

มกราคม 2021

คำแนะนำสำหรับการใช้งาน (คมอ) *artus*[®] CMV RG PCR Kit



24 (แคตตาล็อกหมายเลข 4503263)



96 (แคตตาล็อกหมายเลข 4503265)

เวอร์ชัน 1

การตรวจจดยนอกร่างกายเชิงปริมาณ
สำหรับใช้กับเครื่อง Rotor-Gene[®] Q MDx

IVD

CE 0197

REF

4503263, 4503265



QIAGEN GmbH
QIAGEN Strasse 1, 40724 Hilden, ประเทศเยอรมัน

R6 **MAT**

1123965TH

สารบัญ

จุดประสงค์การใช้งาน	5
คำอธิบายและหลักการ	5
ขอมลผลชพกอโรค	6
หลักการของกระบวนการ	6
วัสดุทดเตรียมให้	7
สทบรรจในชดอปกรณ	7
วัสดุทดองไขแต่ไม่โดจดหาให้	8
นายา	8
วสสนเปลอง	8
อปกรณ	8
คาเดอนและขอควรรวง	9
ขอมลดานความปลอดภย	9
ขอควรรวง	9
การจดเกบและการจดการนายา	10
การจดการและการจดเกบสงสงตรวง	10
การเกบสงสงตรวง	10
การจดเกบดวอยาง	11
การชนสงดวอยาง	11
กระบวนการ	12
การแยก DNA	12
ชดควมคมภายใน	13
เกณฑวธ: PCR และการวเคราะหขอมล	14

การแปลผล.....	22
การกำหนดปริมาณ.....	22
ผลลัพธ์	23
การควบคุมคุณภาพ	26
ขอจากัด	26
คุณลักษณะสมรรถนะ.....	27
ความไวเชิงวิเคราะห์.....	27
พสัยเชิงเส้น	29
ความจำเพาะ	30
ความเที่ยง	32
สารรบกวน	34
ความทนทาน.....	36
ความสามารถในการทาช่า	36
การประเมินเชิงวนจลย	38
เอกสารอ้างอิง	40
แนวทางการแก้ไขปัญหา	41
สัญลักษณ์	43
ขอมลการสงชอ	44
ประวัติการแก้ไขเอกสาร	48

จุดประสงค์การใช้งาน

artus CMV RG PCR Kit เป็นการทดสอบการเพิ่มปริมาณกรดนิวคลีอิกนอกร่างกายเพื่อกำหนดปริมาณของ DNA ของไซโตเมกะโลไวรัส (Cytomegalovirus, CMV) ในพลาสมามนุษย์ ขั้นตอนการทดสอบเชิงวนจจัยนไขปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส (Polymerase Chain Reaction, PCR) และได้รับการปรับองค์ประกอบการใช้งานกับเครื่อง Rotor-Gene Q

artus CMV RG PCR Kit มุ่งจุดประสงค์ให้ใช้งานรวมกับลักษณะอาการทางคลินิกและดวงซงทางห้องปฏิบัติการสำหรับการจัดการการติดเชื้อ CMV ในผู้ป่วยที่มีความเสี่ยงต่อโรค CMV

ต้องทำการแปลผลจาก *artus* CMV RG PCR Kit ภายใต้บริบทของส่งตรวจพบทางคลินิกและห้องปฏิบัติการที่เกี่ยวข้องทั้งหมด

artus CMV RG PCR Kit ไม่มุ่งจุดประสงค์ให้ใช้เป็น การทดสอบคัดกรองสำหรับการตรวจหา CMV ในเลือดหรือผลตกตะกอนจากเลือด หรือใช้เป็น การทดสอบเชิงวนจจัยเพื่อยืนยันการติดเชื้อ CMV

คำอธิบายและหลักการ

artus CMV RG PCR Kit เป็นระบบพร้อมใช้สำหรับการตรวจหา DNA ของ CMV โดยใช้ปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส (Polymerase Chain Reaction, PCR) บนเครื่อง Rotor-Gene Q MDx ใน CMV RG Master มนยาและเอนไซม์สำหรับการเพิ่มปริมาณเฉพาะของบริเวณ 105 bp ของ ยีนระยะต้นฉบับผลแบบเมเจอร์ (Major Immediate Early Gene, *MIE*) ภายในจีโนมของ CMV (การวิเคราะห์ปริมาณสามารถตรวจหาจีโนมไทป์ของ CMV แบบ gB1 – gB4) และสำหรับการตรวจหาชิ้นส่วนของสารพันธุกรรมเฉพาะโดยตรงในของสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์ Cycling Green ของ Rotor-Gene Q MDx

นอกจากนี้ *artus* CMV RG PCR Kit ยังมระบบการเพิ่มปริมาณส่งทคล้ายคลึงกันเป็นครั้งที่สองเพื่อใช้ระบบการยับยั้ง PCR อาจเกิดขึ้นได้ ซึ่งจะได้รับการตรวจพบเป็นชุดควบคุมภายใน (Internal Control, IC) ในของสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์ Cycling Yellow ของ Rotor-Gene Q MDx มีการจัดชุดควบคุมที่เป็นบวกภายนอก (CMV QS 1–4) ไว้ให้ ซึ่งจะช่วยให้ในการกำหนดปริมาณ DNA ของไวรัส สำหรับขอมลเพิ่มเติม โปรดดู “การกำหนดปริมาณ” หน้า 22

ขอมลจลชพกอโรค

ไซโตเมกะโลไวรัส (Cytomegalovirus, CMV) ในมนุษย์พบได้ในเลือด เนื้อเยื่อ และในของเหลวคด หลงเกือบทุกชนิดของคนที่มีการติดเชื้อ มีการติดต่อได้ผ่านทางปาก ทางเพศ ทางการถ่ายเลือดหรือ การปลูกถ่ายอวัยวะ ทางโพรงมดลูกหรือตจจากมารดาสู่ทารกในครรภ์ (1-4) การตรวจหาปริมาณเชื้อไวรัส CMV ทอຍในเลือดเป็นตัวยวยสำคัญสำหรับการประเมินความเสี่ยงของโรค และการติดตามการตอบสนองต่อการรักษา (5)


การติดเชื้อ CMV มกนนำไปสู่การติดเชื้อแบบไม่แสดงอาการตามด้วยการมเชื้อไวรัสอຍในร่างกาย ตลอดชีวิต หากเกิดอาการในวัยรุ่นหรือผู้ใหญ่จะมอาการคล้ายคลึงกับโรคโมโนนิวเคลิโอซสทมไข ภาวะตบอเสบอຍอย่างอ่อน และอาการป่วยทวไป (6) พบวามการดาเนนโรครนแรงของการติดเชื้อ CMV โดยเฉพาะอย่างยงในการติดเชื้อจากมารดาสู่ทารกในครรภ์และในผู้ป่วยทมภาวะภูมิคุ้มกันบกพรอง (4,7)

หลกการของกระบวนการ

การตรวจหาจลชพกอโรคโดยใชปฏิกรยาลกโซพอลิเมอเรส (Polymerase Chain Reaction, PCR) ยดหลกการเพิ่มปริมาณของสวณจาเพาะในจโนมของจลชพกอโรค ใน real-time PCR มีการตรวจหา ผลผลตจากการเพิ่มปริมาณผ่านสยอมีฟลูออเรสเซนซ สงเหลานมกเชื่อมโยงกับ Oligonucleotide Probes ชงจบกกับผลผลตจากการเพิ่มปริมาณโดยเฉพาะ การติดตามความเข้มของฟลูออเรสเซนซ ระหว่างทาการทดสอบ PCR (กลาวคอ ในเวลาจริง) ทาให้สามารถทาการตรวจหาและกาหนดปริมาณ ของผลผลตที่เพิ่มพนชนได้โดยไม่จาเป็นตองเปดหลอดปฏิกรยาลงจากทาการทดสอบ PCR (8)

วัสดุทดสอบเตรียมให้

ส่งมอบบรรจุในชุดอุปกรณ์

<i>artus</i> CMV RG PCR Kit		(24)	(96)
หมายเลขแคตตาล็อก		4503263	4503265
จำนวนปฏิกิริยา		24	96
ฟลา	CMV RG Master (Taq 0.1 U/μl)		2 x 12 ปฏิกิริยา
หลอด	CMV Mg-Sol*	Mg-Sol	600 μl
แดง	CMV QS 1 [†] (1 x 10 ⁴ copies/μl)	QS	200 μl
แดง	CMV QS 2 [†] (1 x 10 ³ copies/μl)	QS	200 μl
แดง	CMV QS 3 [†] (1 x 10 ² copies/μl)	QS	200 μl
แดง	CMV QS 4 [†] (1 x 10 ¹ copies/μl)	QS	200 μl
เขียว	CMV RG IC [‡]	IC	1000 μl
ขาว	Water (PCR grade) (นา (เกรด PCR))		1000 μl
	คำแนะนำการใช้งาน		1

* สารละลายแมกนีเซียม

[†] สารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ

[‡] ชุดควบคุมภายใน

วัสดุที่ต้องใช้แต่ไม่ได้จัดหาให้

นายา

- ชุดอุปกรณ์แยก DNA (ดู "การแยก DNA" หน้า 12)

วัสดุสิ้นเปลือง

- ทบสำหรับเปิดปราศจากเชื้อพร้อมตัวกรอง
- Strip Tubes and Caps, 0.1 ml สำหรับใช้กับ 72-well rotor (หมายเลขแคตตาล็อก 981103 หรือ 981106)
- **หรือออกทางเลือกหนึ่ง:** PCR Tubes, 0.2 ml สำหรับใช้กับ 36-well rotor (หมายเลขแคตตาล็อก 981005 หรือ 981008)

อุปกรณ์

- ปเปิด (ปรับได้)*
- เครื่องผสมกระแสน้ำวน*
- เครื่องหมุนเหวี่ยงชนิดตั้งโต๊ะ* หมอหมุนสำหรับหลอดปฏิกิริยาขนาด 2 ml
- เครื่อง Rotor-Gene Q MDx* หมอของสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์สำหรับ Cycling Green และ Cycling Yellow
- ซอฟต์แวร์ Rotor-Gene Q เวอร์ชัน 2.3.5 ขึ้นไป
- เครื่องให้ความเย็น (Loading Block 72 x 0.1 ml Tubes หมายเลขแคตตาล็อก 9018901 หรือ Loading Block 96 x 0.2 ml Tubes หมายเลขแคตตาล็อก 9018905)

* ก่อนใช้งาน โปรดตรวจสอบให้แน่ใจว่าเครื่องมือต่างๆ ได้รับการตรวจสอบและปรับเทียบแล้วตามคำแนะนำของผลผลิต

คำเตือนและขอความร่วมมือ

ขอมูลด้านความปลอดภัย

เมอทางานกบสารเคมี ให้สวมใส่เสื้อคลุมห้องปฏิบัติการ ถุงมือแบบใช้แล้วทิ้ง และแว่นป้องกันดวงตาที่เหมาะสมเสมอ สำหรับขอมูลเพิ่มเติม โปรดศึกษาเอกสารขอมูลความปลอดภัย (Safety Data Sheet, SDS) ที่เหมาะสม เอกสารเหล่านี้มีให้บริการทางออนไลน์ในรูปแบบ PDF ได้ที่ www.qiagen.com/safety ที่ซึ่งคุณสามารถค้นหา ด และพิมพ์ SDS ของชุดอุปกรณ์ QIAGEN และส่วนประกอบชุดอุปกรณ์แต่ละรายการได้

ให้ทางตัวอย่างและของเสียจากการวิเคราะห์ปริมาณตามระเบียบความปลอดภัยในท้องถิ่นของคุณ

ขอความร่วมมือ

ผู้ใช้ควรให้ความสนใจดังต่อไปนี้เสมอ:

- ใช้สำหรับเปิดตปราคาจากเซอพรอมตวกรอง
- จัดเก็บและสกัดวัสดุที่เป็นบวก (ส่งส่งตรวจ ชุดควบคุมที่เป็นบวก และชิ้นส่วนสารพันธุกรรม) แยกจากยาอาอนๆ ทงหมด และเติมลงไปในสารผสมเพื่อใช้ทาฏกรยาในพนทชงแยกห่างจากกน
- ละลายส่วนประกอบทงหมดอย่างทวถทอณทหมทอง (15–25°C) กอนเรมการวิเคราะห์ปริมาณ
- เมอละลายแลว ผสมส่วนประกอบ (ดวยการใช้ปเปิดตตดชนลงซาๆ หรือดวยการใช้กระแสวนแบบพลส) และหมนเหวยงเป็นชวงสนๆ
- ให้ทางานอย่างรวดเรว และเก็บส่วนประกอบบนนาแขงหรือในเครื่องให้ความเย็น (ทใส่หลอดทดลอง 72/96)

การจذبและการจัดการน้ายา

ส่วนประกอบของ *artus* CMV RG PCR Kit ควรได้รับการจัดเก็บที่อุณหภูมิ -30°C ถึง -15°C และจะคงตัวอย่างน้อยจะถึงวันหมดอายุที่แสดงไว้บนฉลาก ควรหลีกเลี่ยงการละลายและแช่แข็งซ้ำ ($>2x$) เนื่องจากอาจทำให้ความไวต่อการวิเคราะห์ปริมาณลดลง หากน้ายาถูกนำมาใช้โดยไม่ต่อเนื่อง ควรนายน้ายาเหล่านั้นไปแช่แข็งโดยแบ่งเป็นส่ว การจذبที่อุณหภูมิ $2-8^{\circ}\text{C}$ ไม่ควรนานกว่า 5 ชั่วโมง

