

Technical Data

# 超微量化リアルタイム PCR に適した試薬の評価 (6社7試薬)

評価製品 KAPA SYBR® FAST gPCR Kit

Bioline SensiFAST™ SYBR® Hi-ROX Kit TA社 SYBR®系 qPCRマスターミックス R社 SYBR®系 qPCRマスターミックス A社 SYBR®系 qPCRマスターミックスP A社 SYBR®系 qPCRマスターミックスF

TO社 SYBR®系 qPCRマスターミックス

目的

リアルタイムPCRアプリケーションでの微量化を検討し、検量線の相関係数  $(R^2)$  とPCRの 反応効率 (Eff%) で評価を行った。

評価方法

KAPA SYBR® FAST qPCR Kitを用いて、1  $\mu$ L, 3  $\mu$ L, 5  $\mu$ L, 20  $\mu$ L反応系における増幅曲線・融解曲線の評価を行った。

さらに、下記6社7試薬に関して3  $\mu$ L, 5  $\mu$ L, 20  $\mu$ L反応系において増幅曲線・融解曲線・検量線の評価を行った。

### テストに用いた当社取扱い製品



KAPA KAPA SYBR® FAST qPCR Kit (ABI Prism qPCRキット) Cat.No. KK4603 1×1 mL Cat.No. KK4604 1×5 mL

Cat.No. KK4605 2×5 mL



Bioline SensiFAST™ SYBR® Hi-ROX Kit Cat.No. BIO-92002 2×1 mL Cat.No. BIO-92005 5×1 mL Cat.No. BIO-92020 20×1 mL



4titude FrameStar® 96 ファストPCRプレート Cat.No. 4ti-0912



4titude セミオートヒートシーラー Cat.No. 4ti-0655

FRAMESTAR®の特徴

FRAMESTAR®ポリカーボネ

み合わせて成型しています。 (FrameStar PCR plates are covered

by one or more of the following U.S.patents or their foreign

and 6.340.589.)

counterparts, owned by Eppendorf AG: US Patent Nos. 7,347,977

トを含む特殊樹脂製の『丈夫

なフレーム』とポリプロピレン製の『肉薄なウェル』を組

### 実験条件

### 〈qPCR条件〉

QPCR装置: LifeTechnologies (Thermo) StepOnePlus™ 96well Fast-PCRプレート: 4titude(4ti-0912)(FRAMESTAR®・FastPlate 96)シール: 4titude(4ti-0541)ヒートシール(クリア)175℃, 3 sec テンプレートDNA: Roche Human Genomic DNA(#11 691 112 001) プライマー: Act-F1, Act-R1(10 μM) <β-actin: 294 bp amplicon>

Act-F1: TCACCCACACTGTGCCCATCTACGA Act-R1: CAGCGGAACCGCTCATTGCCAATGG

Passive Reference Dye: ROX

## 〈反応組成〉(例) 20 µL反応系

-	
qPCR Master Mix (×2)	10.0 μL
SDW	7.6 µL
Primer F (10 μM)	0.2 µL
Primer R (10 μM)	0.2 µL
Template DNA	2.0 µL

total 20.0 µL

上記の反応組成となるようにプレミックス を調製し、それぞれ20 µL, 5 µL, 3 µL, 1 µLの反応量となるように分注した。

### 〈サイクルプログラム〉 (StepOnePlus™デフォルト Fastサイクル)

Initial Denature: 95°C 20 sec

Denature: 95°C 3 sec Anneal/Extension: 60°C 30 sec (detection) 40サイクル

Melting Curve: 95°C 15 sec 60°C 1 min

95°C 15 sec (+0.3°C step detection)

### ※サイクルシミュレーション設定: 20 μL

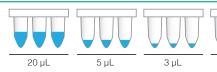
↓ (同一Runで設定しているため)

A社SYBR®系qPCRマスターミックスP,R社SYBR®系qPCRマスターミックスは酵素活性化のため Initial Denatureを95℃10 minに設定

