

病原体検出マニュアル

＜麻疹・風疹同時検査法＞

第 2 版

令和 7 年(2025 年) 2 月

麻疹ウイルス・風疹ウイルスゲノム同時検出のためのマルチプレックスリアルタイム RT-PCR 法

麻疹ウイルスおよび風疹ウイルスゲノムの検出をシングルウェル内で同時に行うためのマルチプレックスリアルタイム RT-PCR 法 (以下、MR-Multiplex RT-qPCR 法) について記載する。病原体検出マニュアル<麻疹>および<風疹>で記載された各リアルタイム RT-PCR の試薬、プライマー、プローブ、参照 RNA 等のほとんどを本法に転用している。ただし、プローブについてはどちらかのもを FAM から他の蛍光色素 (ここでは例として VIC を示す) に変更する必要がある。比較的シグナル強度の高く出る麻疹ウイルスゲノム検出プローブの蛍光色素を変更することを推奨する。

また、ヒト由来内在性コントロールの検出を同時に行うことは、検体処理の適切性を担保するために有用である。症例の検査診断が感染対策に重要である場合には、内在性コントロールの検出を行うことが推奨される。参考資料として、ヒト RNase P 遺伝子を検出する方法を組み入れた MR-Multiplex RT-qPCR 法を、付録 1 に記載する。

MR-Multiplex RT-qPCR の検出項目

	検出チャンネル
麻疹ウイルス	VIC
風疹ウイルス	FAM
リファレンスダイ (TaqMan Fast Virus 1-step Master mix に含まれる)	ROX

1. 機器・器具

- マイクロピペット (各容量のもの)
- フィルター付きピペットチップ (上記のマイクロピペットに対応したもの)
- 1.5mL エッペンドルフチューブ (核酸低吸着タイプを推奨 (例: RNA LoBind Tube 1.5mL; エッペンドルフ社))
- 1.5mL エッペンドルフチューブ用高速冷却遠心機
- 96well reaction plate (例: Fast 96-well Reaction Plate (0.1mL); Thermo Fisher Scientific 社)
- プレートシール (例: Optical Adhesive Covers; Thermo Fisher Scientific 社)
- リアルタイム遺伝子増幅装置 (例: Applied Biosystems 7500 Fast リアルタイム PCR システム、QuantStudio 5 リアルタイム PCR システム; Thermo Fisher Scientific 社、LightCycler

システム 480II; ロシュ・ダイアグノスティクス社)

2. 試薬

- ウイルス RNA 抽出キット (例: QIAamp Viral RNA mini kit; キアゲン社)
- Real-time RT-PCR 用マスターミックス (例: Taqman Fast Virus 1-step Master mix; Thermo Fisher Scientific 社)
- RNase Free Water
- プライマーおよび検出用プローブ

		名称	配列 (5'→3')	備考
麻疹 ウイルス	Forward primer	MVN1139F	TGGCATCTGAACTCGGT ATCAC	*1 10μM に調製
	Reverse primer	MVN1213R	TGTCCTCAGTAGTATGC ATTGCAA	*1 10μM に調製
	Probe	MVNP1163P- VQ	VIC- CCGAGGATGCAAGGCT TGTTTCAGA- QSY	病原体検出マニュアル <麻疹>に記載のプローブから蛍光色素のみ 変更 6.25μM に調製
風疹 ウイルス	Forward primer	NS(32-54)Fwd	CCTAHYCCCATGGAGAA ACTCCT	*2 10μM に調製
	Reverse primer	NS(143- 160)Rev	AACATCGCGCACTTCCC A	*2 10μM に調製
	Probe	NS(93- 106)Probe	FAM- CCGTCGGCAGTTGG- NFQ-MGB	*2 10μM に調製