การจัดการและการจัดเก็บส่งส่งตรวจ

หมายเหตุ: ตัวอย่างทั้งหมดต้องได้รับการปลูกตัวอย่างวัสดุเชื้ออันตราย

หมายเหตุ: การศึกษาเชิงวิเคราะห์ที่ดำเนินการเพื่อตรวจสอบสมรรถนะของชุดทดสอบนกวางลงพลาสมาทึม EDTA วาเปนวัดตัวอย่างที่เหมาะสมที่สุดสำหรับการตรวจหา CMV ดงนเรางของขอแนะนำให้ใช้วัสดุกับ *artus* CMV RG PCR Kit

โคมการตรวจสอบความไวไคของ *artus* CMV RG PCR Kit โดยใชตัวอย่างพลาสมาทึม EDTA วัสดุตัวอย่างอื่นๆ ینگไม่มีการตรวจสอบความไวไค โปรดใช้ข้อต่อปรกฏแยกกรตนวนคอกทแนะนำ (ด “การแยก DNA” หนา 12) สำหรับการเตรียมตัวอย่าง

เมื่อใช้วัสดุตัวอย่างบางชนิดต้องปฏิบัติตามคำแนะนำในการเก็บตัวอย่าง ขนส่ง และจัดเก็บสำหรับวัสดุตัวอย่างชนิดอื่นๆ อย่างเคร่งครด

การเก็บส่งส่งตรวจ

การเจาะเลือดแต่ละครั้งทำให้เกิดการบาดเจ็บของหลอดเลือด (หลอดเลือดแดง หลอดเลือดดำ หรือหลอดเลือดฝอย) ควรใช้วัสดุที่ไม่เป็นอันตรายและปราศจากเชื้อทานน สำหรับการเจาะเลือด ควรวัสดุแบบใช้แล้วทิ้งที่เหมาะสมให้ใช้งาน สำหรับการเจาะหลอดเลือดดำ ไม่ควรใช้เข็มสำหรับหลอดเลือดฝอยขงมขนาดเลกเกินไป ควรทาการเจาะเลือดจากหลอดเลือดดำในบริเวณที่เหมาะสมบนข้อพับศอก แขนทอนกลาง หรือหลังมอ ดองเจาะเลือดโดยใช้หลอดสำหรับเก็บส่งส่งตรวจมาตรฐาน (หลอด Sarstedt® จกแดง หรือหลอดทเทาเทวมกนจากบรัชทผลดอง) ควรดลเลือดปรมาณ 5–10 ml ใส่หลอด EDTA ควรผสมสารในหลอดโดยใช้วิธีพลิกหลอดโดยตรงหลังเก็บตัวอย่าง (8x, งามเซยา)

หมายเหตุ: ห้ามใช้ตัวอย่างที่ใส่เสฟราน

การจกเคบดวอยาง

ควรมการแยกเลอดครบสวนออกเปนสวนประกอบทเปนพลาสมาและสวนทเปนเซลลโดยใชการหมน เหวงนาน 20 นาที ท 800–1600 x *g* ภายใน 6 ชั่วโมง (9,10) นาพลาสมาทแยกออกมาไปใสหลด พอลิพรพอนปราศจากเชื้อ ความไวของการวเคราะห์ปริมาณอาจลดลงไดหากมีการแชแขงดวอยาง เปนประจาหรือมีการจกเคบเปนระยะเวลายานานชน

การชนสงดวอยาง

ควรถอเปนหลกการววดดวอยางควรถรมการชนสงในภาชนะบรจเพอการชนสงแบบกนกระแทก ดงนนจสามารถหลกเลงอนตรายจากการตดเชอทอาจเกดชนไดเนองจากการวไหลของดวอยาง ควรถรมสงดวอยางโดยปฎบตามคาแนะนำสาหรับการชนสงสารจลชพกอโรคในประเทศและในทองณ*

ควรมการสงดวอยางภายใน 6 ชั่วโมง ไมแนะนำใหจกเคบดวอยางในทชงทาการเกบดวอยางน สามารถสงดวอยางทางไปรษณยได โดยปฎบตามคาแนะนำทางกฎหมายสาหรับการชนสงวสดจลชพ กอโรค เราแนะนำใหชนสงดวอยางโดยใชบรการชนสงพสดขนาดเล็ก ควรถรมสงดวอยางเลอดโดยมการ รักษาความเย็น (2–8°C) และสงพลาสมาทแยกออกมาแบบแชแขง (–30 ถึง –15°C)

* สماعيلชนสงทางอากาศระหวางประเทศ (International Air Transport Association, IATA) ระบบบววดวยสนคานอนตราย

กระบวนการ

การแยก DNA

ชุดอุปกรณ์จาก QIAGEN ดังแสดงไว้ใน ตารางที่ 1 ได้รับการตรวจสอบความใช้ได้สำหรับการทำให้ DNA ของไวรัสสารถจากชนิดของตัวอย่างจากมนุษย์ทงชไวรัสสำหรับการใช้งานกับ *artus* CMV RG PCR Kit ดาเนนการทำให้ DNA ของไวรัสสารถตามคำแนะนำในคู่มือชุดอุปกรณ์ทดสอบคลอกลง

ตารางที่ 1 ชุดอุปกรณ์สำหรับการทำให้สารถได้รับการตรวจสอบความใช้ได้สำหรับการใช้งานกับ *artus* CMV RG PCR Kit

วัสดุตัวอย่าง	ขนาดตัวอย่าง	ชุดอุปกรณ์สำหรับการแยกกรดนิวคลอิก	หมายเลขแคตตาล็อก	นายานาพาสาร์ RNA
พลาสมาทม EDTA	500 µl	QIAamp® DSP Virus Kit	60704	รวมอยู่ในชุด
พลาสมาทม EDTA	400 µl	EZ1® DSP Virus Kit (48)	62724	รวมอยู่ในชุด

หมายเหตุ: การใช้ นายานาพาสาร์ RNA เป็นสิ่งสำคัญอย่างยงต่อประสิทธิภาพในการสกัดและดงนงจงส่งผลต่อกรได้ DNA/RNA หลงจกน เพอเพมการคงดวของ นายานาพาสาร์ RNA ทใหม่กบ QIAamp DSP Virus Kit เรขอแนะนำให้ดาเนนการต่อไปตามขอมลเกยวกับการคนสภาพและการจคเกบ นายานาพาสาร์ RNA ทให้ไว้ในหวขอ "การเตรียมนายาและบเฟอร" ของ *คู่มือ QIAamp DSP Virus Kit*

หมายเหตุ: สามารถนาชุดควมคมภายในของ *artus* CMV RG PCR Kit มาใช้ในกระบวนการแยกได้โดยตรง ตรวจสอบให้แน่ใจว่าได้รวมตัวอย่างพลาสมาทเป็นลบนงดวอยงไว้ในกระบวนการแยกดวยสัญญาณของชุดควมคมภายในทดสอบคลอกลงกนจะเป็นพนฐานสำหรับการประเมนการแยก (ดหวขอ "ชุดควมคมภายใน" ขางลาง)

ชุดควบคุมภายใน

มีการจัดชุดควบคุมภายใน (CMV RG IC) มาให้พร้อมชุดอุปกรณ์ ซึ่งทำให้ผู้ใช้สามารถควบคุมทงกระบวนการแยก DNA และตรวจสอบการขยาย PCR ทอาจเกิดขึ้นได้ สำหรับการใช้งาน ให้เติมชุดควบคุมภายในเข้าไปในการแยกทอตราส่วน 0.1 µl ต่อปริมาณการชะ 1 µl ตัวอย่างเช่น ในการใช้ QIAamp DSP Virus Kit จะมีการชะ DNA ในบัฟเฟอร์สำหรับการชะ (AVE) 60 µl ดังนั้นจึงควรเติมชุดควบคุมภายในจำนวน 6 µl ในขั้นแรก ปริมาณของชุดควบคุมภายในที่ใช้ขึ้นอยู่กับปริมาณการชะเท่านั้น

หมายเหตุ: ควรเติมชุดควบคุมภายในและ นานานาพาสาร์ RNA (ดู “การแยก DNA,” หน้า 12) ลงในสารผสมของบัฟเฟอร์สำหรับการสลายกบวดตัวอย่าง หรือเติมลงในบัฟเฟอร์สำหรับการสลายโดยตรงเท่านั้น

ห้ามเติมชุดควบคุมภายในลงในวัสดุตัวอย่างโดยตรง หากเติมลงในบัฟเฟอร์สำหรับการสลาย โปรดทราบว่าสารผสมระหว่างชุดควบคุมภายในและบัฟเฟอร์สำหรับการสลาย-นานานาพาสาร์ RNA ต้องเป็นสารที่เพิ่งเตรียมเสร็จใหม่ๆ และนำมาใช้งานทันที (การเจือปนสารผสมนทอณทอณทอหรือเก็บในตู้เย็นแมเพียงไม่กี่ชั่วโมงอาจทำให้ชุดควบคุมภายในใช้การไม่ได้และประสิทธิภาพการสกัดลดลง)

หมายเหตุ: ห้ามเติมชุดควบคุมภายในและ นานานาพาสาร์ RNA ลงในวัสดุตัวอย่างโดยตรง

ในการพิจารณาว่าการทำให้บริสุทธิ์สำเร็จ ค่า C_T ของชุดควบคุมภายในของตัวอย่างพลาสมาที่เป็นลบ ซึ่งถูกนำมาผ่านกระบวนการระหว่างการทำให้บริสุทธิ์ (QIAamp DSP Virus Kit) ต้องได้ค่า $C_T = 27 \pm 3$ (ค่าเกณฑ์: 0.03) จากการใช้เครื่อง Rotor-Gene Q (ดูหน้า 24 สำหรับขอมูลเพิ่มเติม) การกระจายทกลาวมาเป็นไปตามความแปรปรวนของเครื่องและการทำให้บริสุทธิ์ การเบี่ยงเบนสูงเช่นขวามปัญหาในการทำให้บริสุทธิ์ ในกรณีนี้ต้องมีการตรวจสอบการทำให้บริสุทธิ์ และต้องตรวจสอบความใช้ได้ตรงทสองหากจำเป็น หากทอณทอณทอเพิ่มเติมใดๆ หรือหากประสบปัญหา โปรดติดต่อฝ่ายบริการทางเทคนิคของ QIAGEN

อกทงเลอกทง สามารถใช้ชุดควบคุมภายในเพื่อตรวจสอบการขยาย PCR ทอาจเกิดขึ้นได้เพียงอยางเดียว สำหรับการใช้งาน ให้เติมชุดควบคุมภายในลงใน CMV RG Master และ CMV Mg-Sol โดยตรงดังทอธบายไว้ในขั้นตอนท 2b ของเกณฑ์ (หน้า 15)

เกณฑ์การ: PCR และการวิเคราะห์ขอมูล

จุดสำคัญก่อนเริ่ม

- สละเวลาเพื่อทำความสะอาดคอกบเครื่อง Rotor-Gene Q ก่อนเริ่มทำตามเกณฑ์ ดคมอการใช้งาน เครื่องมือที่เกี่ยวข้องของเพอหาขอมูลเพิ่มเติม
- ตรวจสอบให้แน่ใจว่ามาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณอย่างน้อยสี่ชนิด ตลอดจนสารควบคุมที่เปลบนหนึ่งชนิด (นา, เกรด PCR) รวมอยู่สำหรับการทำ PCR แต่ละครั้ง ในการสร้าง เสนกราฟมาตรฐาน ให้ใช้มาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ 4 ทใหม่ (CMV QS 1–4) สำหรับการทำ PCR แต่ละครั้ง

สิ่งที่ต้องทำก่อนเริ่ม

- ตรวจสอบให้แน่ใจว่าเครื่องให้ความเย็น (อุปกรณ์เสริมของเครื่อง Rotor-Gene Q) หนีได้เปิดทา ความเย็นจนได้อณหภูมอยุท 2–8°C ก่อนการใช้งาน
- ก่อนใช้งานแต่ละครั้ง นายาทงหมดต้องผ่านการละลายอย่างสมบรณ จากนัหนาไปผสม (ด้วยการไขเปตตดตขนลงซซๆ หรือใช้การหมนวนอยางเร็ว) และทาการหมนเวียงเปนเวลาสนๆ

กระบวนการ

1. วางหลอด PCR ตามจนวนที่ตองการลงไปในอะแดปเตอรของเครื่องให้ความเย็น
2. หากใช้ซดควบคุมภายในเพอตตตามกระบวนการการแยก DNA และตรวจสอบการยบยง PCR ทอาจ เกิดขนได ใหาตามขนตอน 2a หากใช้ซดควบคุมภายในเพอตตรวจการยบยง PCR เพียงอยางเดยว ใหาตามขนตอน 2b

หมายเหตุ: ขอแนะนำเป็นอย่างยงให้เติมซดควบคุมภายในลงใน CMV RG Master และ CMV Mg-Sol ทใช้สำหรับมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ สำหรับมาตรฐานสำหรับการกำหนด ปริมาณ ให้เติมซดควบคุมภายในลงใน CMV RG Master และ CMV Mg-Sol โดยตรงตงทไดอธบาย ไว้ในขนตอน 2b ของเกณฑ์ และใช้สารผสมหลกนสำหรับมาตรฐานสำหรับการกำหนด ปริมาณแต่ละชนิด (CMV QS 1–4)

- 2a. มการเติมซดควบคุมภายในลงไปในการแยกแลว (ดู *ซดควบคุมภายใน*, หนา 13) ในกรณ ใหเตรียมสารผสมหลก ตามตารางท 2 (หนาดตไป) โดยทวไปแลวสารผสมสำหรับการทา ปฎการยาะใสสวนประกอบทจาเปนทงหมดสำหรับ PCR ใวแลว ยกเวนวอยางเทานน