## 実験フロー

### Step 1

まずは、弊社取扱製品の1つであるKAPA SYBR® Fastを用いて どの程度まで試薬量を減らしても問題なくリアルタイムPCRが できるかどうかの評価を行った。



Step 2 次に、KAPA SYBR® Fastを用いて、試薬量を減らしても検量線が描けるかどうかの評価を行った。

Step 3 KAPA SYBR® Fast以外の試薬でも同様に検量線が描けるかどうかの評価を行った。

1 µL

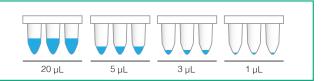




### 結果

## Step1

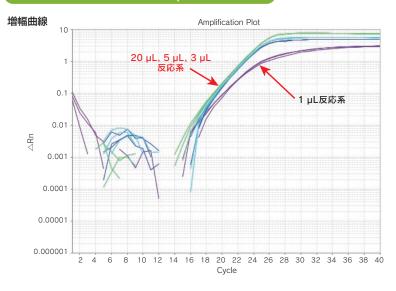
まずは、弊社取扱製品の1つであるKAPA SYBR® Fastを用いて どの程度まで試薬量を減らしても問題なくリアルタイムPCRが できるかどうかの評価を行った。

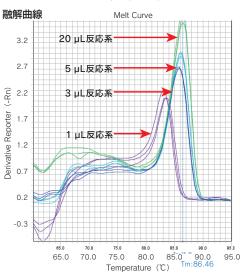


テンプレートDNA:Roche Human Genomic DNA (#11 691 112 001) 5000 pg/  $\mu$ Lを用いて、20  $\mu$ L, 5  $\mu$ L, 3  $\mu$ L, 1  $\mu$ Lと反応量を下げてCt値の評価を行った。



### KAPA SYBR® FAST qPCR Kit



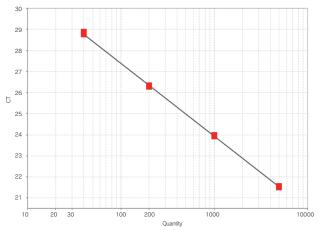


KAPA SYBR® FAST qPCR Kitを用いると、3 μL反応系まで20 μL反応系と同様の傾向が得られることがわかった。

### Step2

次に、KAPA SYBR® Fastを用いて、試薬量を減らしても検量線が描けるかどうかの評価を行った。

本実験では、微量のリアルタイムPCRが問題なく可能かどうかの判断基準を検量線で評価した。



一般的にリアルタイムPCRにおける検量線の評価ポイントは、

直線性と傾き (Slope) で評価できる。

直線性 :相関係数 (R²) で評価し、その値が1に近いほど信頼性の高い検量線

傾き (Slope): PCR増幅効率(Eff%)を計算することができる

## $Eff = 10^{(-1/Slope)} - 1$

本実験では、微量リアルタイムPCRの評価に関してR²とEff%のDataを下記のように定義した。

# 〈Dataが良いと定義した値〉

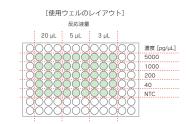
R<sup>2</sup>≧0.999 Eff% 95%-105% **〈Dataが悪いと定義した値〉** R<sup>2</sup><0.96 Eff% <90%, >110%

この定義を元に、試薬の評価を行った。

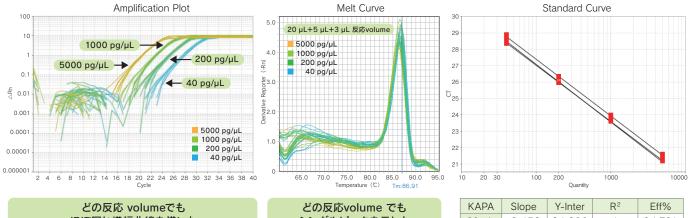
次ページ



テンプレートDNA: Roche Human Genomic DNA (#11 691 112 001) 5000 pg/µL, 1000 pg/µL, 200 pg/µL, 40 pg/µLを用いた増幅曲線・融解曲線・検量線の評価