*1: 病原体検出マニュアル<麻疹>に記載のものと同じ

*2: 病原体検出マニュアル<風疹>に記載のものと同じ

- 陽性コントロール

麻疹参照 RNA ver.3、風疹参照 RNA ver.2

RNA 保護剤が添加された乾燥状態で感染研ウイルス第三部から配布される。各病原体検出マニュアルに記載のものと同一。

各参照 RNA の溶解、希釈、保管は、病原体検出マニュアル〈麻疹〉、〈風疹〉を参照のこと。

3. ウイルス RNA 抽出

病原体検出マニュアル〈麻疹〉、〈風疹〉を参照のこと。

4. MR-Multiplex RT-qPCR による各ウイルスゲノムの検出

1) 表 1 に基づいて必要な試薬量を計算し、調製する。検体以外に最低限必要なコントロールは、①RT-PCR 反応の陰性コントロール (RNase Free water)、②RNA 抽出の陰性コントロール (RNase Free water を検体として RNA 抽出したもの)、③麻疹陽性コントロール 2 点 (原則として 50 および 5 コピー/反応の麻疹参照 RNA)、④風疹陽性コントロール 2 点 (原則として 50 および 5 コピー/反応の風疹参照 RNA) の 6 点とする。必要な検体数+コントロール+ α で調製すると良い。

表 1 MR-Multiplex RT-qPCR 反応液の調製 (1 反応あたり)

		液量 (μ L)
RNase-Free water		3.5
4×TaqMan Fast Virus 1-step master Mix		5
麻疹 ウイルス	MVN1139F (10 μ M)	0.8
	MVN1213R (10 μ M)	0.8
	MVNP1163P-VQ (6.25 μ M)	0.8
風疹 ウイルス	NS(32-54)Fwd (10 μ M)	1.8
	NS(143-160)Rev (10 μ M)	1.8
	NS(93-106)Probe (10 μ M)	0.5
Total		15

- 2) プレートのウェルに 15 μ L ずつ反応液を分注する。
- 3) 各ウェルに陰性コントロール、検体、陽性コントロールを各 5 μ L 添加する。
- 4) プレートシールで封をした後、反応液を軽くスピンドウンする。
- 5) リアルタイム遺伝子増幅装置にプレートをセットし、表 2 の設定、表 3 の反応条件で反応を行う。(LightCycler 480II での反応条件および解析方法は付録 2 に示す)

表2 MR-Multiplex RT-qPCR 反応の設定 (QuantStudio 5*の場合)

		設定
Experiment type		Quantification (Standard Curve)
Run mode		Standard**
Chemistry		TaqMan Reagent
麻疹ウイルス	Reporter	VIC
	Quencher	None
風疹ウイルス	Reporter	FAM
	Quencher	NFQ-MGB

* 7500Fast を使用する場合は表 2 に準じて設定する

** Fast mode でも同様の結果が得られることを確認している

表3 MR-Multiplex RT-qPCR 反応条件 (ABI7500 および QuantStudio5)

反応	条件	サイクル数
1. 逆転写反応	50°C 5分	1
2. 逆転写酵素不活化	95°C 20秒	1
3. PCR 反応	95°C 15秒	40*
	60°C 1分	

* 40~50 サイクルで選択可能

6) 反応終了後、データ解析を行う。Auto で解析を行った場合、陰性となるべきサンプルの Baseline が自動で適切に設定できずに Threshold ラインを超えたと判定されることがある (図 1)。必ず Amplification Plot において異常な増幅曲線がないことを確認すること。必要に応じて各機器の取り扱い説明書および付録 3 の<ABI 7500 システムにおける Baseline および Threshold の設定>を参考に Baseline および Threshold の設定を行う。