ตารางที่ 2 การเตรียมสารผสมหลัก (ชดเชยความเข้มข้นในไทป์เฟดตามการแยก DNA และตรวจสอบการยับยั้ง PCR)

จำนวนตัวอย่าง	1	12
CMV RG Master	25 µl	300 µl
CMV Mg-Sol	5 µl	60 µl
CMV RG IC	0 µl	0 µl
ปริมาตรทั้งหมด	30 µl	360 µl

- 2b. ต้องเติมชดเชยความเข้มข้นในลงในสารผสม CMV RG Master กับ CMV Mg-Sol โดยตรง ในกรณีในไทป์เฟดสารผสมหลัก ตามตารางที่ 3 โดยทั่วไปแล้วสารผสมสำหรับการทำปฏิกิริยาจะมีส่วนประกอบที่จำเป็นทั้งหมดสำหรับ PCR ไว้แล้ว ยกเว้นตัวอย่างเท่านั้น

ตารางที่ 3 การเตรียมสารผสมหลัก (ชดเชยความเข้มข้นในไทป์ตรวจสอบการยับยั้ง PCR เท่านั้น)

จำนวนตัวอย่าง	1	12
CMV RG Master	25 µl	300 µl
CMV Mg-Sol	5 µl	60 µl
CMV RG IC	2 µl	24 µl
ปริมาตรทั้งหมด	32 µl*	384 µl*

* ปริมาตรที่เพิ่มขึ้นจากการเติมชดเชยความเข้มข้นในไม่ได้อธิบายความสนใจเมื่อเตรียมการวิเคราะห์ปริมาณ PCR ไม่ได้ทำให้ความไวของระบบตรวจจบบกพร่องไป

3. ไซปเปิดตดสารผสมหลัก 30 µl ใส่ในหลอด PCR แต่ละหลอด แลวงเติมตัวอย่าง DNA ทวนการชะมาแล้ว 20 µl (ดูตารางที่ 4) ทงนในทานองเดยวกันกจะตองใชสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณอย่างน้อยหนึ่งอย่าง (CMV QS 1-4) ปริมาณ 20 µl เป็นตัวควบคุมที่เป็นบวก และนาปริมาณ 20 µl (นา, เกรต PCR) เป็นตัวควบคุมที่เป็นลบ

ตารางที่ 4 การเตรียมการวิเคราะห์ปริมาณ PCR

จำนวนตัวอย่าง	1	12
สารผสมหลัก	30 µl	30 µl ในแต่ละหลอด
ตัวอย่าง	20 µl	20 µl ในแต่ละหลอด
ปริมาตรทั้งหมด	50 µl	50 µl ในแต่ละหลอด
จำนวนตัวอย่าง	1	12

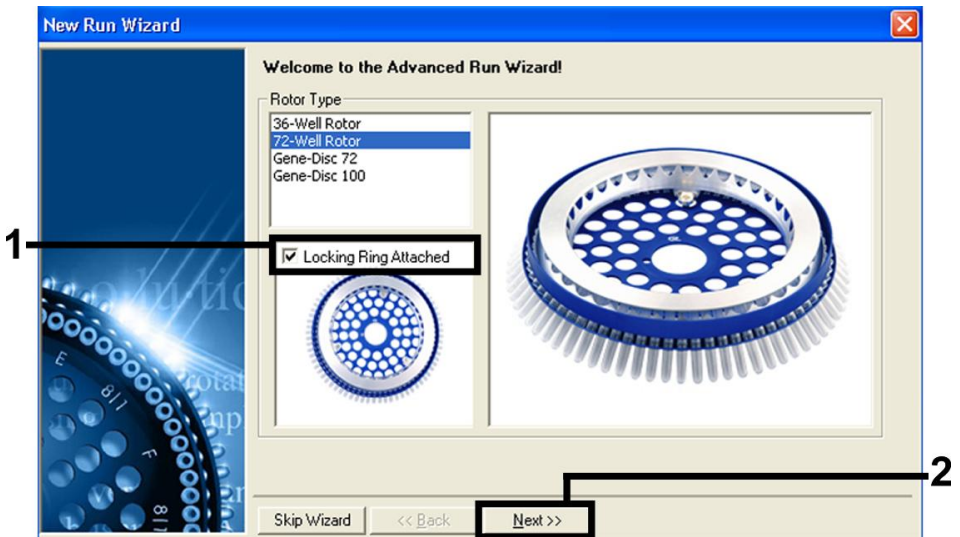
4. ปิดหลอด PCR ตรวจสอบให้แน่ใจว่าไดวางแหวนล็อก (อุปกรณ์เสริมของเครื่อง Rotor-Gene) ไว้ที่ส่วนบนสุดของตัวหมุนเพื่อป้องกันหลอดเปิดโดยไม่เจตนาระหว่างการทำงาน

5. สำหรับการตรวจหา DNA ของ CMV ให้สร้างโปรไฟล์อุณหภูมิตามขั้นตอนต่อไปนี้

การตั้งค่าพารามิเตอร์สำหรับการวิเคราะห์ปริมาณทั่วไป	รูปที่ 1, รูปที่ 2, และ รูปที่ 3
การกระตุ้นแรกของเอนไซม์ที่เริ่มต้นด้วยความร้อน	รูปที่ 4
การเพิ่มปริมาณ DNA (PCR แบบทชดาวน์)	รูปที่ 5
การปรับความไวของช่องฟลูออเรสเซนซ์	รูปที่ 6
การเริ่มการทำงาน	รูปที่ 7

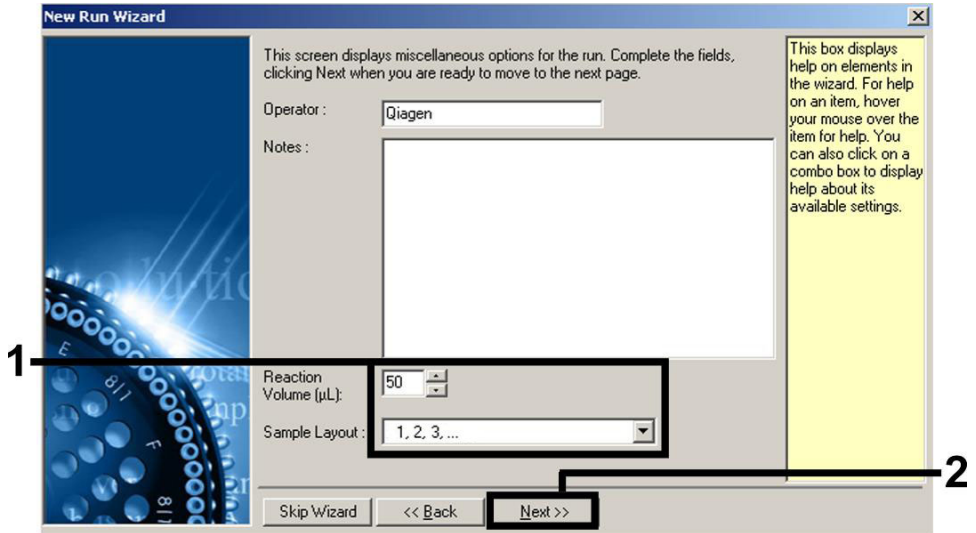
ขอมูลเฉพาะทั้งหมดจะใช้กับซอฟต์แวร์ Rotor-Gene Q เวอร์ชัน 2.3.5 ขึ้นไป โปรดขอมลเพิ่มเติมเกี่ยวกับการตั้งโปรแกรมของเครื่อง Rotor-Gene ในคอมพิวเตอร์ใช้งานเครื่องมอที่เหมาะสม ในภาพแสดงไว้ การตั้งค่าเหล่านี้แสดงไว้ในกรอบหน้าต่าง ภาพประกอบรวมไว้ให้สำหรับเครื่อง Rotor-Gene Q

6. เปิดกล่องโต้ตอบ **New Run Wizard (ตัวช่วยสร้างการทางานใหม่)**(รูปที่ 1, หนาดไป) ทำเครื่องหมายที่กล่อง **Locking Ring Attached (ใส่แหวนสำหรับล็อกแล้ว)** แล้วคลิก **Next (ถัดไป)**



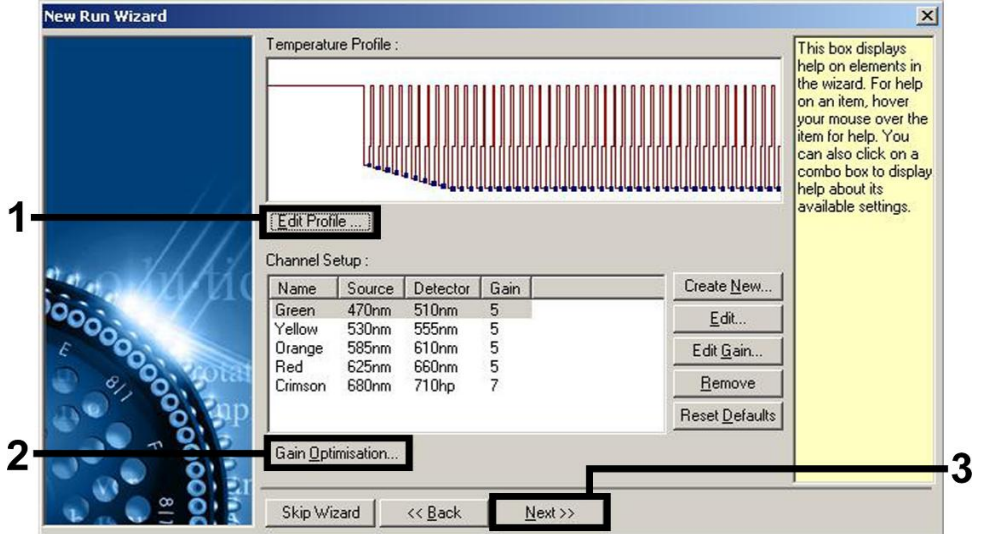
รูปที่ 1 กล่องโต้ตอบ “New Run Wizard (ตัวช่วยสร้างการทางานใหม่)”

7. เลอก 50 สำหรับปริมาตรของปฏิกิริยา PCR แลวดคลิก **Next (ถัดไป)** (รูปท 2)

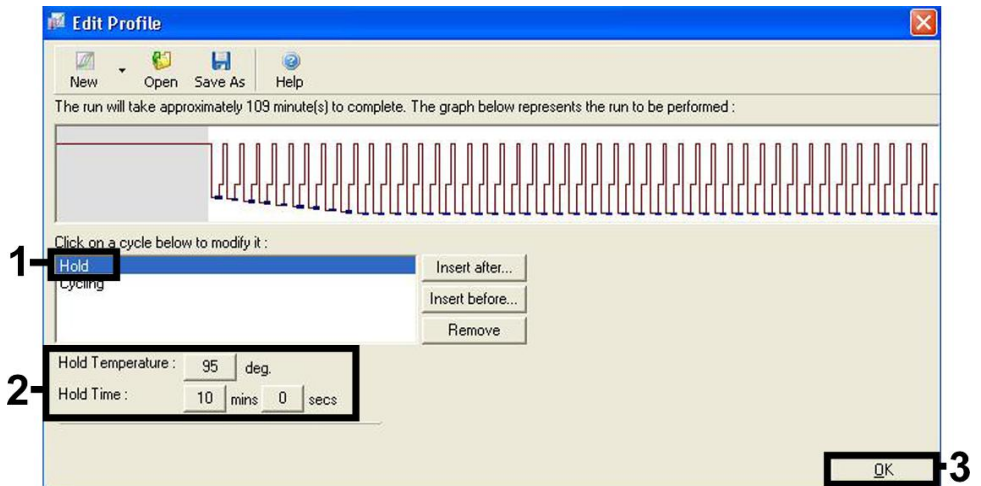


รูปท 2 การตั้งค่าปริมาตรของปฏิกิริยา PCR แลวดคลิก **Next (ถัดไป)**

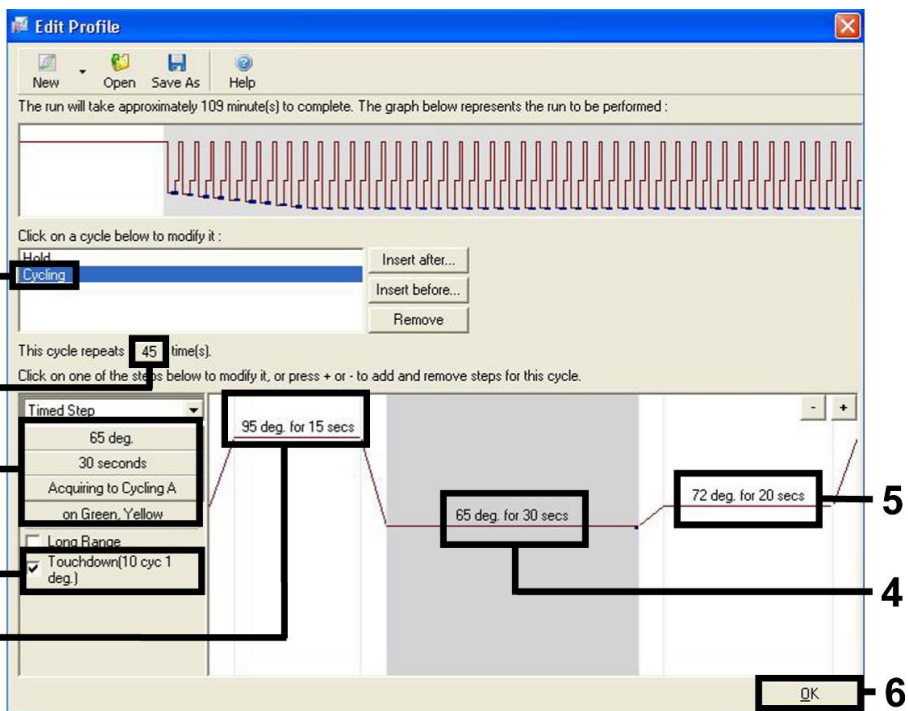
8. คลกทปม **Edit Profile (แก้ไขโปรไฟล์)** ในกล่องโต้ตอบ **New Run Wizard (ตัวช่วยสร้างการทางานใหม่)** ถดไป (รปท 3) และดงโปรไฟล์อณทมดงทดแสดงไวใน รปท 3 ถง รปท 5