### KAPA SYBR® FAST qPCR Kit



ほぼ同じ増幅曲線を描いた

シングルピークを示した

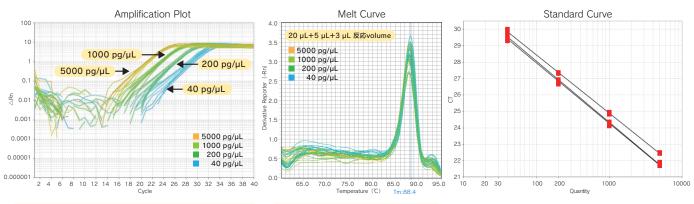
KAPA	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%	
20 μL	-3.453	34.306	1	94.791	
5 μL	-3.416	33.863	1	96.222	
3 μL	-3.505	34.091	0.998	92.896	

どの反応volumeでもSlopeは、ほぼ同じ値だった。 それに伴い、Eff%も同様の値を示した。 R<sup>2</sup>も1に近い値を示し、信頼性の高い検量線が得られた。

## Step3

その他の5社6試薬でも同様に検量線が描けるかどうかの評価を行った。

## 「使用ウェルのレイアウト] 反応液量 濃度 [pg/ μL] 5000 1000 200 NTC



どの反応 volumeでも ほぼ同じ増幅曲線を描いた

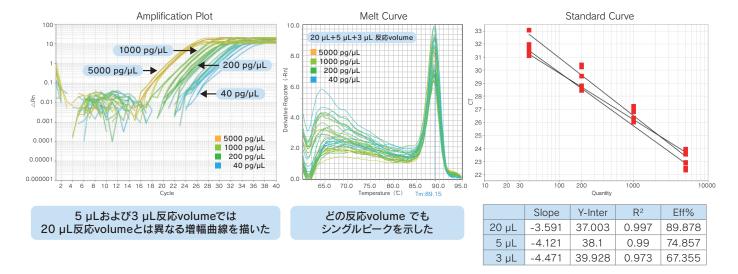
どの反応volume でも シングルピークを示した

Bioline	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%
20 μL	-3.54	35.538	0.999	91.636
5 μL	-3.664	35.277	0.999	87.474
3 µL	-3.717	35.508	0.995	85.792

20 µL, 5 µL, 3 µLとSlopeの値は徐々に小さくなった。 それに伴い、Eff%の値も徐々に小さくなった。 ただし、R2の値は1に非常に近い値を示し、十分な信頼性の検量線が得られた。

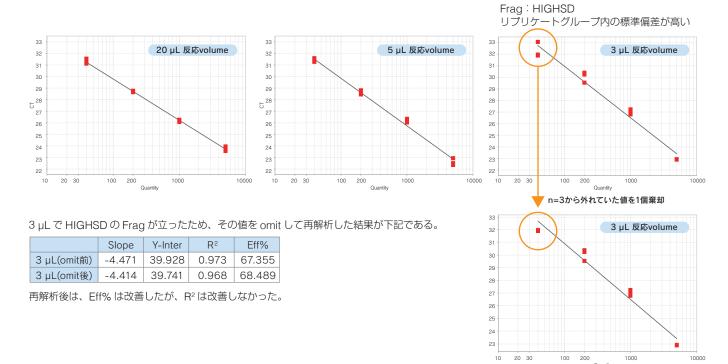


### TA社SYBR®系 qPCRマスターミックス



20 μLと5 μL,3 μLのSlopeの値は大きく異なっていた。 それに伴い、Eff%の値も大きく変化した。 R<sup>2</sup>の値も微量化に伴い、1より小さくなり、信頼性のある検量線が得られなかった。