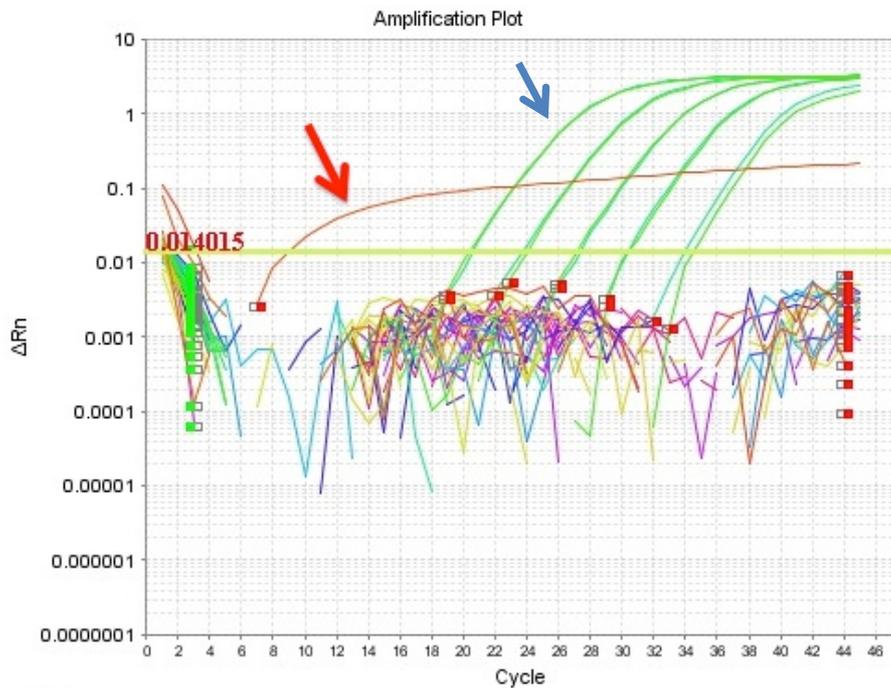


図1 Autoで解析した場合のAmplification Plotの一例

ABI7500Fastで反応させ、VICチャンネルで解析したところ、本来陰性となるべきサンプルで赤矢印のような異常な増幅曲線が認められた。真の陽性検体の増幅曲線（青矢印）とは容易に判別が可能である。このような場合、マニュアル操作でBaselineおよびThresholdの設定を行った上で、判定を行う必要がある。

7) 試験成立条件

- ① 麻疹ウイルス検出チャンネル（VIC）で麻疹陽性コントロール（50コピー／反応）のCt値が40以下となること。
 - ② 風疹ウイルス検出チャンネル（FAM）で風疹陽性コントロール（50コピー／反応）のCt値が40以下となること
 - ③ 陰性コントロール2点が麻疹ウイルス検出チャンネル、風疹ウイルス検出チャンネルの両方でCt値が40より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと。
 - ④ 麻疹ウイルス検出チャンネル（VIC）で風疹陽性コントロール2点のCt値が40より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと
 - ⑤ 風疹ウイルス検出チャンネル（FAM）で麻疹陽性コントロール2点のCt値が40より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと
- いずれかを満たさない場合、再試験を実施する。

8) 判定用陽性コントロールの決定（麻疹ウイルスおよび風疹ウイルス）

2濃度の各陽性コントロール（50 および 5 コピー／反応）のうち、Ct 値が 40 以下となった最低濃度の陽性コントロールを、それぞれの「判定用陽性コントロール」とする。

9) 判定（麻疹ウイルスおよび風疹ウイルス）

- 「陽性」：検体の Ct 値が「判定用陽性コントロール」の Ct 値以下
- 「陰性」：検体の Ct 値が 40 より大きいか、シグナルが検出されなかった場合
- 「判定保留」：検体の Ct 値が、「判定用陽性コントロール」の Ct 値より大きく、かつ 40 以下であった場合

麻疹ウイルスおよび風疹ウイルスが同時に「陽性」（もしくは「判定保留」）の場合には、個別の検出法で確認を行う（遺伝子配列解析用 RT-PCR など）。また、直近の麻疹風疹混合ワクチンの接種歴の確認も行うと良い。その他、判定についての注意事項や「判定保留」検体の取り扱いの考え方については、病原体検出マニュアル＜麻疹＞および＜風疹＞をそれぞれ参考にする。