รปท 3 การแก้ไขโปรไฟล์

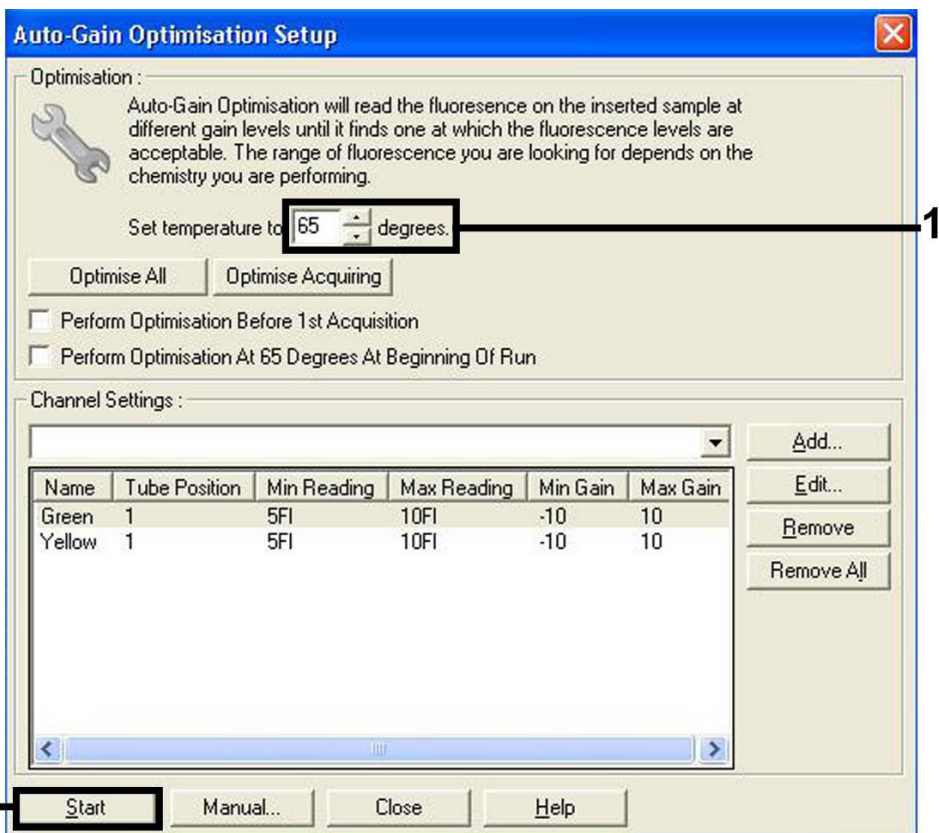


รปท 4 การกระदनเรมแรกของเจนไขมทเรมदनดวยความรณ



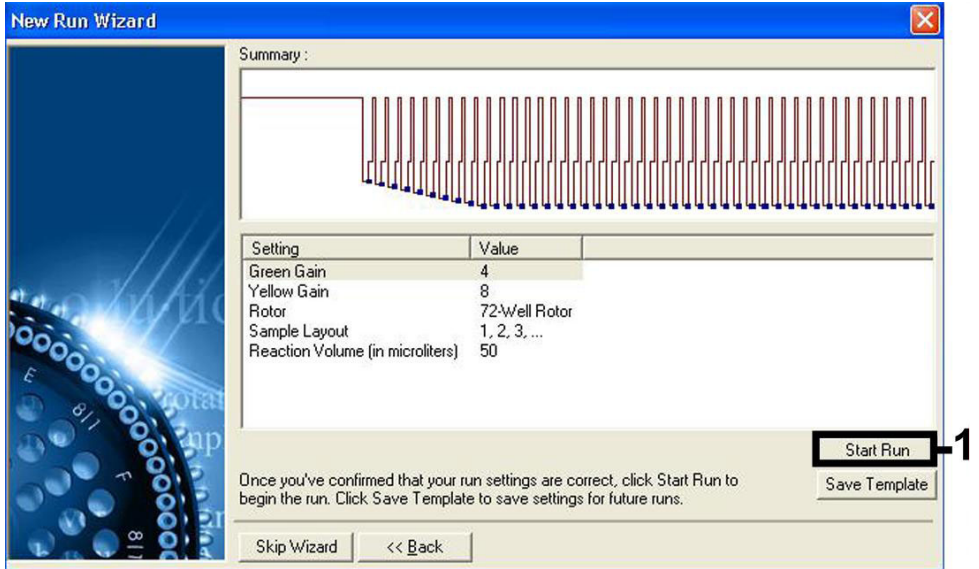
รูปที่ 5 การเพิ่มปริมาณ DNA ตรวจในแนใจาไดเปิดใช้การทำงานทชดานสำหรับ 10 รอบในขั้นตอนการอบอวน

9. ความเป็นตองกำหนดช่วงการตรวจหาของของสัญญาณฟลออเรสเซนซ์ตามความเข้มของฟลออเรสเซนซ์ในหลอด PCR คลกท **Gain Optimisation (การปรับให้เหมาะสม)** ในกล่องโต้ตอบ **New Run Wizard (ตัวช่วยสร้างการงานใหม่)** (ดู ภาพที่ 3, ในหน้าก่อน) เพื่เปิดกล่องโต้ตอบ **Auto-Gain Optimisation Setup (ตั้งค่าการปรับให้เหมาะสมอัตโนมัติ)** ตั้งค่าอุณหภูมิการปรับเทียบให้เป็ 65°C เพื่ให้ตรงกับอุณหภูมิการอบอวนของโปรแกรมการเพิ่มปริมาณ (รูปที่ 6, หน้าถัดไป)



รูปที่ 6 การปรับความไวของช่องฟลูออเรสเซนซ์

10. คาทไตซงถกกำหนดโดยการปรับเทียบของสัญญาณไตรบการบนทกโดยอดโนมดและไตแสดงรายการไวในหนาดางเมนสไตหายของกระบวนการตงโปรแกรม (รปท 7, หนาดไตไป) คลท **Start Run** (เรมการทางาน)



รปท 7 การเรมการทางาน

การแปลผล

การกำหนดปริมาณ

มีการปรับต่อสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณเทใหม่มาด้วย (CMV QS 1–4) เสมอเป็นตัวอย่าง ทวนการทำใหม่รสมาก่อนแล้ว และใช้ปริมาตร 20 µl เหมือนกันในการทำ PCR โดยตรง (ไม่ จำเป็นต่อมการสกัด) ในการสร้างเส้นกราฟมาตรฐานบนเครื่อง Rotor-Gene Q ควรใช้สารมาตรฐาน สำหรับการกำหนดปริมาณทั้ง 4 และกำหนดไว้ในกล่องโต้ตอบ **Edit Samples (แก้ไขตัวอย่าง)** ให้เป็นสารมาตรฐานที่มีความเข้มข้นระบุไว้ (ดูคู่มือการใช้งานของเครื่องมือที่เกี่ยวข้อง)

หมายเหตุ: เพื่อความแน่ใจว่าการกำหนดปริมาณแม่นยำ ขอแนะนำเป็นอย่างยิ่งให้เติมชุดควบคุม ภายในลงใน CMV RG Master และ CMV Mg-Sol ที่ใช้สำหรับสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ สำหรับการใช้งาน ให้เติมชุดควบคุมภายในลงใน CMV RG Master และ CMV Mg-Sol โดยตรงลงไป โดยขยายไว้ในขั้นตอน 2b ของเกณฑ์ (หน้า 15) และใช้สารผสมหลักสำหรับสารมาตรฐานสำหรับการ กำหนดปริมาณแต่ละอย่าง (CMV QS 1–4)

หมายเหตุ: มาตรฐานการกำหนดปริมาณจะกำหนดเป็น copies/µl ต้องนำสมการต่อไปมาใช้เพื่อ แปลงค่าที่กำหนดด้วยเส้นกราฟมาตรฐานเป็นหน่วย copies/ml ของวัสดุตัวอย่าง:

$$\text{ผล} \left(\frac{\text{copies}}{\text{ml}} \right) = \frac{\text{ผล}(\text{copies}/\mu\text{l}) \times \text{ปริมาตรการชะ} (\mu\text{l})}{\text{ปริมาตรตัวอย่าง} (\text{ml})}$$

โดยหลักการแล้วต้องป้อนปริมาตรตัวอย่างเริ่มต้นเขาในสมการข้างบน โดยจะต้องนำมาพิจารณาเมื่อ ปริมาตรตัวอย่างมีการเปลี่ยนแปลงก่อนที่จะทำการสกัดกรดนิวคลีอิก (เช่น การลดปริมาตรด้วยการ หมนเหวี่ยง หรือการเพิ่มปริมาตรด้วยการเติมเขาไปจนได้ปริมาตรตามต้องการสำหรับการแยก)

หมายเหตุ: มีการปรับเทียบสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณกับ มาตรฐานสากลสำหรับไซโตเม กะโลไวรัสในมนุษย์ครั้งที่ 1 (รหัส NIBSC: 09/162) ตามที่กำหนดไว้โดยองค์การอนามัยโลก (World Health Organization, WHO)

ในการแปลง copies/ml เป็น IU/ml จากการใช้ QIAamp DSP Virus Kit:

$$\text{WHO (IU/ml)} = 2.933 \times \text{artus CMV (copies/ml)}$$

หมายเหตุ: สำหรับกระแสนงานของ QIAamp ตัวอย่างที่ไดรรับการกำหนดปริมาณแล้วตองอยภายใน พสยเซงเสน QS 1 x 10¹ ถึง 1 x 10⁴ copies/µl การกำหนดปริมาณไม่สามารถทาให้เกิดความเซอมน ไดนอกพสยเสน

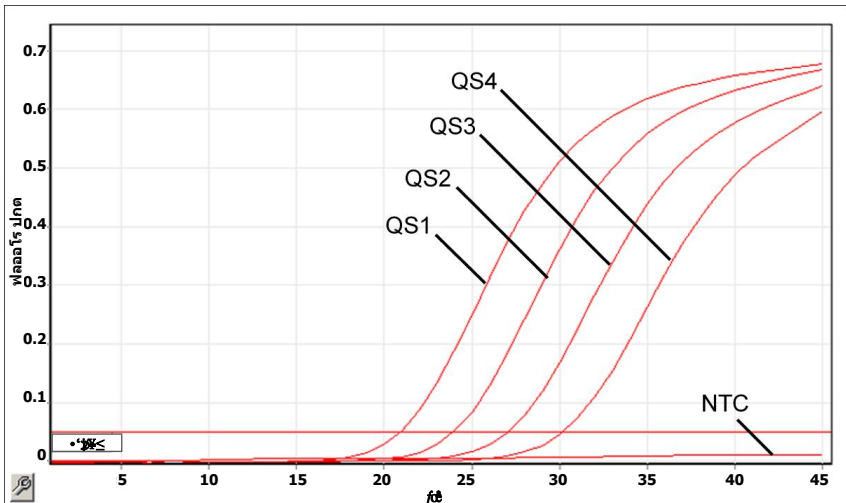
ในการแปลง copies/ml เป็น IU/ml จากการใช้ EZ1 DSP Virus Kit บนเครอง EZ1 Advanced XL:

$$\text{WHO (IU/ml)} = 0.794 \times \text{artus CMV (copies/ml)}$$

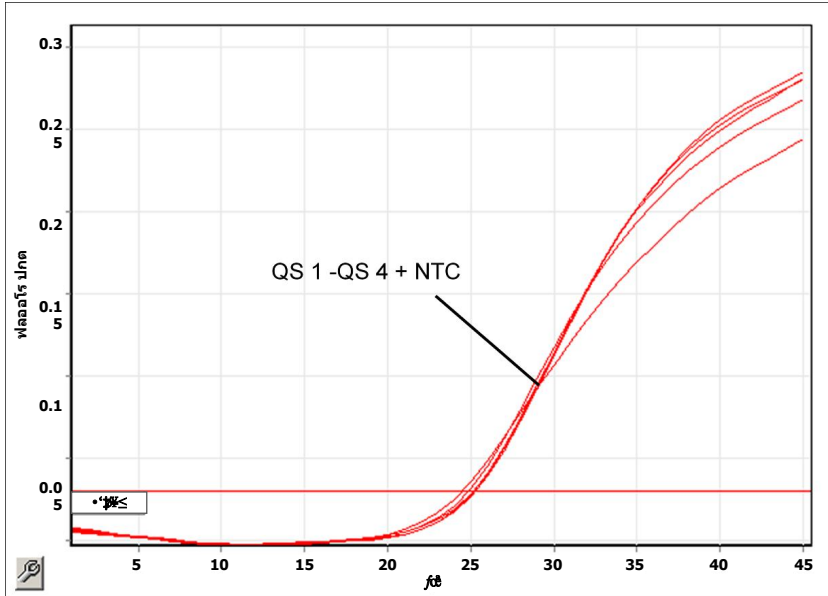
หมายเหตุ: สำหรับกระแสนงาน EZ1 ตัวอย่างที่ไดรรับการกำหนดปริมาณแล้วตองอยภายในพสยเซงเสน 3.16E+02 ถึง 1.00E+08 copies/ml การกำหนดปริมาณไม่สามารถทาให้เกิดความเซอมน ไดนอกพสยเสน

