

バレイショ（E12、F10、J3）の検査方法

バレイショ含有食品を検査対象として、1検体から2併行でDNAの抽出精製を行いDNA試料液を得る。そのDNA試料液を用いて、遺伝子組換えバレイショ3系統（E12、F10、J3）をそれぞれ検知するリアルタイムPCRを使用した検査を行う。

1. DNA抽出精製

バレイショ含有食品は様々な形態が想定されるため、本試験法では生鮮バレイショ（通常食するバレイショの塊茎）を例に試料前処理及びイオン交換樹脂タイプのDNA抽出精製キット*（QIAGEN Genomic-tip 100/G）を用いたDNA抽出精製法を記す。

* DNA抽出精製は、キアゲン社製Genomic-tip 100/G又は同等の性能（収量及び精製度）を有するDNA抽出精製キットを使用することができる。

1.1. 試料前処理

生鮮バレイショの塊茎は、水でよく洗浄後、皮を剥いた上で、芽の出る「目」付近を中心に約 30 g を採取する。加工品は、分別可能な場合、バレイショのみを採取する。最後にフードプロセッサー等^{*1} を使用し、均質に粉砕したものを^{*2} から DNA 抽出精製を行う。

^{*1} フードプロセッサー等、試料前処理に用いた器具は全てコンタミネーションを防ぐため、市販の DNA ZAP（Ambion 社、Cat. No.AM9890）又は同等の効力を持つ製品を用いて DNA 分解処理したものをを用いる。

^{*2} 実験に使用せず残った試料は、ポリプロピレン製遠沈管（50 mL 容）に移し冷凍庫（-20℃）で保管することができる。

1.2. 試料からの DNA 抽出精製

1.2.1. DNA の抽出精製（陰イオン交換樹脂タイプキット法[QIAGEN Genomic-tip 100/G]

粉砕した試料からの DNA の抽出精製は、イオン交換樹脂タイプの DNA 抽出精製キット（QIAGEN Genomic-tip 100/G）を用いた改変法を使用する。詳細は以下のとおりである。試料は、ポリプロピレン製遠沈管（50 mL 容）に 8 g^{*1} 量り採り、G2 緩衝液^{*2} 20 mL、 α -amylase^{*3} 20 μ L、RNaseA^{*4} 20 μ L と cellulase^{*5} 500 μ L を加える。サンプルがチューブの底に残存しないようボルテックスミキサーで激しく混合し、50℃で 1 時間保温する。保温している間、2～3 回遠沈管反転させて混和する。さらに、Proteinase K^{*6} 200 μ L を加え、再び 50℃で 1 時間保温する。その間 2～3 回遠沈管を反転させて試料を転倒混和する。次いで、8,000 x g、4℃で 20 分間遠心分離し、得られた上清を、あらかじめ QBT 緩衝液^{*2} 4 mL を用い平衡化した QIAGEN Genomic-tip 100/G に負荷する^{*7}。一回の遠心で上清がうまく採取できない場合は、8,000 x g、4℃で 10 分間遠心分離し、できる限り採取する。次いで、チップを QC 緩衝液^{*2} で 7.5 mL ずつ 3 回洗浄した後、カラムを新しい遠沈管に移し、QF 緩衝液^{*2} 3 mL を負荷し、DNA を溶出する。次いで、イソプロパノールを 3 mL 添加してよく混合する。マイクロチューブ（1.5 mL 容）4～6 本に均等になるように移し、遠沈管を遠心分離機で軽く遠心し残りも均等になるようにマイクロチューブに移す。13,000 x g、4℃で 20 分間遠心

し、上清を廃棄した後、 -20°C で冷却した70% (v/v) エタノール1 mLを加え、さらに13,000 x g、 4°C で10分間遠心した後、上清を破棄し、残った沈殿を乾燥させる。水55 μL を一つのマイクロチューブに加えて沈殿物を溶解させ、その溶解液全量を別のマイクロチューブに移し入れ、よく混合し、この作業を繰り返して全てのマイクロチューブから沈殿物を溶解させ、抽出DNA原液とする。