5. 関連資料

1. 病原体検出マニュアル 麻疹 第 4 版 令和 4 年 10 月
2. 病原体検出マニュアル 風疹 第 5.0 版 令和 4 年 10 月

6. 執筆者

国立感染症研究所ウイルス第三部

森 嘉生、大槻紀之、染谷健二、關文緒、田原舞乃、大倉喬、中津祐一郎、坂田真史、梁明秀

令和 4～6 年度 新興・再興感染症に対する革新的医薬品等開発推進研究事業 「麻疹・風疹排除に資する持続可能なサーベイランスに関する研究」（代表 森 嘉生）分担研究課題「地方自治体における麻疹・風疹サーベイランス体制に関する研究」（分担 調 恒明）

山口県環境保健センター 織田弥生、調 恒明

山形県衛生研究所 青木洋子、駒林賢一、池田辰也、的場洋平

群馬県衛生環境研究所 塚越博之

東京都健康安全研究センター 貞升建志、長島真美

愛知県衛生研究所 齋藤典子、諏訪優希、安井善宏

大阪健康安全基盤研究所 倉田貴子、上林大起

沖縄県衛生環境研究所 岡野祥、眞榮城徳之、石津桃子、岡峰友恵

国立感染症研究所 感染症危機管理研究センター 影山努

麻疹・風疹リファレンスセンター

北海道立衛生研究所 駒込理佳、三好正浩

山形県衛生研究所* 駒林賢一、青木洋子

千葉県衛生研究所* 佐藤重紀

神奈川県衛生研究所 鈴木理恵子

愛知県衛生研究所* 齋藤典子、諏訪優希

富山県衛生研究所* 板持雅恵

大阪健康安全基盤研究所* 改田祐子、上林大起、倉田貴子

鳥取県衛生環境研究所* 大友麗

福岡県保健環境研究所 芦塚由紀

沖縄県衛生環境研究所* 眞榮城徳之

*の施設は MR-Multiplex RT-qPCR 法の評価にも参加した。

7. 改訂履歴

初版：令和 4 年（2022 年）10 月

第 2 版：令和 7 年（2025 年）2 月：RNase P 検出法を付録 1 で記載した（本改訂は、新興・再興感染症に対する革新的医薬品等開発推進研究事業 24fk0108628h0603 により実施された）

付録1

参考: ヒト RNase P 遺伝子の検出による検体処理の検証

患者から採取された検体には、通常ヒト由来の核酸が含まれる。内在性コントロールとしてヒト RNase P 遺伝子の検出を行うことで、検体が適切に処理(採取・保管・輸送・RNA 抽出等)されたかを検証することができる。

ここでは、すでに報告されているヒト RNase P 遺伝子の検出法*をもとに、MR-Multiplex RT-qPCR 法に追加した方法を参考として紹介する。この方法では、麻疹ウイルスゲノム、風疹ウイルスゲノム、ならびにヒト RNase P 遺伝子を同一ウェル内で同時に検出することが可能であり、RNase P 検出系を加えても感度が低下しないことを確認済みである。ヒト RNase P 遺伝子の検出のみを単独リアルタイム RT-PCR 法として実施しても良い。

*: Emery SL et al., Emerg. Infect. Dis., 10 (2): 311-316, 2004. doi: 10.3201/eid1002.030759

1. 機器・器具

麻疹ウイルス遺伝子・風疹ウイルス遺伝子同時検出を参照のこと。リアルタイム遺伝子増幅装置については、検出に用いる蛍光色素が検出可能であることを確認すること。

2. 試薬

麻疹ウイルス遺伝子・風疹ウイルス遺伝子同時検出を参照のこと。

・プライマーおよび検出用プローブ

麻疹ウイルス遺伝子、風疹ウイルス遺伝子検出プライマー／プローブに以下を追加する。

		名称	配列(5'→3')	備考
ヒト RNase P	Forward primer	RP-F	AGATTTGGACCTGCGAGCG	10 μ M に 調製
	Reverse primer	RP-R	GAGCGGCTGTCTCCACAAGT	10 μ M に 調製
	Probe	RP-P(Cy5)	Cy5 -TTCTGACCTGAAGGCTCTGCGCG- BHQ	10 μ M に 調製