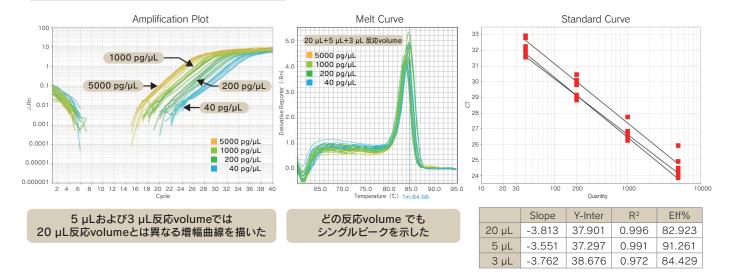
反応volumeごとに異なる検量線を描いたため、それぞれの検量線における詳細な解析を行った結果が下記である。 Frag:HIGHSD(リプリケートグループ内の標準偏差が高い)が出たサンブルに関してはomit(棄却)を行った。



データの棄却を行っても、R2の値は改善しなかった。

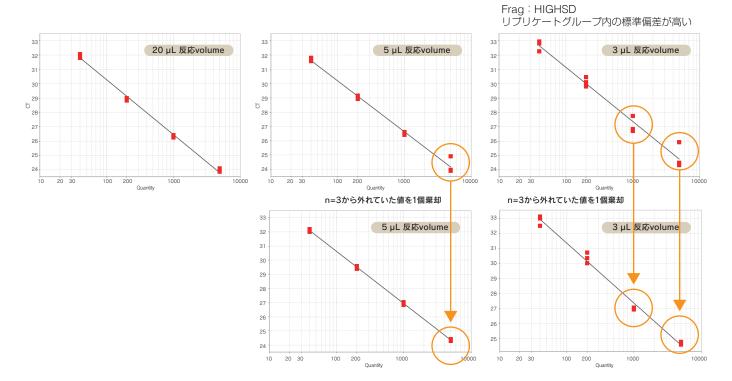


## R社SYBR®系 qPCRマスターミックス



どの反応volumeでもSlopeの値はほぼ同じ値だった。 ただし、20 μLでもEff%の値が82.923%と良いと定義した95%よりも小さい値を示した。 この理由は、R社SYBR®系qPCRマスターミックスがFast PCR用ではないことが原因の可能性が考えられた。

反応 volume ごとに異なる検量線を描いたため、それぞれの検量線における詳細な解析を行った結果が下記である。 Frag: HIGHSD(リプリケートグループ内の標準偏差が高い)が出たサンブルに関しては omit(棄却)を行った。



5 μL で HIGHSD の Frag が立ったため、 その値を omit して再解析した結果が下記である。

	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%
5 μL(omit前)	-3.551	37.297	0.991	91.261
5 μL(omit後)	-3.684	37.994	0.999	86.813

3 µLで HIGHSDの Frag が立ったため、 その値を omit して再解析した結果が下記である。

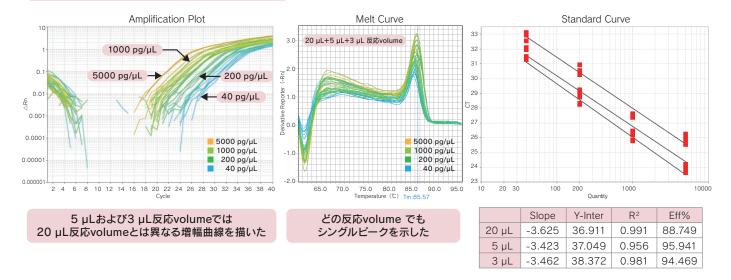
	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%
3 μL(omit前)	-3.762	38.676	0.972	84.429
3 μL(omit後)	-4.006	39.363	0.99	77.667