- *¹ バレイショデンプン（例：片栗粉など）やバレイショデンプンを加工した製品（例：春雨など）は、DNA含有量が少ないので注意する。抽出DNA原液の濃度が10 ng/ μL に達しない場合は、改めて抽出を行い、2回の抽出を合わせたDNA原液（110 μL ）に対して1/10倍量の3 M酢酸ナトリウム溶液（11 μL ）と2.5倍量の -20°C で冷却したエタノール（275 μL ）を加えDNAをエタノール沈殿させ、13,000 x g、 4°C で20分間遠心し、上清を廃棄した後、 -20°C で冷却した70% (v/v) エタノール1 mLを加え、さらに13,000 x g、 4°C で10分間遠心した後、上清を破棄し、残った沈殿を乾燥させる。水55 μL で沈殿物を溶解させ抽出DNA原液とする。それでも10 ng/ μL に達しない場合は、抽出DNA原液をそのままDNA試料液として用いる。
- *² G2 緩衝液、QBT 緩衝液、QC 緩衝液及びQF 緩衝液はキアゲン社製キット（Cat. No. 19060）に付属しているが、足りない場合には単品で購入するかキットの説明書に従って調製可能である。
- *³ α -amylase（高純度品）はニッポンジーン社製のもの又は同等の活性を持つものを用いる。
- *⁴ RNase Aはキアゲン社製のもの（100 mg/mL、Cat. no. 19101）又は同等の効力をもつものを用いる。
- *⁵ cellulaseはシグマアルドリッチ社（Cat. no. C2730-50ML）のもの又は同等の効力を持つものを用いる。
- *⁶ Proteinase Kはキアゲン社製のもの（20 mg/mL、Cat. no. 19133）又は同等の効力をもつものを用いる。
- *⁷ 沈殿物や上層の膜状の部位を取らないようにする。また、沈殿物が見えない場合でも、遠沈管内の底部付近にはできるだけ触れないように、上清を負荷する。

1.2.2. DNA試料原液中のDNAの純度の確認並びにDNA試料液の調製と保存

DNA試料原液の適当量を取り、滅菌蒸留水を用いて適宜希釈^{*1}し、200~320 nmの範囲で紫外吸収スペクトルを測定し、260及び280 nmの吸光度^{*2} (A_{260} 及び A_{280})を記録する。次いで A_{260} の値1を50 ng/ μL DNAと換算し、DNA濃度を算出する。また A_{260}/A_{280} を計算する。この比が1.7~2.0になれば、DNAが十分に精製されていることを示す^{*3}。得られたDNA濃度から、DNA試料原液を滅菌蒸留水で希釈して10 ng/ μL に調製し、DNA試料液とする。DNA試料液は55 μL ごとにマイクロ試料管に分注後、 -20°C 以下で冷凍保存する。分注したDNA試料液は、融解後直ちに使用し、残った溶液は再度保存せず廃棄する。なお、2回の抽出を合わせたDNA試料原液の濃度でも10 ng/ μL に達しない場合は、そのままDNA試料液として用いる。

- *¹ 希釈する場合には、滅菌蒸留水を用いる。また、希釈倍率は、吸光度測定装置により適切な測定に要する液量及び濃度域が異なるため、適宜とする。
- *² A_{260} がDNA由来の吸光度、 A_{280} がタンパク質等不純物由来の吸光度と考える。
- *³ A_{260}/A_{280} の比が1.7~2.0の範囲外であっても精製等の更なる操作は要さない。

2. 定性リアルタイムPCR法

遺伝子組換えバレイショ3系統（E12、F10、J3）検知試験用として、E12、F10、J3それぞれの系統に特異的に導入されている配列を検知するプライマー・プローブを用いる。バレイショ陽性対照試験は、バレイショ由来Adenine Phosphoribosyl Transferase (APRT) 遺伝子を検知するプライマー・プローブを用いる。検知用プライマー対及びプローブは以下の塩