・RNase P 遺伝子陽性コントロール

RNase P 参照 RNA が感染研ウイルス第三部から配布可能である。本品は RNA 保護剤が添加された乾燥状態のため、使用前に以下の方法で調製を行う。なお、市販されている同等品を使用する場合には、メーカーの説明書に従うこと。

RNase P 参照 RNA の調製

- ① 乾燥状態の参照 RNA に、120 μ L の RNase free 水を加え、「 10^6 コピー/ μ L」濃度の溶液を作製する。RNase free 水を加えた後、10 分間ほど室温に放置(氷上に置かない)してから、泡立てないようにマイクロピペットによるピペッティングもしくは 30 秒間のボルテックスミキサーによる混合を行い、溶解する。
- ② 「 10^6 コピー/ μ L」濃度の溶液の一部を RNase free 水あるいは RNA 希釈用バッファー**を用いて希釈し、「 10^4 コピー/ μ L」濃度の溶液を作製する。「 10^4 コピー/ μ L」濃度の溶液はワーキングストックとして、20 μ L ずつに分注後、「RNase P 参照 RNA (10^4 コピー/ μ L = 5×10^4 コピー/5 μ L)」として、 -70°C 以下で保存する。「 10^6 コピー/ μ L」濃度の溶液も -70°C 以下で保存し、ワーキングストックが無くなった際、再度ワーキングストックの作製に使用する。

**：例：EASY Dilution for Real Time PCR (タカラバイオ code:9160)、carrier RNA 添加水 (Yeast RNA (Sigma R6750)を 10 μ g/mL 濃度で使用)

- ③ 「 10^4 コピー/ μ L」濃度の溶液から RNase free 水あるいは RNA 希釈用バッファー**を用いて 10 倍段階希釈を行い、「10 コピー/ μ L (= 50 コピー/5 μ L)」濃度の溶液を作製し、RNase P 検出 real-time RT-PCR の陽性コントロールとして用いる。麻疹ならびに風疹参照 RNA と異なり、1 濃度で使用する。

3. RNA 抽出

病原体検出マニュアル<麻疹>、<風疹>「ウイルス RNA 抽出」を参照のこと。ウイルス RNA だけではなく、ヒト由来の RNA も同時に抽出される。

4. MR-Multiplex RT-qPCR にヒト RNase P 検出を追加した場合の反応

1) 表4に基づいて必要な試薬量を計算し、調製する。検体以外に最低限必要なコントロールは、①RT-PCR 反応の陰性コントロール(RNase Free water)、②RNA 抽出の陰性コントロール (RNase Free water を検体として RNA 抽出したもの)、③麻疹陽性コントロール2点(原則として 50 および 5 コピー/反応の麻疹参照 RNA)、④風疹陽性コントロール2点(原則として 50 および 5 コピー/反応の風疹参照 RNA)、⑤ヒト RNase P 陽性コントロール 1 点(原則として 50 コピー/反応の RNase P 参照 RNA)の 7 点とする。必要な検体数+コントロール+ α で調製すると良い。

表4 反応液の調製(1反応あたり)

		液量 (μL)
RNase-Free water		2.1
4×TaqMan Fast Virus 1-step master Mix		5
麻疹 ウイルス	MVN1139F (10μM)	0.8
	MVN1213R (10μM)	0.8
	MVNP1163P-VQ (6.25μM)	0.8
風疹 ウイルス	NS(32-54)Fwd (10μM)	1.8
	NS(143-160)Rev (10μM)	1.8
	NS(93-106)Probe (10μM)	0.5
RNase P	RP-F (10μM)	0.6
	RP-R (10μM)	0.6
	RP-P(Cy5) (10μM)	0.2
Total		15

- 2) プレートのウェルに 15μL ずつ反応液を分注する。
- 3) 各ウェルに陰性コントロール、検体、陽性コントロールを各 5μL 添加する。
- 4) プレートシールで封をした後、反応液を軽くスピンドウンする。
- 5) リアルタイム遺伝子増幅装置にプレートをセットし、表5の設定で反応を行う。反応温度ならびに時間は MR-Multiplex RT-qPCR の条件を準用する(表3)。