ผลลัพธ

มการแสดงตวอยางของปลุกฤษฎา PCR ทเปนบวกและเปนลบไวใน รปท 8 และ รปท 9, (หนาดไป)



รปท 8 การตรวจหาสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ (CMV QS 1–4) ในเซงสญกฏากฟลออเรสเซนเซง Cycling Green NTC: ไมมการควบคุมแมแบบ (เซดควบคุมทเปนลบ)



รูป 9 การตรวจหาชุดควบคุมภายใน (Internal Control, IC) ในของสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์ Cycling Yellow กับการเพิ่มปริมาณของสารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณในเวลาเดียวกัน (CMV QS 1-4) NTC: ไม่มีการควบคุมแม่แบบ (ชุดควบคุมที่เป็นลบ)

ผลการตรวจพบสัญญาณในช่องสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์ Cycling Green

ผลของการวิเคราะห์เป็นบวก: ในตัวอย่าง DNA ของ CMV

ในกรณี การตรวจพบสัญญาณในช่องสัญญาณ Cycling Yellow จะไม่จำเป็นเนื่องจาก DNA ของ CMV ที่มีความเข้มข้นของต้นสูง (สัญญาณเป็นบวกในช่องสัญญาณ Cycling Green) สามารถนำไปสู่สัญญาณฟลูออเรสเซนซ์หายไปหรือลดลงของชุดควบคุมภายในในช่องสัญญาณ Cycling Yellow (การแข่งขัน)

ไม่พบสัญญาณในช่องสัญญาณฟลูออเรสเซนซ์ Cycling Green ในขณะที่เดียวกัน สัญญาณจากชุดควบคุมภายในปรากฏขึ้นในช่องสัญญาณ Cycling Yellow

ในตัวอย่างไม่มี DNA ของ CMV ทดตรวจหาได้ ซึ่งสามารถพิจารณาได้ว่าผลเป็นลบ

ในกรณี PCR ของ CMV ให้ผลเป็นลบ สัญญาณของชุดควบคุมภายในที่ตรวจพบได้จะตัดความเป็นไปได้ของการยับยั้ง PCR ออกไป

ไม่มีการตรวจพบสัญญาณใดในช่องสัญญาณ Cycling Green หรือในช่องสัญญาณ Cycling Yellow

ไม่สามารถสรุปผลได้

สามารถดขอมลเกยวบทมาของความผิดพลาดและการแก้ปัญหาได้ใน
“แนวทางการแก้ไขปัญหา,” หน้า 41

การควบคุมคุณภาพ

ตามระบบการบริหารจัดการคุณภาพผ่านการรับรอง ISO ของ QIAGEN ได้มีการทดสอบ *artus* CMV RG PCR Kit แต่ละล็อตตามคุณลักษณะเฉพาะที่กำหนดไว้ล่วงหน้าเพื่อความมั่นใจในคุณภาพของผลิตภัณฑ์ความสม่ำเสมอ

ขอจากัด

นายาทงหมดใช้สำหรับการวินิจฉัยนอกร่างกายเท่านั้น

ผลใช้งานผลิตภัณฑ์ต้องเป็นบุคลากรที่ไดรับคำแนะนำหรือผ่านการฝึกอบรมเกี่ยวกับกระบวนการวินิจฉัยนอกร่างกายมาเป็นพิเศษเท่านั้น

ต้องปฏิบัติตามคู่มือการใช้งานเครื่องมืออย่างเคร่งครัดเพื่อให้ได้ผล PCR ทดทดสอบ

ต้องใส่ใจในเรื่องวันหมดอายุที่พิมพ์บนกล่องและฉลากของส่วนประกอบทั้งหมด ห้ามใช้ส่วนประกอบที่หมดอายุแล้ว

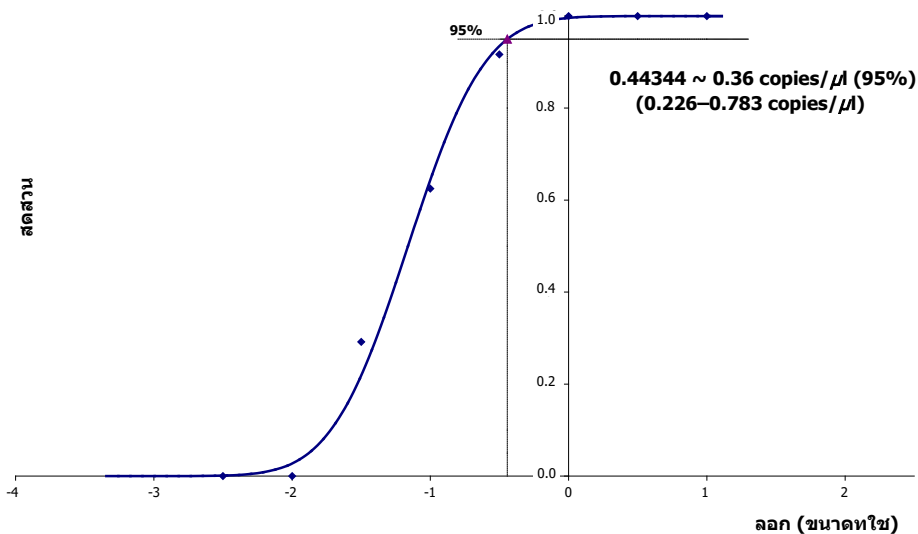
แม้ว่าจะเกิดเช่นใดยาก แต่การกลายพันธุ์ภายในบริเวณที่การสังวนอย่างสงของจีโนมไวรัสที่กลคลุมด้วยไฟรเมอร์และ/หรือโพรบของชุดปกรณอาจสงผลให้การกำหนดปริมาณต่ำกว่าความเป็นจริงหรือเกิดความล้มเหลวในการตรวจหาไวรัสในกรณีเหล่านี้ ความใช้ได้และสมรรถนะของการออกแบบการวิเคราะห์ปริมาณจะได้รับการปรับปรุงเป็นระยะสม่ำเสมอ

คุณลักษณะสมรรถนะ

ความไวเชิงวเคราะห์

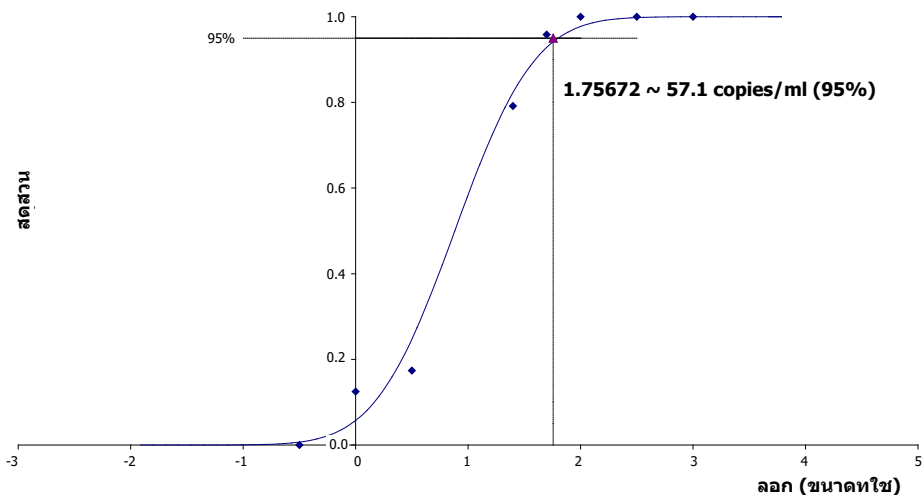
ผลการประเมินขีดจำกัดในการตรวจพบเชิงวเคราะห์ รวมทั้งขีดจำกัดในการตรวจพบเชิงวเคราะห์โดยคานงถการทาไหบรสท (ขีดจำกัดความไว) ของ *artus* CMV RG PCR Kit ผลการกำหนดขีดจำกัดในการตรวจพบเชิงวเคราะห์โดยคานงถการทาไหบรสทโดยใช้ส่งตรวจทางคลนภทผล CMV เปนบวกรวมบวธการสกตแบบหนง ในทางกลบกน ผลการกำหนดขีดจำกัดในการตรวจพบเชิงวเคราะห์จากการสกตทเลอกไวโดยอสรดวยการใช DNA ของ CMV ทรความเขมชนแลว

ในการกำหนดความไวเชิงวเคราะห์ของ *artus* CMV RG PCR Kit ได้มีการจัดชุดเจองางของ DNA ทเปนจโนมของ CMV จาก 10 ถนคาโนมนอล 0.00316 copies/μl และทาการวเคราะห์ดวยเครอง Rotor-Gene รวมกบ *artus* CMV RG PCR Kit ดาเนนการทดสอบกบชดททาชากน 8 ชดในวทแตกตางกนไป 3 วัน ผลลพธจะกำหนดจากการวเคราะห์ Probit ภาพประกอบแบบกราฟกของการวเคราะห์ Probit บน Rotor-Gene 6000 แสดงไวในรูปท 10 (หนากดไป) ขีดจำกัดของการตรวจพบเชิงวเคราะห์ของ *artus* CMV RG PCR Kit ในการใชรวมกบ Rotor-Gene Q MDx/Q/6000 และ Rotor-Gene 3000 คอ 0.36 copies/μl ($p = 0.05$) และ 0.24 copies/μl ($p = 0.05$) ตามลาดบ ชงหมายควมวามความนาจะเปน 95% ทจะมการตรวจพบไดท 0.36 copies/μl ทรอ 0.24 copies/μl



รูปที่ 10 การวิเคราะห์ Probit: CMV (Rotor-Gene 6000) ความไวเชิงวิเคราะห์ของ *artus* CMV RG PCR Kit บน Rotor-Gene 6000

มีการกำหนดความไวเชิงวิเคราะห์โดยคานงการทาไหมรสถ (QIAamp DSP Virus Kit) ของ *artus* CMV RG PCR Kit บนเครื่อง Rotor-Gene โดยการใชชดการเจอจางของวสดไวรัส CMV จาก 1000 ลงคาโนมอล 0.316 copies/ml CMV ทเตมไวในสงสงตรวพลาสมาทางคลนท สงสงตรวเหลานถกนาไปสกต DNA โดยใช QIAamp DSP Virus Kit (ปรมาตรการสกต: 0.5 ml, ปรมาตรการชะ: 60 μl) แดละชดการเจอจางจากทงทมด 8 ชด ไตรบการวเคราะหโดย *artus* CMV RG PCR Kit ในวณฑแตกตางกน 3 วนกบชดทมการทาชาอก 8 ชด ผลลพทจะกาหนดจากการวเคราะห Probit ภาพประกอบแบบกราฟกของการวเคราะห Probit ไดแสดงไวใน รูปที่ 11 (หนาทดไป) ชดจากดการตรวจขบเชิงวเคราะหโดยคานงการทาไหมรสถของ *artus* CMV RG PCR Kit รวมกบ Rotor-Gene 3000 เทากบ 57.1 copies/ml ($p = 0.05$) ชงหมายความวามความนาจะเปน 95% ท 57.1 copies/ml จะถดตรวจขบได



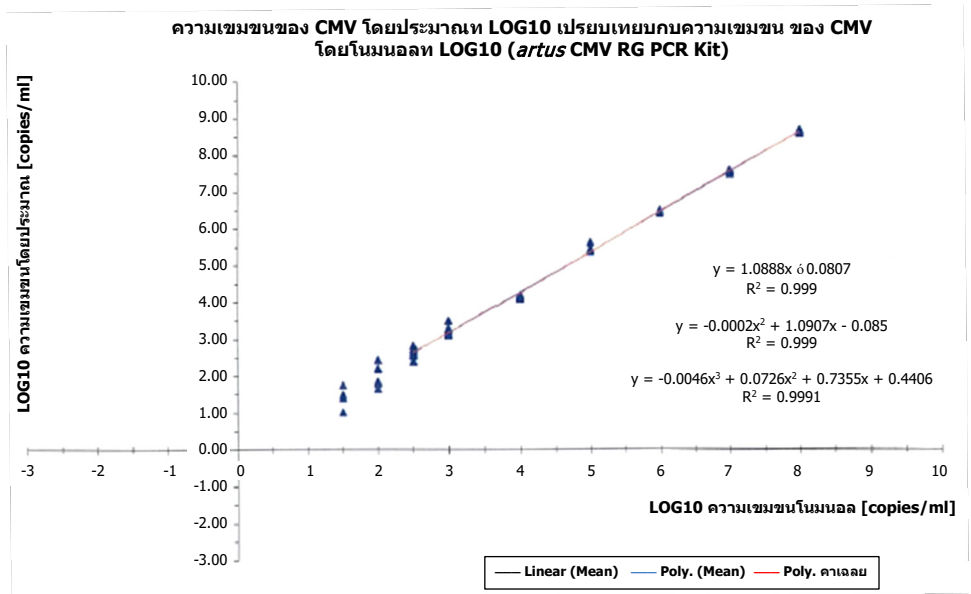
รูปที่ 11 การวิเคราะห์ Probit: CMV (Rotor-Gene 3000) ความไวเชิงวิเคราะห์โดยคานงการทาไหมรสถ (QIAamp DSP Virus Kit, QIAGEN) ของ artus CMV RG PCR Kit บน Rotor-Gene 3000