再解析後は、Eff% は改善しなかったが、 $R^2$  は改善した。 再解析後は、Eff% は改善しなかったが、 $R^2$  は改善した。

データの棄却を行うことで、5 μLのR2の値が改善した。 ただし、Eff%の値により、反応volumeを下げることで、反応効率が悪くなることがわかった。

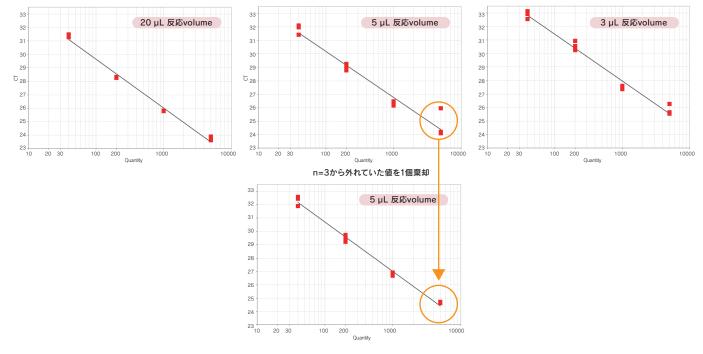


## A社SYBR®系 qPCRマスターミックスP



 $20 \mu L$ でも $R^2$ 、Eff%ともに良いと定義した値よりも小さな値を示した。 この理由は、A社SYBR®系qPCRマスターミックスPがStandard PCR用のためFast PCRでの微量化には適していない可能性が考えられる。

反応 volume ごとに異なる検量線を描いたため、それぞれの検量線における詳細な解析を行った結果が下記である。Frag:HIGHSD(リプリケートグループ内の標準偏差が高い)が出たサンブルに関しては omit(棄却)を行った。



5 μL で HIGHSD の Frag が立ったため、 その値を omit して再解析した結果が下記である。

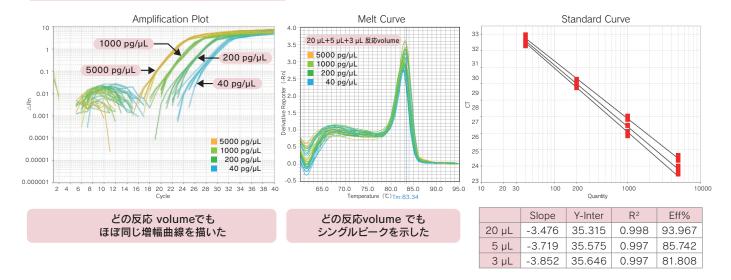
	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%
5 μL(omit前)	-3.423	37.049	0.956	95.941
5 uL(omit後)	-3.696	38.092	0.99	86.438

再解析後は、Eff% は改善しなかったが、R2 は改善した。

データの棄却を行うことで、5 μLのR<sup>2</sup>の値が改善した。 ただし、Eff%の値により、反応volumeを下げることで、反応効率が悪くなることがわかった。

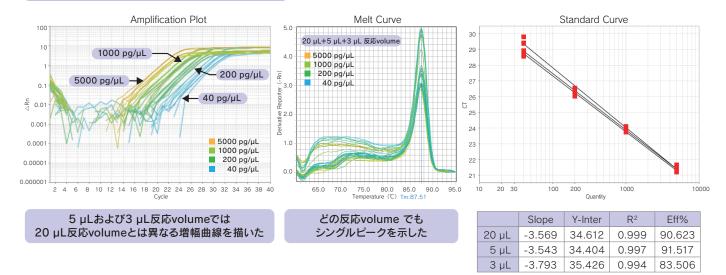


## A社SYBR®系 qPCRマスターミックスF



20  $\mu$ L, 5  $\mu$ L, 3  $\mu$ LとSlopeの値は徐々に小さくなった。 それに伴い、Eff%の値も徐々に小さくなった。 ただし、R<sup>2</sup>の値は1に非常に近い値を示し、信頼性の高い検量線が得られた。

## TO社SYBR®系 qPCRマスターミックス

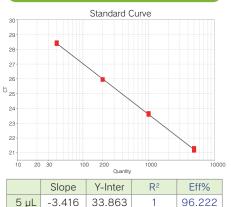


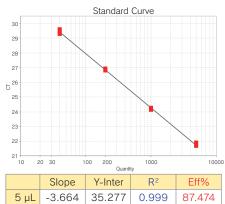
20  $\mu$ L, 5  $\mu$ L, 3  $\mu$ LとSlopeの値は徐々に小さくなった。 それに伴い、Eff%の値も徐々に小さくなった。 ただし、R<sup>2</sup>の値は1に非常に近い値を示し、信頼性の高い検量線が得られた。