表5 反応条件の設定(QuantStudio 5*の場合)

		設定
Experiment type		Quantification (Standard Curve)
Run mode		Standard
Chemistry		TaqMan Reagent
麻疹ウイルス	Reporter	VIC
	Quencher	None
風疹ウイルス	Reporter	FAM
	Quencher	NFQ-MGB

RNase P	Reporter	Cy5
	Quencher	None

* 他の機種を使用する場合は表5に準じて設定する

6) 反応終了後、MR-Multiplex RT-qPCR 法に準じてデータ解析を行う。

7) 試験成立条件

MR-Multiplex RT-qPCR 法の試験成立条件に下線部の条件を追加する。

- ① 麻疹ウイルス検出チャンネル(VIC)で麻疹陽性コントロール(50コピー/反応)の Ct 値が 40 以下となること。
- ② 風疹ウイルス検出チャンネル(FAM)で風疹陽性コントロール(50 コピー/反応)の Ct 値が 40 以下となること。
- ③ RNase P 検出チャンネル(Cy5)で RNase P 陽性コントロール(50 コピー/反応)の Ct 値が 40 以下となること。
- ④ 陰性コントロール2点が麻疹ウイルス検出チャンネル、風疹ウイルス検出チャンネル、RNase P 検出チャンネルのいずれにおいても Ct 値が 40 より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと。
- ⑤ 麻疹ウイルス検出チャンネル(VIC)で風疹陽性コントロール2点、RNase P 陽性コントロール 1 点の Ct 値が 40 より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと。
- ⑥ 風疹ウイルス検出チャンネル(FAM)で麻疹陽性コントロール2点、RNase P 陽性コントロール 1 点の Ct 値が 40 より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと。
- ⑦ RNase P 検出チャンネル(Cy5)で麻疹陽性コントロール2点、風疹陽性コントロール2点の Ct 値が 40 より大きい、もしくはシグナルが検出されないこと。

いずれかを満たさない場合、再試験を実施する。

8) 判定

麻疹ウイルスおよび風疹ウイルスの判定は MR-Multiplex RT-qPCR 法の判定を準用する。

ここでは、RNase P の判定のみ示す。

- 「陽性」: 検体の Ct 値が 40 以下
- 「陰性」: 検体の Ct 値が 40 より大きい、シグナルが検出されなかった場合

9) RNase P 検出の判定を踏まえた麻疹ウイルス・風疹ウイルス検出の解釈

RNase P が検出された場合、検体処理は適切であったといえるため、麻疹ウイルス・風疹ウイルスの

PCR の判定をそのまま解釈する(図2)。

一方、RNase P が検出されなかった場合は、検体から十分な量もしくは質の RNA が得られなかったことが示唆される。そのため、麻疹ウイルス・風疹ウイルスの PCR の結果の解釈には注意が必要である。各ウイルスの PCR が「陽性」の場合には、コンタミネーション等による偽陽性の可能性を十分に検討した上で、ウイルス「陽性」と判断しても良い。一方、各ウイルスの PCR 陰性の場合には、「判定不能」とする。

「判定不能」の場合、以下のように対応を行う。

- 1) 同一患者から複数の検体が採取されており、他の検体では RNase P が検出された場合には、それらの検体での結果をもって判定を行う。
- 2) 同一患者から採取された検体(1～複数)の全てにおいて RNase P が検出されなかった場合は、検体処理の適切性を検証し、処理が適切に行われた新たな検体を使用して再検査を行う。