ความไวเชิงวิเคราะห์โดยคานงการทาไหมรสถด้วย EZ1 DSP Virus Kit (ปริมาตรการสกัด: 0.4 ml, ปริมาตรการชะ: 60 µl) ด้วยการใช้เครื่อง EZ1 Advanced XL ของ artus CMV RG PCR Kit บน Rotor-Gene 6000 เท่ากับ 68.75 copies/ml ($p = 0.05$) ซึ่งหมายความว่าความไวจะเป็น 95% ที่ 68.75 copies/ml จะกตรวจพบได้

พสัยเชิงเส้น

พสัยเชิงเส้นทพจรณาในการทาไหมรสถด้วย EZ1 DSP Virus Kit (ปริมาตรการสกัด: 0.4ml, ปริมาตรการชะ: 60 µl) ด้วยการใช้เครื่อง EZ1 Advanced XL ได้มีการกำหนดโดยการทดสอบสำเนาของ วดสไวรศ CMV 4 ถง 6 ชดในชดการเจอจางจาก $3.16E+01$ ถง $1.00E+08$ copies/ml

ภาพประกอบแบบกราฟฟกของการวิเคราะห์ Probit ได้แสดงไว้ใน รูปที่ 12 (หน้าถัดไป)



รูปที่ 12 การถดถอย Polynomial ของชุดขอมลของ *artus* CMV RG PCR Kit โดยคานงการทาไพрсหทธ (EZ1 DSP Virus Kit) บนเครื่อง EZ1 Advanced XL รวมทั้งแบบจำลองการถดถอยแบบเป็นเส้นตรง แบบควอดรติก และแบบควบ

พลยเชิงเส้นของ *artus* CMV RG PCR Kit โดยคานงการทาไพрсหทธด้วย EZ1 DSP Virus Kit (ปริมาตรการสกัด: 0.4ml, ปริมาตรการชะ: 60µl) จากการใช้เครื่อง EZ1 Advanced XL เทกบ 3.16E+02 to 1.00E+08 copies/ml

หมายเหตุ: พลยเชิงเส้นของ *artus* CMV RG PCR Kit โดยคานงการทาไพрсหทธด้วย QIAamp DSP Virus Kit (ปริมาตรการสกัด: 0.4 ml, ปริมาตรการชะ: 60 µl), เป็น 1.00E+01 ถึง 1.00E+04 copies/µl

ความจาเพาะ

ไดมการสรางความม่นใจในความจาเพาะของ *artus* CMV RG PCR Kit เป็นสงสาคัญทสดประการแรก โดยการเลอกไพрсหทธและไพрсหทธตาง ๆ รวมถึงการเลอกงอนไขการเกดปฏกรยาทเขมงวด ไพрсหทธและไพрсหทธเหล่านไดรบการตรวสอบเพอหาความเหมอนกนทอาจเป็นไปได้กบลาดบพนธกรรททงหมด ทมการดพมฟวในธนาการย่นดวยการวเคราะหเปรยบเทียบลาดบ จงทาใหม่นใจไดถงความสามารถในการตรวจบบสายพนธทเกยวของไดมทงหมด

ยังไปยาวนาน ความจำเพาะในไตรบการพสนยณนจากตัวอย่างพลาสมาทเป็นลบต่อ CMV ทแตกต่าง
 100 ตัวอย่าง โดยมี 99 ตัวอย่างจากตัวอย่างเหล่านี้ไม่ก่อให้เกิดสัญญาณใดๆ กับไพรเมอร์และ
 ไพรบทจาเพาะต่อ CMV ซึ่งรวมอยู่ใน CMV RG Master

หมายเหตุ: ตัวอย่าง 1 ตัวอย่างทก่อให้เกิดสัญญาณในไพรเมอร์และไพรบทจาเพาะต่อ CMV ซึ่งได้ผล
 ตรวจ CMV เป็นบวกด้วยใน *artus* CMV LC และ TM RG PCR Kits กว่าจะได้ผลบวก ความจำเพาะ
 สดทายอ้างอิงจากการทดสอบตัวอย่างโดยธรรมชาติจากคน 100 คน ไตรบการยณนความถูกต้องเป็น
 99.00% (99/100)

ปฏิกรยาขามทอาจเกิดขนใดของ *artus* CMV RG PCR Kit ไตรบการทดสอบโดยไขกลมควบคุม ท
 แสดงไว้ในตารางท 5 ไม่พบปฏิกรยาในจลขพกอโรคททาการทดสอบ ไม่พบปฏิกรยา-ขามในการตด
 เชอแบบผสม

ตารางท 5 การตรวจสอบความจำเพาะของชุดปกรณกบจลขพกอโรคทอาจเกิดปฏิกรยาขาม

กลมควบคุม	CMV (Cycling Green หรือ Cycling A.FAM)	ชุดควบคุมภายใน (Cycling Yellow หรือ Cycling A.JOE)
เชอไวรัสเรมในมนษย 1 (Herpes simplex virus 1)	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 2 (Herpes simplex virus 2)	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 3 (Varicella-zoster virus)	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 4 (Epstein-Barr virus)	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 6A	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 6B	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 7	—	+
เชอไวรัสเรมในมนษย 8 (Kaposi's sarcoma-associated herpesvirus)	—	+
ไวรัสตบอเสบ เอ	—	+
ไวรัสตบอเสบ บ	—	+
ไวรัสตบอเสบ ซ	—	+

(มตอในหนาคดไป)

ตารางท 5 (ต่อจากหน้าก่อน)

กลุมควบคุม	CMV (Cycling Green หรือ Cycling A.FAM)	ชุดควบคุมภายใน (Cycling Yellow หรือ Cycling A.JOE)
ไวรัสกลุ่มควบคุมบกพร่องในมนุษย์ 1	—	+
ไวรัสลัดเมย T เซลล์ในมนุษย์ 1	—	+
ไวรัสลัดเมย T เซลล์ในมนุษย์ 2	—	+
ไวรัสเวสต์ไนล	—	+
เอนเทอโรไวรัส	—	+
พาร์โวไวรัส B19	—	+

ความเที่ยง

ขอมูลความเที่ยงของ *artus* CMV RG PCR Kit ถูกเก็บรวบรวมด้วยการใช้เครื่อง Rotor-Gene และทำให้สามารถกำหนดความแปรปรวนรวมของการวิเคราะห์ปริมาณได้ ความแปรปรวนรวมประกอบด้วย ความผันแปรภายใน-การวิเคราะห์ปริมาณตรงเดยวกัน (ความผันแปรของผลของตัวอย่างมากกว่าหนึ่งตัวอย่างซึ่งมีความเข้มข้นเท่ากันภายใต้การทดลองครั้งหนึ่ง), ความผันแปรระหว่าง-การวิเคราะห์ปริมาณ (ความผันแปรของผลของตัวอย่างมากกว่าหนึ่งตัวอย่างซึ่งได้จากอุปกรณ์ต่างชนิดกันเป็นแบบเดยวกันโดยมีผลปฏิบัติงานต่างกันในห้องปฏิบัติการเดยวกัน) และความผันแปร-ระหว่างชุด (ความผันแปรของผลมากกว่าหนึ่งคาสของการวิเคราะห์ปริมาณที่ใช้ชุดทดสอบต่างชุดกัน) ขอมูลที่ได้จะถูกนำไปใช้เพื่อกำหนดส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ความแปรปรวนและสมประสพทความผันแปรของ PCR ของ จลชีพก่อโรคจำเพาะและชุดควบคุมภายใน PCR

มีการเก็บรวบรวมขอมูลความเที่ยงของ *artus* CMV RG PCR Kit โดยใช้สารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณทความเข้มข้นดาสด (QS 4; 10 copies/µl) ทาการทดสอบบชุดสำเนา 8 ชุด มีการคำนวณขอมูลความเที่ยงโดยองตามค่า C_t ของเส้นกราฟการเพิ่มปริมาณ (C_t: รอบคาเกณฑ์, ๑ ตารางท 6, หนาด๑ไป) นอกจากน ยังมีการกำหนดขอมูลความเที่ยงสำหรับผลเชิงปริมาณในหน่วย copies/µl โดยใช้ค่า C_t ทตรงน (๑ ตารางท 7, หนาด๑ไป) จากผลเหล่าน การกระจายทางสถิตโดยรวมของตัวอย่าง

ใดๆ หมายความว่าความเข้มข้นของไวรัสจะเป็น 1.21% (C_T) หรือ 14.38% (ความเข้มข้น) และ 1.93% (C_T) สำหรับการตรวจพบของชุดควบคุมภายใน ค่าเหล่านี้จะอิงตามยอดรวมของค่าเดียวทั้งหมดของความผันแปรตามการกำหนดไวแล้ว

ตารางที่ 6 ขอมูลความเที่ยงของตาม ค่า C_T

	ค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐาน	ความแปรปรวน	สมประสิทธิความผันแปร (%)
ความผันแปรภายในการวิเคราะห์ปริมาณตรง เดยวกัน: CMV QS 4	0.17	0.03	0.57
ความผันแปรภายในการวิเคราะห์ปริมาณตรง เดยวกัน: ชุดควบคุมภายใน	0.31	0.10	1.16
ความผันแปรระหว่างการวิเคราะห์ปริมาณ: CMV QS 4	0.38	0.14	1.27
ความผันแปรระหว่างการวิเคราะห์ปริมาณ: ชุด ควบคุมภายใน	0.47	0.22	1.77
ความผันแปรระหว่างชุด: CMV QS 4	0.33	0.11	1.10
ความผันแปรระหว่างชุด: ชุดควบคุมภายใน	0.53	0.28	2.02
ความแปรปรวนรวม: CMV QS 4	0.36	0.13	1.21
ความแปรปรวนรวม: ชุดควบคุมภายใน	0.51	0.26	1.93

ตารางที่ 7 ขอมูลความเที่ยง ของตามผลเชิงปริมาณ (ในหน่วย copies/µl)

	ค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐาน	ความแปรปรวน	สมประสิทธิความผันแปร (%)
ความผันแปรภายในการวิเคราะห์ปริมาณตรง เดยวกัน: CMV QS 4	1.34	1.80	13.30
ความผันแปรระหว่างการวิเคราะห์ปริมาณ: CMV QS 4	1.54	2.38	15.25
ความผันแปรระหว่างชุด: CMV QS 4	1.46	2.12	14.41
ความแปรปรวนรวม: CMV QS 4	1.45	2.11	14.38

สารรวมกวน

มีการใส่ DNA ของ CMV ลงในพลาสติกเป็นลบในระบบการเก็บเลือดทอมอยในหลอดลวดที่แตกต่างกันซึ่งมีการรายงานความเข้มข้นทาคานวนโค (copies/ml, ค่าเฉลี่ย C_T , ค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐาน, ความแปรปรวน, และ CV% ในตารางที่ 8 ค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐานและสมประสิทธิ์ความผันแปรอยู่ในขอบเขต 5% และดงนงจอยในพิสัยความคลาดเคลื่อนที่ยอมรับได้ไม่ผลกระทบบนยาสาคัญต่อ PCR เนื่องจากมีการชบออกสารหลากหลายอย่าง

ตารางที่ 8 ขอมลระบบการเก็บเลือดในหลอดลวดและสารต้านการแข็งตัวของเลือด

สาร	ความเข้มข้น (copies/ml)	C_T ค่าเฉลี่ย	C_T ค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐาน	C_T ความแปรปรวน	C_T CV (%)
โพลีเอทิลีน EDTA, Becton Dickinson®	399.60	31.06	0.11	0.01	0.36
โพลีเอทิลีน EDTA, Sarstedt	350.10	31.26	0.30	0.09	0.97
โพลีเอทิลีน EDTA, Greiner Bio-One®	285.00	31.58	0.50	0.25	1.58
โพลีเอทิลีน EDTA, Springe (อ้างอิง)	310.40	31.40	0.16	0.03	0.52
โพลีเอทิลีน EDTA, Sarstedt (อ้างอิง)	487.20	30.80	0.14	0.02	0.47
โพลีเอทิลีน EDTA (การดงครรภ)	423.30	33.2	0.26	0.07	0.79

มีการใส่สารจากร่างกาย (ตารางที่ 9, หนกตไป) ลงในตัวอย่างพลาสติก EDTA ซึ่ง CMV เป็นบวกที่ $3 \times LOD$ และ $10 \times LOD$ มีการตรวจพบในตัวอย่างทั้งหมดเป็นผลสำเร็จ และไม่พบวามการรบกวนใดๆ ในตัวอย่างที่มสารขบงจากร่างกาย (บลรบน, ฮโมโกลบน, ไตรกลเซอไรด์, และอลบม) ในระดับสูง

ตารางที่ 9 ผ่านการทดสอบสารภายนอก

สารรบกวน	ความเข้มข้นของสารรบกวน
บลรบน	30 mg/dl
ฮโมโกลบิน	2 g/dl
ไตรกลเซอไรด์	1 g/dl
อลบมัน	6 g/dl

ผลการทดสอบยาทไขกนทวไปในสภาวะการปลกถยอวยวะ ทรดบ 3x ของความเข้มข้นสูงสุดเจียบพลนหลงจากการรกกษาโดยไขยา ตามคานะนาใน CLSI® Guideline EP07-A2 (11) (ดตารางท 10) มการใส่สารเหลานแต่ละชนิดลงในดวอยางทงทม CMV-ลบ และ CMV-บวก ซงผานการทดสอบในชดทซากน 4 ชด

พววาสารนอกรงกายทไดรบการทดสอบทงหมดไมมผลอยางมณยสาคญดอสมรรถนะของ *artus* CMV RG PCR Kit