### 5 µL反応系での各社試薬における検量線の結果が下記である。

### KAPA SYBR® FAST qPCR Kit

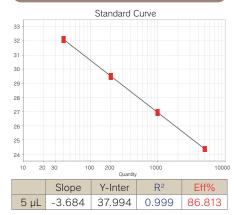




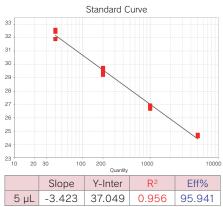
## TA社SYBR®系 qPCRマスターミックス



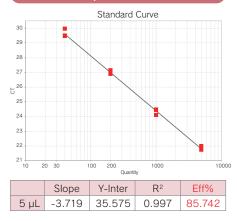
## R社SYBR®系qPCRマスタ



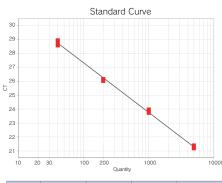
## A社SYBR®系qPCRマスタ-



## A社SYBR®系qPCRマスターミックスF



## 【TO社SYBR®系qPCRマスターミックス 『



	Slope	Y-Inter	R <sup>2</sup>	Eff%
5 μL	-3.543	34.404	0.997	91.517

本条件では5 μL反応系でのリアルタイムPCRの評価に関して、R<sup>2</sup>とEff%のDataを下記のように定義した。

〈Dataが良いと定義した値〉 R<sup>2</sup>≥0.999

〈Dataが悪いと定義した値〉 R<sup>2</sup><0.96 Eff% 95%-105% Eff% <90% >110%

この定義を元に、5 µL反応液量における試薬のランク分けした結果は以下のとおりである。

ランク 1	R <sup>2</sup> Eff%	KAPA SYBR* FAST qPCR Kit	安定的に微量化可能
ランク 2	R <sup>2</sup> Eff%		
ランク 3	R <sup>2</sup> Eff%	Bioline SensiFAST™ SYBR* R社SYBR*系qPCRマス	ターミックス 実用範囲で微量化可能
ランク 4	R <sup>2</sup> Eff%		大川戦四で城里に引張
ランク 5	R <sup>2</sup> Eff%	TO社SYBR®系qPCRマスターミックス	
ランク 6	R <sup>2</sup> Eff%	TA社SYBR®系 qPCRマスターミックス A社SYBR®系qPCRマス	ターミックスF
ランク 7	R <sup>2</sup> Eff%	A社SYBR®系qPCRマスターミックスP	微量化には不適
ランク 8	R <sup>2</sup> Eff%		
ランク 9	R <sup>2</sup> Eff%		
※このランク	は 今同の証	価テストにおける5 山 反応液量での試薬ランクであり	標準プロトコルの20 山 反応液量での

試薬ランクではありません。

### まとめ

以上の結果により、本実験条件では、試薬ごとに安定的に微量化が可能な試薬と、微量化には不適な試薬があることがわかった。KAPA SYBR® FAST qPCR Kitlは、本実験条件における微量化において、Eff%とR2の値が安定しており、ランク1の試薬に分類された。Bioline SensiFAST™ SYBR®とR社SYBR®系qPCRマスターミックスは、実用範囲内で微量化が可能な試薬に分類された。(ただし、R社SYBR® 系qPCRマスターミックスに関しては、Dataをomitしている)

StepOne™は LIFE TECHNOLOGIES CORPORATION の商標です。 SYBR®は Molecular Probes, Inc. の登録商標です。 FRAMESTAR®は 4titude Ltd. の登録商標です。 SensiFAST™は Bioline Reagents Limited の商標です。

Copyright(C) NIPPON Genetics Co, Ltd All Rights Reserved. 2015.JUL