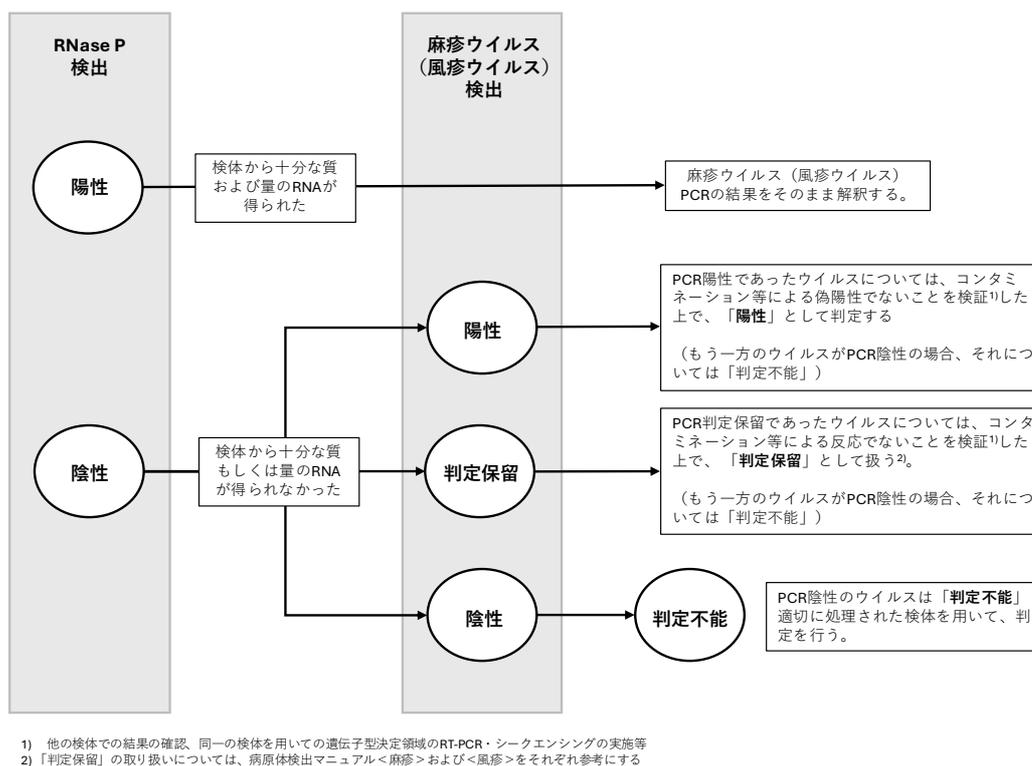


図2 RNase P 検出を踏まえた麻疹ウイルス・風疹ウイルスリアルタイム RT-PCR の結果解釈

5. RNase P 検出における注意点

- 1) 複数の対象について検出を行う系であることから、導入する前に、各検出項目について特異性ならびに感度を確認することを推奨する。まれに購入した試薬(プライマー等)から RNase P 遺

伝子が検出されることがあるため、使用前の確認が推奨される。

- 2) 本プロトコールではヒト由来の RNase P が特異的に検出されるが、その他の動物由来の RNase P については、低感度で検出されるか、もしくは検出できない。そのため、Vero 系の細胞 (Vero、Vero/hSLAM、VeroE6 等) や RK-13 細胞等の動物由来培養細胞で分離したウイルス液では RNase P を検出できないことがある。
- 3) RNA 抽出の陽性コントロールとしてヒト由来培養細胞の培養上清を使用することができる。

付録 2

<LightCycler 480 II での設定・解析方法>

LightCycler 480 II を使用した場合、MR-Multiplex RT-qPCR の設定・解析を以下のように行う。

1. 反応開始前の設定

「Run Protocol」の「Set up」を開き、「Detection Format」から「Dual Color Hydrolysis Probe/UPL Probe」を選択する。「Customize」をクリックし、「Filter Combination」の FAM(465-510)と VIC/HEX/Yellow555(533-580)にチェックが入っていることを確認する。

2. 表 6 の反応条件で反応を行う。

表 6 LightCycler 480II における MR-Multiplex RT-qPCR 反応条件

	Analysis mode	Cycle	Temperature (°C)	Time	Ramp Rate (°C/sec)	Acquisition Mode
RT	None	1	50	5min	4.4	None
Denature	None	1	95	20sec	4.4	None
PCR	Quantification	40*	95	15sec	4.4	Single
			60	1min	2.2	None