基配列のものを滅菌蒸留水に溶解し使用する。

- E12検知試験用プライマー対、プローブ
E12 F: 5'-TAGTTGGGAGTAGGCTTTATAC-3'
E12 R: 5'-GATAAAATGGATAAAAACAGATC-3'
E12 P: 5'-FAM-CGAGTTGGACTACGGTCAGTCACTTTGTACTAG-TAMRA-3'
- F10検知試験用プライマー対、プローブ
F10 F: 5'-GAAGCTATAACAATAACTGGTCC-3'
F10 R: 5'-CACACACTTCGTTTACAC-3'
F10 P: 5'-FAM-TATATATCCTGCTGGACCAGTTG-TAMRA-3'
- J3検知試験用プライマー対、プローブ
J3 F: 5'-ATCAAACCGGTACTCAAATTT-3'
J3 R: 5'-GAGTTGTCAAATGTGAATTTATTTC-3'
J3 P: 5'-FAM-CAACAGGACAACCACAAGCTAGGAACTCAC-TAMRA-3'
- バレイショ陽性対照試験用プライマー対、プローブ
APRT F: 5'-TGAAAACGATCCCGATCG-3'
APRT R: 5'-CAATCCCAGCGATACGTTC-3'
APRT P: 5'-FAM-TGGCGCCTCATGATCCG-TAMRA-3'

2.1. PCR用反応液の調製

PCR用反応液は25 μ L/wellとして調製する。組成は以下のとおりである。FastStart Universal Probe Master (ROX)^{*1} 12.5 μ L、対象プライマー溶液（各プライマー、50 μ mol/L）各0.4 μ L、対象プローブ溶液（10 μ mol/L）0.25 μ Lを混合し、DNA試料液5 μ Lを添加し滅菌蒸留水で全量25 μ Lに調製する。PCRのブランク反応液として、必ずDNA試料液を加えないものについても同時に調製する^{*2}。分注操作終了後、真上からシール^{*3}し、完全にウェルを密閉する。このとき、しわが寄らないよう注意し、専用のシーリング用アプリケーションャーを用いて行う。最後にウェルの底を観察し、底に気泡がある場合は、プレートの縁を軽く叩いて気泡を抜いておく。プレートの確認後、MicroAmp Optical Cover Compression Pad^{*4}を茶色の面が上になるよう、プレートの上面にセットする。

DNA試料液あたりバレイショ陽性対照試験と遺伝子組換えバレイショ（E12、F10、J3）検知試験をそれぞれ2ウェル併行して行うものとする。

*1 FastStart Universal Probe Master (ROX)

本試薬は粘性が高いため、混合操作を行う際には、混合が確実に行われるように注意する。不十分な場合には、PCR がうまくいかない場合がある。使う直前には必ず軽く攪拌後、遠心し、溶液を試料管の底に集めておいてから使用する。なお、攪拌操作はボルテックスを使用すると泡立ってしまうため、ピペッティング又は転倒混和することで静かに行う。また、ウェルに分注する際は、以後攪拌、遠心が困難なことを考慮し、ウェルの底に確実に入れる。

*2 Non-Template Control (NTC)

DNA 試料液の添加の際、NTC には DNA 試料液の代わりに滅菌蒸留水をウェルに 5 μ L 添加する。

*3 96 ウェルプレート、シール及びシーリングアプリケーションャー

ABI PRISM 7900HT 又は ABI 7500 を使用する場合は、MicroAmp Optical 96-Well Reaction Plate (Life Technologies 社) 及び ABI PRISM Optical Adhesive Cover (Life Technologies 社) を使用する。LightCycler

96 又は 480 を使用する場合は、LightCycler[®]480 Multiwell Plate 96 又は LightCycler 8-Tube Strips(white) (LightCycler 480 の場合は LightCycler 8-Tube Strip Adapter Plate を用いる。) (ロシュ・ダイアグノスティックス社) を使用する。

シーリングの詳細については製品付属のマニュアルを参考のこと。

*4 MicroAmp Optical Cover Compression Pad (Life Technologies 社) は、ABI PRISM 7900HT の場合のみ使用する。ABI 7500 又は LightCycler では使用しない。

2.2. リアルタイム PCR による測定

以下、ABI PRISM 7900HT、ABI 7500、LightCycler 96 又は LightCycler 480 を使用した操作方法を記述するが、上記 4 機種と同等の性能を有するものも使用可とする。

