื้อ SARS-CoV-2 หรือได้รับวัคซีนต่อไวรัสชนิดนี้ นอกจากนี้พบว่าผู้ที่มีทั้ง IgG และ IgM บางรายอาจให้ผล RT-PCR เป็นบวกได้ เนื่องจากอยู่ในระยะฟื้นตัวจากการติดเชื้อ

- ยังไม่มีข้อมูลเพียงพอที่จะบอกว่าผู้ที่ตรวจพบแอนติบอดีมีภูมิคุ้มกันทางต่อการติดเชื้อเพียงไร แต่น่าจะมีความรุนแรงของโรคลดลงหากมีการติดเชื้อ และยังอาจติดเชื้อและแพร่เชื้อให้คนอื่นได้ ยังจำเป็นต้องปฏิบัติตามแนวทางการป้องกันการติดเชื้อและแพร่เชื้อ

- ผลบวกลวง และผลลบลวงเกิดขึ้นได้ ต้องเลือกใช้และแปลผลอย่างถูกต้องประกอบกับข้อมูลอื่นๆ และ ไม่ใช่ในการวินิจฉัยการติดเชื้อในขณะนั้น

4. การควบคุมการใช้ชุดตรวจหาแอนติบอดีในประเทศไทย

ชุดตรวจหาแอนติบอดีต่อเชื้อ SARS-CoV-2 ต้องผ่านการรับรองจากสำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา (อย.) โดยมีเกณฑ์หลักในการพิจารณาดังนี้

- ความไวเชิงวินิจฉัย (Sensitivity) ไม่ต่ำกว่าร้อยละ 85 จำนวนสิ่งส่งตรวจ ไม่ต่ำกว่า 50 ราย
- ความจำเพาะเชิงวินิจฉัย (Specificity) ไม่ต่ำกว่าร้อยละ 98 จำนวนสิ่งส่งตรวจ ไม่ต่ำกว่า 100 ราย
- ความไม่จำเพาะ (Non-specificity) ไม่มากกว่าร้อยละ 10 จำนวนสิ่งส่งตรวจ ไม่ต่ำกว่า 20 ราย
- กำหนดให้จำหน่ายได้เฉพาะสถานพยาบาล โรงพยาบาลเฉพาะทาง คลินิกเวชกรรม คลินิกเฉพาะทางด้านเวชกรรม คลินิกเทคนิคการแพทย์หรือสหคลินิก ที่จัดให้มีการประกอบวิชาชีพเวชกรรมหรือเทคนิคการแพทย์ ตามกฎหมายว่าด้วยสถานพยาบาล ทั้งนี้ การตรวจและการแปลผลต้องทำโดยบุคลากรทางการแพทย์เท่านั้น ห้ามประชาชนนำมารวจด้วยตนเอง เนื่องจากจะต้องใช้วิธีตรวจและการแปลผลโดยผู้เชี่ยวชาญ และหากผิดพลาด จะเป็นอันตรายต่อตนเอง และการควบคุมการระบาดของโรค