* 40~50 サイクルで選択可能

3. 反応終了後のデータ解析

「Analysis」→「Abs Quant/2nd Derivative Max」を選択し、目的の Subset を開く。画面下の「Filter combination」で「FAM(465-510)」または「VIC/HEX/Yellow555(533-580)」検出チャンネルを選択する。「Color Comp」の「In Database」を開き、「Universal CC FAM(510)-VIC(580)」を選択し、「Calculate」をクリックする。

付録 3

<ABI 7500 システムにおける Baseline および Threshold の設定>

Baseline の設定

1. Amplification Plot で「Graph type」を「Linear」に変更する。
2. 設定したい Target（麻疹または風疹）を選択する。
3. （対数増幅的ではなく）緩やかに蛍光強度が増加しているサンプルがあり、その Baseline が適切に設定されていない場合（図 3）、設定し直す必要がある。
4. Options から、Threshold Auto および Auto Baseline のチェックを外す。
5. グラフ下に現れる 2 つの三角印（Baseline start と stop）を移動させ、Baseline に設定する範囲を決定する。範囲としてはすべてのサンプルにおいて対数増殖が始まる前までを設定する。例：Start：2 サイクル、Stop：18 サイクル

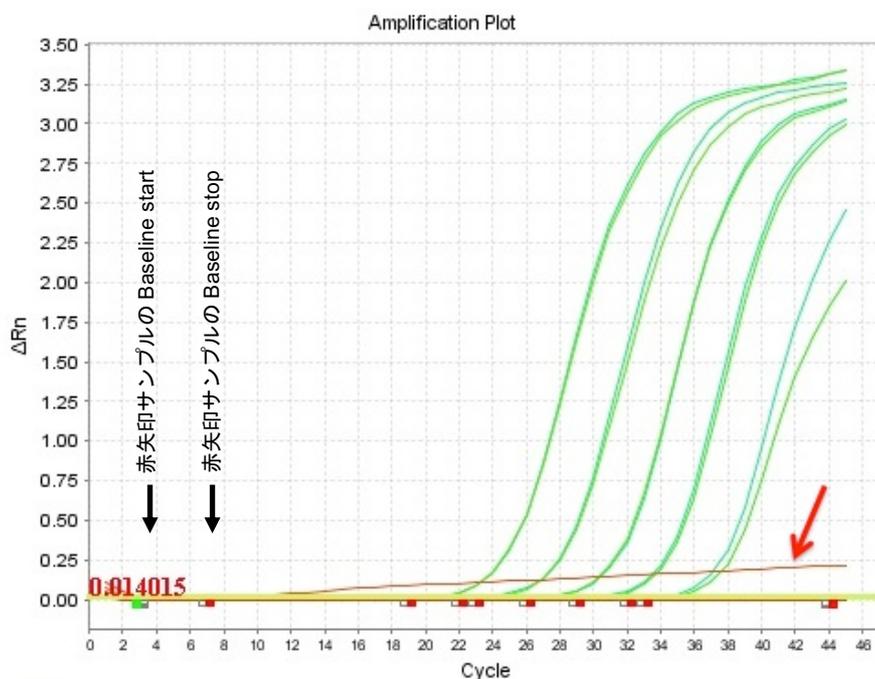


図 3 図 1 の Amplification Plot の Y 軸をリニアスケールにした図

赤矢印サンプルの増幅曲線が対数増幅的に増加していないことが明確にわかる。Auto 解析では赤矢印サンプルの Baseline stop が他の検体のものより早期サイクルに設定されたことで、増幅が見られたと誤判定された。Baseline をマニュアルで適切に設定する必要がある。

Threshold の設定

6. 「Graph type」を「Log」に変更する。

7. 設定したい **Target**（麻疹または風疹）を選択する。
8. 増幅の見られるサンプルの全てが対数増幅期となる蛍光強度に **Threshold** ラインを移動させる。**Options** で **Threshold** 値を直接入力しても良い。例：**Threshold: 0.2**
9. **Analysis** ボタンを押し、解析を行う。