2.2.1. ABI PRISM 7900HT

- ① オペレーション用 PC の電源を入れ、起動させる。PC が完全に起動してから ABI PRISM 7900HT 本体の電源を入れ、30 分以上ウォーミングアップしたのちに反応を開始する。
- ② デスクトップ上のアプリケーション [ABI PRISM 7900 SDS Software] をダブルクリックして開く。メニューバーの [File] → [New] を選択し、{New Document} ダイアログを表示させる。{Assay} は [Absolute Quantification (Standard Curve)]、{Container} は [96 Wells Clear Plate]、{Template} は [Blank Template] を選択し、[OK] ボタンをクリックする。
- ③ メニューバーの [Tools] → [Detector Manager] を選択し、{Detector Manager} ダイアログを表示させる。[New] ボタンをクリックし、{Add Detector} ダイアログを開く。Detector の設定は、E12、F10、J3 系統及び APRT とともに Reporter を [FAM]、Quencher は [TAMRA]となるように設定し、[OK] ボタンをクリックする。{Detector Manager} ダイアログ上で使用する Detector (バレイシヨ陽性対照試験、各検知試験) を選択し、[Copy To Plate Document] ボタンをクリックし、[Set Up] タブ上に使用する Detector を登録し、最後に [Done] ボタンをクリックする。
- ④ 画面左上枠で各ウェルを選択し、右枠の [Set Up] タブ上で、Detector が [バレイシヨ陽性対照試験]又は [各検知試験 (E12、F10、J3)] の行の {Use} 欄にチェックを入れる。次にウェルごとに {Task} 欄でそれぞれの情報 (Non-Template Control: NTC、測定対象検体: Unknown) を選択し、{Sample Name} フィールドにサンプル番号を入力する。{Passive Reference} が [ROX] に設定されていることを確認する。
- ⑤ [Instrument] タブ上の [Thermal Profile] よりサーマルサイクラー条件を以下のように設定する。[50°C, 2分 → 95°C, 10分 → (95°C, 15秒 → 55°C, 1分) ×45 サイクル]
- ⑥ {Sample Volume} を [25 µL] に設定し、{9600 emulation モード} にチェックが入っていることを確認する。
- ⑦ 設定条件をプレートドキュメント (.sds) として保存する。
- ⑧ [Instrument] タブ上の [Connect] ボタンをクリックし、PC と ABI PRISM 7900HT 本体を connect 状態にする。[Instrument] タブ上の [Open / Close] ボタンをクリックし、ステージを装置本体から出し、2.1.で調製した 96 ウェルプレートの切欠き部を右上にしてステージ上に載せる。再び [Open / Close] ボタンをクリックし、96 ウェルプレートを装置本体にセットする。

- ⑨ [Instrument] タブ上の [Start] ボタンをクリックし、反応とデータの取り込み（所要時間：約 2 時間）を開始する。

2.2.2. ABI 7500

- ① オペレーション用 PC の電源を入れ、起動させる。PC が完全に起動してから ABI 7500 本体の電源を入れ、30 分以上ウォーミングアップしたのちに反応を開始する。
- ② デスクトップ上のアプリケーション [7500 System Software] をダブルクリックして開く。メニューバーの [File] → [New] を選択し、{New Document} ダイアログを表示させる。{Assay} は [Absolute Quantification (Standard Curve)]、{Container} は [96 Wells Clear]、{Template} は [Blank Template]、{Run Mode} は [9600 emulation] を選択し、[NEXT] ボタンをクリックする。
- ③ Detector の設定は、E12、F10、J3 及び APRT とともに Reporter が [FAM]、Quencher は [TAMRA]、とし、[ADD] ボタンをクリックする。{Passive Reference} が [ROX] に設定されていることを確認し、[NEXT] ボタンをクリックする。
- ④ 画面下枠で各ウェルを選択し、上枠で、Detector が [バレイショ陽性対照試験] 又は [E12、F10、J3、APRT 検知試験] の行の {Use} 欄にチェックを入れる。次にウェルごとに {Task} 欄でそれぞれの情報 (Non-Template Control : NTC、測定対象検体 : Unknown) を選択し、[FINISH] ボタンをクリックする。
- ⑤ [Setup] タブ上の各ウェルをダブルクリックし、サンプル名を入力する。
- ⑥ [Instrument] タブ上の [Thermal Cycle Protocol] よりサーマルサイクラー条件を以下のように設定する。[50°C, 2 分 → 95°C, 10 分 → (95°C, 15 秒 → 55°C, 1 分) × 45 サイクル]。
- ⑦ {Sample Volume} を [25 µL] に設定する。
- ⑧ 設定条件をプレートドキュメント (.sds) として保存する。
- ⑨ 2.1. で調製した 96 ウェルプレートの切欠き部を右上にして、装置本体のステージ上に載せセットする。
- ⑩ [Instrument] タブ上の [Start] ボタンをクリックし、反応とデータの取り込み（所要時間：約 2 時間）を開始する。