ตารางที่ 10 รายการของยาทไดรบการทดสอบในฐานะสารนอกรงกาย

สารรบกวน	ความเข้มข้นในการทดสอบ
ยาปฏิชีวนะ	
ซลฟามะรอกซาโซล	200 mg/l
ไดรเมโทพรม	5.2 mg/l
Claforan® (เซโฟแทกซม)	1 g/l
Tazobac® (ไปเปอรากลลน+ทาโซแบกแทม)	ไปเปอรากลลน: 1 g/l ทาโซแบกแทม: 125 mg/l
โทคารซลลน	1 g/l
Augmentin® (อะมอกซซลลน + กรดคลาวลานก)	อะมอกซซลลน: 125 mg/l กรดคลาวลานก: 25 mg/l
แวนโคมยชน	125 mg/l
ยาดานเขอร่า	
ฟลโคนาโซล	1 mg/l
ยากดกมคมกน	
ราพามยชน	100 mg/l
มยโคฟโนเลดโซเดยม	80 mg/l

ความทนทาน

การทดสอบความทนทานช่วยให้สามารถกำหนดอัตราความล้มเหลวรวมของ *artus CMV RG PCR Kit* ในการใส่ CMV ลงในตัวอย่างพลาสมาที่เป็นลบต่อ CMV 100 ตัวอย่าง ทดความเข้มข้นสุดท้าย 170 copies/ml (ความเข้มข้นเป็นสามเท่าของขีดจำกัดความไวเชิงวิเคราะห์โดยประมาณ) หลังจากการสกัดโดยใช้ QIAamp DSP Virus Kit ตัวอย่างเหล่านี้ได้รับการวิเคราะห์ด้วย *artus CMV RG PCR Kit* สำหรับตัวอย่าง CMV ทั้งหมด อัตราความล้มเหลวเป็น 0% นอกจากนี้ ความทนทานของชุดควบคุมภายในได้รับการประเมินด้วยการทำให้บริสุทธิ์และการวิเคราะห์ตัวอย่างพลาสมา CMV-เป็นลบ 100 ตัวอย่าง ดังนั้น ความทนทานของ *artus CMV RG PCR Kit* เป็น $\geq 99\%$

ความสามารถในการทำซ้ำ

ขอมูลความสามารถในการทำซ้ำช่วยให้สามารถประเมินสมรรถนะตามปกติของ *artus CMV RG PCR Kit* รวมถึงสามารถใช้เปรียบเทียบประสิทธิภาพกับผลิตภัณฑ์อื่นๆ ขอมูลเหล่านี้ได้จากการเข้าร่วมในโปรแกรมประสิทธิภาพการตรวจวินิจฉัย

นอกจากการเข้าร่วมในโปรแกรมประสิทธิภาพการตรวจวินิจฉัยแล้ว ยังมีการทดสอบ CMV Panel ทมเชอ 10 แบบ (ตารางที่ 11) ผ่านทางห้องปฏิบัติการภายนอก 3 แห่ง โดยใช้ EZ1 DSP Virus Kit บนเครื่อง EZ1 Advanced XL เพื่อดำเนินการตรวจวิเคราะห์ และใช้ *artus RG PCR Kit* เพื่อดำเนินการวิเคราะห์ DNA

ตารางที่ 11 สรปรายการเชอใน CMV Panel

จำนวน Panel (ชนิดของเชอใน Panel)	เชอใน Panel	ผลการละลาย
1001 (1)	เป็นลบ	กลมเป็นลบ 1
1002 (1)	เป็นลบ	กลมเป็นลบ 2
1003 (2)	เป็นลบสง	เป็นบวก 50%
1004 (2)	เป็นลบสง	เป็นบวก 50%
1005 (3)	เป็นบวกดา	200 copies/ml
1006 (3)	เป็นบวกดา	200 copies/ml
1007 (4)	เป็นบวกปานกลาง	2,000 copies/ml
1008 (4)	เป็นบวกปานกลาง	2,000 copies/ml
1009 (5)	เป็นบวกสง	200,000 copies/ml
1010 (5)	เป็นบวกสง	200,000 copies/ml

มีการทดสอบ Panel ทมเชอ 10 แบบด้วยการตพลเคชน โดยใชผปลูกบตงานทแตกตางกน 2 คนในแต ละวนเปนเวลานาน 6 วน ณ สถานททดสอบแต่ละแหง โดยใชชชตนายา 3 ลอด ตงนจนงม 20 ตวอยาง คณตวอยผปลูกบตงาน 2 คน นาน 6 วน ในหองปลูกบตการ 3 แหง คคเปนคะแนนขอมล 720 คะแนน

พบวาความสามารถในการหาขารวมของการทดสอบ *artus* CMV RGQ MDx อยท $\leq 12\%$ CV สําหรับ ตวอยางทมความเขมขนระหวาง 200 copies/ml และ 200,000 copies/ml (ตารางท 12)

ตารางท 12 สรภาพรวม (เชอใน Panel แต่ละชนด) – คาเฉลยจากการสงเกด

Panel_member_type	จนวน ของการ สงเกด	คาเฉลย	คามธยฐาน	คาความ เบงเบน มาตรฐาน	CV เปนคา รอยละ	คานอยทสด
1	144	0.02	0.00	0.158	849.84	0.00
2	144	0.68	0.83	0.630	92.19	-0.10
3	144	1.91	1.95	0.226	11.83	0.98
4	144	2.96	2.96	0.168	5.68	2.16
5	144	5.03	5.03	0.091	1.80	4.75

สรภาพรวมของความแปรปรวนเปนรอยละและคาความเบงเบนมาตรฐานสําหรับคา \log_{10} IU/ml สําหรับ Panel ทง 5 แต่ละ Panel ครอบคลมทงลอด, สถานททดสอบ, ผปลูกบตงาน, วนทตรวจ, **ระหวางการทงาน,** และภายในการทดสอบทแสดงใน ตารางท 13 (ขนาดไป)

ตารางที่ 13 สรุปภาพรวมความแปรปรวนและค่าความเบี่ยงเบนมาตรฐาน

ตัวอย่าง	1	2	3	4	5	
ชนิดตัวอย่าง	เป็นลบ	เป็นลบสูง	เป็นบวกต่ำ	เป็นบวกปานกลาง	เป็นบวกสูง	
ค่าเฉลี่ยทางเกด log ₁₀ IU/ml	0.02	0.68	1.91	2.96	5.03	
จำนวนของการทดสอบ	144	144	144	144	144	
ค่าหาค	% ความแปรปรวน ความเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.)					
องค์ประกอบ ความ แปรปรวน	ลด	0 0	3.10 0.113	0 0	0 0	3.00 0.016
	สถานททา การทดสอบ	0 0	0 0	0 0	0.90 0.016	0 0
	ผูกพันงาน	4.3 0.033	4.6 0.136	0 0	18.8 0.074	15.4 0.037
	วน	0 0	0 0	8.60 0.067	6.00 0.042	48.10 0.065
	ระหว่างกา รทดสอบ	0 0	0 0	4.40 0.048	10.90 0.057	7.90 0.026
	ภายในกา รทดสอบ	95.7 0.155	92.3 0.611	87 0.212	63.40 0.136	25.60 0.048
	รวม	100 0.158	100 0.635	100 0.227	100 0.171	100 0.094

การประเมินเชิงวนจฉาย

มการประเมิน *artus* CMV RG PCR Kit ในการศึกษาเปรียบเทยมการทดสอบ *artus* CMV RG PCR Kit กับ COBAS® AMPLICOR® CMV MONITOR® Test ตัวอย่างพลาสมาทม EDTA ทางคลนทงแบบยอนหลงและไปซางหนารวม 156 ตัวอย่างถกนามาวเคราะห์ ตัวอย่างส่งส่งตรวจทงหมดนไดผานการวเคราะห์วาเป็นบวกหรือเป็นลบมากอนแล้วโดยใช่ COBAS AMPLICOR CMV MONITOR สาหรบการวนจฉายเป็นประจา

DNA ของ CMV สำหรับการทดสอบ *artus* CMV RG PCR Kit ถักแยกออกมาโดยใช้ QIAamp DSP Virus Kit พร้อมทั้งการเติมชุดควบคุมภายในของ *artus* CMV RG PCR Kit ลงในส่วนที่แยกออกมา และดำเนินการวิเคราะห์บน Rotor-Gene 3000 ดำเนินการกับส่งส่งตรวจสำหรับ COBAS AMPLICOR CMV MONITOR Test และทำการวิเคราะห์ตามคำแนะนำของบริษัทผลผลิตให้ไว้ในใบแทรกผลผลิต

ตัวอย่างทั้งหมด 11 ตัวอย่างที่ไต่อผลเป็นบวกจากการทดสอบด้วย COBAS AMPLICOR CMV MONITOR Test ให้ผลเป็นบวกจากการทดสอบด้วย *artus* CMV RG PCR Kit เช่นกัน จากจำนวนตัวอย่าง 145 ตัวอย่างที่ไต่อผลเป็นลบจากการทดสอบด้วย COBAS AMPLICOR CMV MONITOR Test มี 123 ตัวอย่างที่ไต่อผลเป็นลบจากการทดสอบด้วย *artus* CMV RG PCR Kit ไต่อผลที่ไม่สอดคล้องกันจากตัวอย่าง 22 ตัวอย่าง (ตารางที่ 14)

ตารางที่ 14 ผลของการศึกษาการสอบทวนเปรียบเทียบ

		การทดสอบ COBAS AMPLICOR CMV MONITOR Test		
		+	-	รวม
<i>artus</i> CMV RG PCR Kit	+	11	22	33
	-	0	123	123

หากใช้ผลของ COBAS AMPLICOR CMV MONITOR Test เป็นตัวอ้างอิง ความไวทางการวินิจฉัยของตัวอย่างทั้งหมดของ *artus* CMV RG PCR Kit เป็น 100% และความจำเพาะทางการวินิจฉัยเป็น 84.8%

การทดสอบเพิ่มเติมกับตัวอย่างที่ให้ผลไม่สอดคล้องกัน 22 ตัวอย่างนั้นยืนยันผลของ *artus* PCR Kit ดึงนงสนนฐานได้ว่าเกิดความคลาดเคลื่อนจากความไวสูงกว่าของ *artus* CMV RG PCR Kit

เอกสารอ้างอิง

1. Plosa E.J., Esbenshade J.C., Fuller M.P., and Weitkamp J.H. (2012). Cytomegalovirus Infection. *Pediatr. Rev.* **33**, 156-163.
2. Furui Y., Satake M., Hoshi Y., Uchida S., Suzuki K., and Tadokoro K. (2013). Cytomegalovirus (CMV) seroprevalance in Japanese blood donors and high detection frequency of CMV DNA in elderly donors. *Transfusion.* **53**, 2190-2197.
3. Atabani, S.F., et al. (2012). Cytomegalovirus replication kinetics in solid organ transplant recipients managed by preemptive therapy. *Am. J. Transplant.* **12**, 2457-2464.
4. Enders G., Daiminger A., Bäder U., Exler S., and Enders M. (2011). Intrauterine transmission and clinical outcome of 248 pregnancies with primary cytomegalovirus infection in relation to gestational age. *J. Clin. Virol.* **52**, 244-246.
5. Kotton, C.N., et al. (2018). The Third International Consensus Guidelines on the Management of Cytomegalovirus in Solid-organ Transplantation. *Transplantation.* **102**, 900-931.
6. Lancini D, Faddy H.M., Flower R., and Hogan C. (2014). Cytomegalovirus disease in immunocompetent adults. *Med. J. Aust.* **201**, 578-580.
7. Eddleston M, Peacock S, Juniper M, and Warrell DA. (1997). Severe cytomegalovirus infection in immunocompetent patients. *Clin. Infect. Dis.* **24**, 52-56.
8. Mackay, I.M. (2004). Real-time PCR in the microbiology laboratory. *Clin. Microbiol. Infect.* **10**, 190-212.
9. Nesbitt S.E., Cook L., Jerome K.R. (2004). Cytomegalovirus quantitation by real-time PCR is unaffected by delayed separation of plasma from whole blood. **42**, 1296-1297.
10. Abdul-Ali D., Kraft C.S., Ingersoll J., Frempong M., Caliendo A.M. (2011). Cytomegalovirus DNA stability in EDTA Anti-Coagulated Whole Blood and Plasma Samples. *J. Clin. Virol.* **52**, 222-224
11. Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). (2005). Interference Testing in Clinical Chemistry: Approved Guideline – Second Edition. CLSI Document EP07-A2. Wayne, PA: Clinical and Laboratory Standards Institute (formerly NCCLS).