2.2.3. LightCycler® 96

- ① LightCycler 96 本体の電源を入れ、セルフテストが完了して起動するまで約 5 分待機する。
- ② LightCycler 96 本体タッチパネル右の [New] をタッチし {Create New Experiment} を表示させる。[New experiment based on Roche template] から [RunTemplate_Hydrolysis Probe_Amp] を選択し、{Experiment Name} を入力して [Create] する。
- ③ [Run Editor] タブの [Measurement] タブで、{Reaction Volume(µl)} を [25] に設定する。
- ④ [Run Editor] タブの [Profile] タブでサーマルサイクラー条件を [95°C, 10 分 → (95°C, 15 秒 → 55°C, 1 分) × 45 サイクル] と設定する。55°C の Step の Acquisition Mode が [Single] となっていることを確認する。
- ⑤ [Eject] をタッチしてローダーを出し、2.1. で調製した 96 ウェルプレートの切欠き部を右下にして、サーマルブロック上にセットして閉じる。

- ⑥ 本体画面右上の [Start] をタッチし、反応とデータの取り込みを開始する。
- ⑦ 反応の終わったファイルを LC96 Application Software で開く。
- ⑧ [Sample Editor] タブ画面を表示し、右側の 96 ウェルフォーマット図で 3 種類の遺伝子組換えバレイショ (E12、F10、J3) 検知試験及びバレイショ陽性対照試験のウェルを選択し、Gene の {FAM} 欄に検出する遺伝子名を入力する (一度入力すると、プルダウンから選択する事が出来る。)
- ⑨ 次にウェルごとに Sample の {Type} 欄で、それぞれのサンプルタイプ (Negative Control 又は測定対象検体 : Unknown) を選択する。
- ⑩ 96 ウェルフォーマット図の各ウェルを選択し、Sample の {Name} 欄にサンプル名を入力する (一度入力すると、プルダウンから選択する事が出来る。)

2.2.4. LightCycler[®] 480

- ① LightCycler[®] 480 本体の電源を入れ、セルフテストが完了して起動するまで約 5 分待機する。オペレーション用 PC の電源を入れ、起動させる。
- ② デスクトップ上のアプリケーション [LightCycler480 SW] をダブルクリックし、[User Name] と [Password] を入力してソフトを立ち上げる。
- ③ [New Experiment from Template] をクリックし {Create Experiment from Template} の一覧から [Mono color HydrolysisProbe-UPL] を選択し、OK する。
- ④ [Run Protocol] タブで、{Reaction Volume} を [25] に設定し、サーマルサイクラー条件を次のように設定する。[95°C, 10 分 → (95°C, 15 秒 → 55°C, 1 分) x 45 サイクル → 40°C, 30 秒] と設定する。55°C の Step の Acquisition Mode が [Single] となっていることを確認する。
- ⑤ Save をクリックし設定条件を保存する。
- ⑥ 本体のプレートローディングボタンを押してプレートローダーを出し、2.1. で調製した 96 ウェルプレートの切欠き部を右下にしてセットした後、再度ボタンを押してプレートローダーを格納する。
- ⑦ [Start Run] をクリックし、反応とデータの取り込みを開始する。
- ⑧ (反応中に) [Subset Editor] にて、(+) ボタンから New Subset を作成し、サンプルをセットしたウェルを選択した後 Apply をクリックする。
- ⑨ [Sample Editor] にて、Step1: [Select Workflow] で Abs Quant を選択する。Step2: [Select Samples] 内の [Subset] のプルダウンメニューから、⑧ で作成した Subset を選択する。Step3: [Edit Abs Quant Properties] で、各ウェルを選択し、[Sample Name] を入力し、{Sample Type} 欄でそれぞれの情報 (Negative Control 又は測定対象検体 : Unknown) を選択する。

3. 結果の解析と判定 (図1参照)

遺伝子組換えバレイショ (E12、F10、J3) 検知試験及びバレイショ陽性対照試験のいずれについても、結果の判定は Amplification plot 上で指数関数的な増幅曲線と Ct (Cq) 値の確認及び multicomponent 上での対象色素由来の蛍光強度 (FAM) の指数関数的な明確な増加の確認をもって行う。

ABI PRISM 7900HT又はABI 7500を使用した場合のデータの解析

- ① メニューバーの [Analysis] → [Analyze] を選択する。
- ② 画面右枠の [Result] タブをクリックして {Amplification Plot} 画面を表示させる。
- ③ {Amplification Plot} 画面上の {Plot} 欄で [ΔR_n vs Cycle] を表示させ、ベースラインを3サイクルから15サイクルで設定し、{Threshold} 欄に [0.2] と入力する。
- ④ {Amplification Plot} 画面上の {Detector} 欄で [All] を選択する。表中に Ct 値が表示される。

LightCycler 96を使用した場合のデータの解析

- ① [Analysis]タブをクリックし[Add Analysis] を選択し{Create New Analysis}ウィンドウを表示させる。[Abs Quant]を選択し[OK]をクリックする。
- ② [Amplification Curves]に増幅曲線が、[Result Table] に Cq 値が表示される。

LightCycler 480を使用した場合のデータの解析

- ① [Analysis]ボタンをクリックし{Create new analysis}にて、[Abs Quant/2nd Derivative Max] を選択し [Subset] プルダウンから作成した Subset を選択し [OK]をクリックする。
- ② 表示された画面で、[Calculate]をクリックする。
- ③ 増幅曲線と、[Result Table] に Cq 値が表示される。

2併行抽出より得られるDNA試料液の判定は、1抽出あたり2ウェル併行で測定を行い、合計4ウェルすべてを用いて判定する（E12系統を判定する場合は、E12系統検知法の2併行4ウェル、F10系統を判定する場合は、F10系統検知法の2併行4ウェル、J3系統を判定する場合は、J3系統検知法の2併行4ウェル。）。

E12、F10、J3の判定：(図1参照)

DNA試料液において、

- (1) バレイシヨ陽性対照試験の2併行すべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られ、かつ遺伝子組換えバレイシヨ (E12、F10、J3) 検知試験いずれかの試験ともすべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られた場合、当該試料は遺伝子組換えバレイシヨ陽性と判定する。
- (2) バレイシヨ陽性対照試験の2併行すべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られ、遺伝子組換えバレイシヨ (E12、F10、J3) 検知試験のすべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られない場合には、当該試料は遺伝子組換えバレイシヨ陰性と判定する。
- (3) バレイシヨ陽性対照試験の2併行すべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られ、遺伝子組換えバレイシヨ検知試験で2ウェルの結果が一致しない場合は、粉碎・均質後の当該試料から改めて2回目のDNA抽出精製を行い、さらに「2. 定性リアルタイムPCR法」以降の操作を実施して、判定を行う。2回目のDNA試料液を用いた場合でも一致した結果が得られない場合には、遺伝子組換えバレイシヨ陰性と判定する。

2併行抽出のそれぞれの抽出DNA試料液（各2ウェル）について、結果の判定スキームに従って判定し、両方の抽出DNA試料液（合計4ウェル）について陽性と判定された検体を陽性と判断する。

陽性検体のパターン

	陽性対照用APRT	E12	F10	J3
抽出DNA試料液－①	(+/+)	(+/+)	(+/+)	(+/+)
抽出DNA試料液－②	(+/+)	(+/+)	(+/+)	(+/+)