แนวทางการแก้ไขปัญหา

แนวทางการแก้ไขปัญหาอาจช่วยแก้ปัญหาที่อาจเกิดขึ้น สำหรับขอมลเพิ่มเติม โปรดดูหน้าคำถามที่พบบ่อยที่ศูนย์ให้การสนับสนุนด้านเทคนิค: www.qiagen.com/FAQ/FAQList.aspx

ข้อควรระวังและขอแนะนำ

ไม่มียูนิคอนแทกซ์ควบคุมที่เป็นบวก (CMV QS 1–4) ในของสัญญาณฟลูออเรสเซนต์ Cycling Green

- | | |
|--|---|
| ก) ของสัญญาณฟลูออเรสเซนต์เลือกไว้สำหรับการวิเคราะห์ขอมล PCR ไม่สอดคล้องตามเกณฑ์ | สำหรับการวิเคราะห์ขอมล ให้เลือกของสัญญาณฟลูออเรสเซนต์ Cycling Green สำหรับการทา CMV PCR ช่วงวิเคราะห์และของสัญญาณฟลูออเรสเซนต์ Cycling Yellow สำหรับขอมลภายใน PCR |
| ข) การตั้งโปรแกรมโพรไฟล์ของเครื่อง Rotor-Gene ไม่ถูกต้อง | เปรียบเทียบโพรไฟล์ของเครื่องกับเกณฑ์ "เกณฑ์: PCR และการวิเคราะห์ขอมล", หน้า 14 |
| ค) การปรับตั้งค่า PCR ไม่ถูกต้อง | ตรวจสอบขั้นตอนการทำงานโดยของแผนการทาเปิดและทา PCR ซ้ำหากจำเป็น "เกณฑ์: PCR และการวิเคราะห์ขอมล", หน้า 14 |
| ง) สภาวะการจัดเก็บของสว่นประกอบชุดอุปกรณ์หึ่งรายการหรือมากกว่าไม่สอดคล้องตามคำแนะนำไว้ใน "การจัดเก็บและการจัดการนายา" หน้า 10) | ตรวจสอบสภาวะการจัดเก็บและวนหมดอายุ (ดูผลล้ากของชุดอุปกรณ์) ของนายาและใช้ชุดอุปกรณ์ชุดใหม่หากจำเป็น |
| จ) <i>artus</i> CMV RG PCR Kit หมดอายุแล้ว | ตรวจสอบสภาวะการจัดเก็บและวนหมดอายุ (ดูผลล้ากของชุดอุปกรณ์) ของนายาและใช้ชุดอุปกรณ์ชุดใหม่หากจำเป็น |

ขดควบคุมภายในของตัวอย่างพลาสมาที่เป็นลบขงจะตองผานการทาในบรหศดวย QIAamp DSP Virus Kit ($C_T = 27 \pm 3$; ค่าเกณฑ์, 0.03) มสัญญาณออนหรือไม่มสัญญาณในของสัญญาณฟลูออเรสเซนต์ Cycling Yellow และพรมกนบนไม่พมสัญญาณในของสัญญาณ Cycling Green

- | | |
|--|---|
| ก) สภาวะของ PCR ไม่สอดคล้องตามเกณฑ์ | ตรวจสอบสภาวะของ PCR (ดูขงบน) และทา PCR ซ้ำโดยใช้การตั้งค่าที่ถูกต้องหากจำเป็น |
| ข) PCR ถกขบขง | ตรวจสอบให้แน่ใจว่าทาในขงการแยกที่ใดแนะนำไว้ และปฏิบัติตามคำแนะนำของผลล้ากขงกลขด |
| ค) DNA สัญหยาใประห้วงการสกัด | หากได้เพิ่มขดควบคุมภายในลงไปในการสกัด การสัญหยาไปขงสัญญาณของขดควบคุมภายในสามารถบขงได้ว่าเป็นการสัญหยาของ DNA ระหว่างการสกัด ตรวจสอบให้แน่ใจว่าทาในขงการแยกที่ใดแนะนำไว้ (ดู "การแยก DNA" หน้า 12) และปฏิบัติตามคำแนะนำของผลล้ากขงกลขด |
| ง) สภาวะการจัดเก็บของสว่นประกอบชุดอุปกรณ์หึ่งรายการหรือมากกว่าไม่สอดคล้องตามคำแนะนำไว้ใน "การจัดเก็บและการจัดการนายา" หน้า 10) | ตรวจสอบสภาวะการจัดเก็บและวนหมดอายุ (ดูผลล้ากของชุดอุปกรณ์) ของนายาและใช้ชุดอุปกรณ์ชุดใหม่หากจำเป็น |

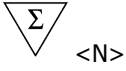
ข้อควรเตือนและขอแนะนำ

-
- จ) *artus* CMV RG PCR Kit หมดอายุแล้ว ตรวจสอบสถานะการจذبและวนหมดอายุ (ดูลงท้ายของชุดอุปกรณ์) ของนยาและใช้ชุดอุปกรณ์ชุดใหม่หากจำเป็น

สัญญาณจากชุดควบคุมที่เป็นลบในของสัญญาณเฟลออเรสเซนซ์ **Cycling Green** ของ PCR เซงวเคราะห์

- ก) การปนเปื้อนเกิดขึ้นระหว่างการเตรียม PCR ทำ PCR ซ้ำโดยใช้ยาใหม่ในแบบชุดชกาน หากสามารถทำได้ โปรดหยุด PCR ทันทีหลังจากการเติมตัวอย่างที่จะทำการทดสอบ ตรวจสอบให้แน่ใจว่าทำการเปิดควบคุมผลบวกเป็นขั้นตอนสุดท้าย ตรวจสอบให้แน่ใจว่าพนทงานและอุปกรณ์ต่างๆ ได้รับการกำจัดลงปนเปื้อนตามช่วงเวลาที่กำหนดไว้อย่างสม่ำเสมอ
- ข) การปนเปื้อนเกิดขึ้นระหว่างการสกัด ทำการสกัดและ PCR ในตัวอย่างทดสอบชาด้วยยาใหม่ ตรวจสอบให้แน่ใจว่าพนทงานและอุปกรณ์ต่างๆ ได้รับการกำจัดลงปนเปื้อนตามช่วงเวลาที่กำหนดไว้อย่างสม่ำเสมอ

สัญลักษณ์



ประกอบด้วยสารที่ใช้เป็นตัวกระทำปฏิกิริยาที่เพียงพอสำหรับ
<N> การทดสอบ



ใช้ก่อนวันที่



เครื่องมือแพทย์สำหรับการวินิจฉัยนอกร่างกาย



หมายเลขแคตตาล็อก



หมายเลขล็อต



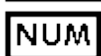
หมายเลขวัสดุ



ส่วนประกอบ



ประกอบด้วย



จำนวน



หมายเลขรายการการค้าทั่วโลก



ขจัดจากอุณหภูมิ



ผลผลิต



อ่านคำแนะนำการใช้งานก่อนใช้

ขอมูลการสั่งซื้อ

รายละเอียด	ผลลักษณะ	เลขแคตตาล็อก
<i>artus</i> CMV RG PCR Kit (24)	สำหรับ 24 ปฏิกิริยา: สารหลัก, สารละลายแมกนเซียม, สารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ 4 ชุด, ชุดควบคุมภายใน, นา (เกรด PCR)	4503263
<i>artus</i> CMV RG PCR Kit (96)	สำหรับ 96 ปฏิกิริยา: สารหลัก, สารละลายแมกนเซียม, สารมาตรฐานสำหรับการกำหนดปริมาณ 4 ชุด, ชุดควบคุมภายใน, นา (เกรด PCR)	4503265
EZ1 DSP Virus Kit — สำหรับการทำให้ DNA และ RNA ของไวรัส บริสุทธิ์พร้อมกันโดยอัตโนมัติ จากตัวอย่างซรัม พลาสมา หรือ CSF 1–14 ตัวอย่าง		
EZ1 DSP Virus Kit (48)	สำหรับการเตรียมกรดนิวคลอติกของไวรัส 48 ชุด: ดลบ นายาทใส่ไวแวลว, ดวจบทปแบบไซแวลวทง, ทปดวกรองแบบไซแวลวทง, หลอดใส่ตัวอย่าง, หลอดชะ, บฟเฟอร, นายนานาพาสาร์ RNA	62724
QIAamp DSP Virus Kit — สำหรับการทำให้กรดนิวคลอติกของไวรัส จากพลาสมามนุษย์บริสุทธิ์ โดยมจตประสงค์เพื่อใช้ในการวณจยนอกร่างกาย		
QIAamp DSP Virus Kit	สำหรับการเตรียม 50 ชุด: QIAamp MinElute® Spin Columns , บฟเฟอร, นายน, หลอด, ดวขยยคดลมน, และ VacConnectors	60704
Rotor-Gene Q MDx และอปกรณเสริม		
Rotor-Gene Q MDx 5plex Platform	เครื่องไซเคลอว real-time PCR ทม 5 ของสญญาน (เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) คอมพวเดอรแลปทอป, ซอฟตแวว, อปกรณเสริมตางๆ: รวมไปถงการรบปรกน 1 ปสำหรับชนสวนตางๆ และคางเรง ไมรวมการตดตงและการอบรม	9002022

รายละเอียด	ผลดกษณข	เลขแคดดลออก
Rotor-Gene Q MDx 5plex System	เครองไขเคลอร real-time PCR ทม 5 ชองสญญาน (เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) คอมพวเดอรแลบทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปองการรบประกน 1 ปสําหรบชนสวนตางๆ และคําแรง การตดตง และการอบรม	9002023
Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM Platform	เครองไขเคลอร real-time PCR และอปกรณวเคราะห การละลายควมละเยดตง (High Resolution Melt analyzer) ทม 5 ชองสญญาน (เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) พรอมชอง HRM, คอมพวเดอรแลบทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปองการรบประกน 1 ปสําหรบชนสวนตางๆ และคําแรง ไมรวมการตดตงและการอบรม	9002032
Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM System	เครองไขเคลอร real-time PCR และอปกรณวเคราะห การละลายควมละเยดตง (High Resolution Melt analyzer) ทม 5 ชองสญญาน (เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) พรอมชอง HRM, คอมพวเดอรแลบทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปองการรบประกน 1 ปสําหรบชนสวนตางๆ และคําแรง การตดตงและการอบรม	9002033
Rotor-Gene Q MDx 6plex Platform	เครองไขเคลอร real-time PCR ทม 6 ชองสญญาน (ฟํา เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) รวมทงคอมพวเดอรแลบทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปองการรบประกน 1 ปสําหรบชนสวนตางๆ และคําแรง ไมรวมการตดตงและการอบรม	9002042
Rotor-Gene Q MDx 6plex System	เครองไขเคลอร real-time PCR ทม 6 ชองสญญาน (ฟํา เขยว เหลอง สม แดง แดงเขม) รวมทงคอมพวเดอรแลบทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปองการรบประกน 1 ปสําหรบชนสวนตางๆ และคําแรง การตดตงและการอบรม	9002043

รายละเอียด	ผลดกษ	เลขแคตตาลอก
Rotor-Gene Q MDx 2plex Platform	เครื่องไขเคลอร real-time PCR ทม 2 ของสัญญาณ (เขยว เหลอง) คอมพวเดอรแลปทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปถงการรบประกน 1 ปสาหรบ ซนสวณตางๆ และคางร้ง ไมรวมการตตดงและการอบรม	9002002
Rotor-Gene Q MDx 2plex System	เครื่องไขเคลอร real-time PCR ทม 2 ของสัญญาณ (เขยว เหลอง) คอมพวเดอรแลปทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปถงการรบประกน 1 ปสาหรบ ซนสวณตางๆ และคางร้ง การตตดงและการอบรม	9002003
Rotor-Gene Q MDx 2plex HRM Platform	เครื่องไขเคลอร real-time PCR และอปกรณวเคราะห การละลายควมละเยดตง (High Resolution Melt analyzer) ทม 2 ของสัญญาณ (เขยว เหลอง) พรอม ซอง HRM, คอมพวเดอรแลปทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปถงการรบประกน 1 ปสาหรบ ซนสวณตางๆ และคางร้ง ไมรวมการตตดงและการอบรม	9002012
Rotor-Gene Q MDx 2plex HRM System	เครื่องไขเคลอร real-time PCR และอปกรณวเคราะห การละลายควมละเยดตง (High Resolution Melt analyzer) ทม 2 ของสัญญาณ (เขยว เหลอง) พรอม ซอง HRM, คอมพวเดอรแลปทอป, ซอฟตแวร, อปกรณเสรมตางๆ: รวมไปถงการรบประกน 1 ปสาหรบ ซนสวณตางๆ และคางร้ง การตตดงและการอบรม	9002013
Loading Block 72 x 0.1 ml Tubes	บลอกอลมเนยบสาหรบการตตดงการทาปฏกรยาดว ตนเอง พรอมปเปดตซองเดยว (single-channel pipet) ในหลอดขนาด 0.1 ml จานวน 72 หลอด	9018901
Loading Block 96 x 0.2 ml Tubes	บลอกอลมเนยบสาหรบการตตดงการทาปฏกรยาดว ตนเองในซองทตสอบมาตฐาน 8 x 12 ไขหลอดขนาด 0.2 ml จานวน 96 หลอด	9018905
Strip Tubes and Caps, 0.1 ml (250)	แผงหลอด 250 แผงโดยมแผงละ 4 หลอดพรอมจกปด สาหรบ 1000 ปฏกรย	981103

รายละเอียด	ผลดกษณท	เลขแคตตาลอก
Strip Tubes and Caps, 0.1 ml (2500)	แผงหลอด 250 แผงโดยมแผงละ 4 หลอด x 10 ชุด พรอมจกปดสาหรบ 10,000 ปฏกรยา	981106
PCR Tubes, 0.2 ml (1000)	หลอดแบบเปลอกบาง 1000 หลอดสาหรบ 1000 ปฏกรยา	981005
PCR Tubes, 0.2 ml (10000)	หลอดแบบเปลอกบาง 1000 หลอด x 10 ชุดสาหรบ 10,000 ปฏกรยา	981008

สาหรบขอมลใบอนญาดและขอมลปฏเสฐความรบผดขอบจาเพาะผลดกษณททเปนปจจบน โปรดคคมอชดอปรณ QIAGEN หรือคคมอผใชงานทเกยวของ ทานสามารถอานคคมอชดอปรณ QIAGEN และคคมอผใชงานไดท www.qiagen.com หรือสามารถขอไดจากแผนกบรการทางเทคนคของ QIAGEN หรือผแทนจาหนายในประเทศของทาน

การส่งขอผลตรวจ www.qiagen.com/shop | การสนับสนุนทางเทคนิค support.qiagen.com | เว็บไซต์ www.qiagen.com