E12 陽性



F10 陽性



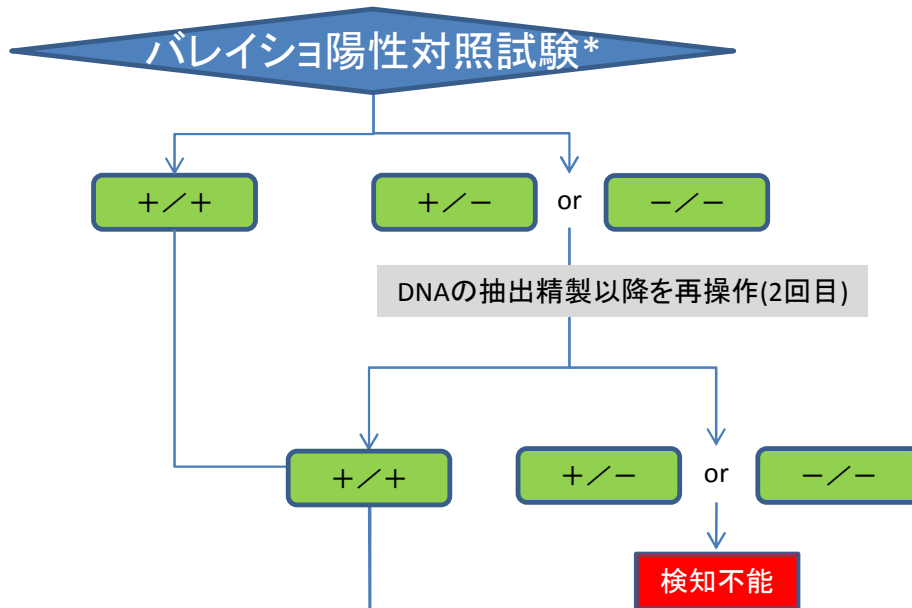
J3 陽性

なお、上記判定により遺伝子組換えバレイショ陽性が判定された結果について **multicomponent** を解析し、目視でFAMの蛍光強度の指数関数的な増加が観察でき、ROXの蛍光強度の明確な下降やFAMの蛍光強度の緩やかな上昇がないことを確認する。

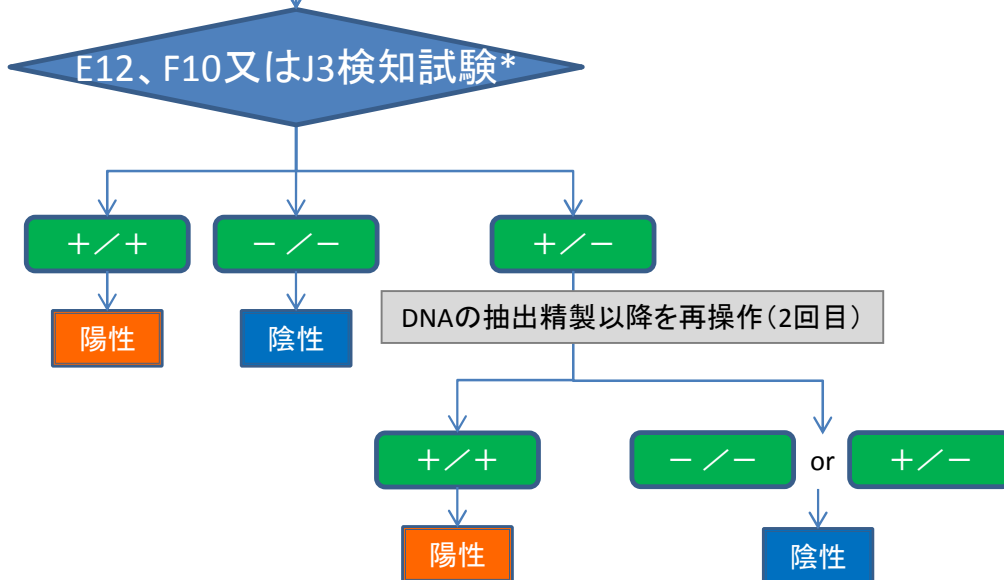
また、バレイショ陽性対照試験のすべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られないDNA試料液については、再度、粉碎・均質後の当該試料から改めて2回目のDNA抽出精製を行い、さらに「2. 定性リアルタイムPCR法」以降の操作を行い、それでもバレイショ陽性対照試験のすべてのウェルで43未満のCt (Cq) 値が得られない場合には、本試料からの検知は不能とする。

図1 結果の判定スキーム

STEP1



STEP2



*注:ブランク反応液で増幅が見られた場合は、コンタミネーション等が疑われ、適切な検査が行われていなかったことを示す。