

マツ材線虫病診断キット

Bursaphelenchus xylophilus Detection Kit

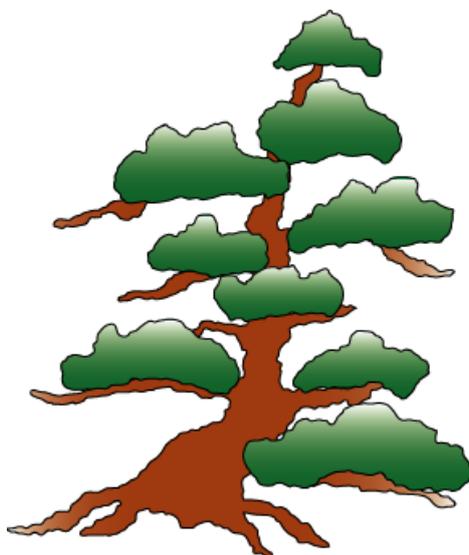
取扱説明書

version 11.0.0

製品コード

NE0041

NE0043



ニッポン・ジーン

マツ材線虫病診断キット

取扱説明書 version 11.0.0

【はじめにお読みください】

このたびは、マツ材線虫病診断キットをお買い上げ頂き、誠にありがとうございます。この取扱説明書をよくお読みの上、正しい方法でキットを使用してください。

使用上の注意

1. 本キットは、LAMP 法を用いてマツノザイセンチュウを検出することによりマツ材線虫病の検査を行うための試薬です。医療行為および臨床診断等の目的では使用できません。
2. 本キットの保存方法は、【キット内容と保存温度】(2 ページ) に記載していますのでご確認ください。各試薬は納品後正しい温度で遮光して保存し、6 ヶ月以内に使用してください。また、過度の冷却および試薬の凍結、融解の繰り返しは避けてください。
3. 本キットを使用する際は、この**取扱説明書**の記載内容に従ってください。記載内容と異なる使用方法および使用目的により発生するトラブルに関しましては、株式会社ニッポンジーンでは一切の責任を負いかねますので、あらかじめご了承ください。
4. 本キットによる判定結果を二次利用する場合は、必ず使用者の責任の下で行ってください。キット性能の異常によって発生するトラブルの場合を除き、株式会社ニッポンジーンでは一切の責任を負いかねますので、あらかじめご了承ください。
5. 検査環境の汚染を防ぐため、検査後サンプルおよび **Bx 陽性コントロール**の電気泳動法等による操作やオートクレーブ高圧滅菌処理は行わないでください。
6. 本キットに含まれていない化合物を併用する場合は、使用する化合物の危険性に関して十分な知識が必要です。また、本キットに含まれている試薬に他の化合物を混合しないでください。本キットの安全な取り扱いについては株式会社ニッポンジーンホームページにて安全データシート (SDS) を公開していますので、ご参照ください。
株式会社ニッポンジーン; <https://www.nippongene.com/kensa/list.html>
7. 本キットは食べ物ではありません。飲み込んだり、目に入れたりしないようご注意ください。検査中は皮膚等に試薬が触れないよう、白衣、手袋等で身体を保護してください。
8. LAMP (Loop-mediated Isothermal Amplification)法は、栄研化学株式会社により開発された日本産の等温遺伝子増幅法です。
9. LAMP 法を用いたマツノザイセンチュウの検出法は、国立研究開発法人 森林研究・整備機構 森林総合研究所が特許を保有しています。株式会社ニッポンジーンは、LAMP 法を用いたマツノザイセンチュウ検出の実施許諾を受けています。

目次

ページ

1. キット説明	1
マツ材線虫病診断キットの概要	
マツ材線虫病とその診断	
LAMP (Loop-mediated Isothermal Amplification) 法	
2. キット内容	2
キット内容と保存温度	
3. 必要な器具、機器	3
4. キット使用方法	5
簡易プロトコル	5
検査を行う前の準備および注意事項	7
サンプルの準備	
器具、機器の準備	
検査環境	
詳細な使用方法	9
DNAの抽出	
検査反応	
判定	
5. トラブルシューティング	14
6. 文献・資料	15
7. 付録	16
品質管理	
Bx 陽性コントロールのコピー数	

1. キット説明

【マツ材線虫病診断キットの概要】

本キットはLAMP法を利用してマツ材線虫病の病原体であるマツノザイセンチュウ (*Bursaphelenchus xylophilus*) を検出するキットです。LAMP法はインフルエンザウイルス感染の診断およびノロウイルス、レジオネラ属菌、サルモネラ属菌、腸管出血性大腸菌等の検査にも用いられている迅速、簡便なDNA増幅技術であり、その優れた特異性と高い感度を最大の特長とします。本キットでは、LAMP法によりマツノザイセンチュウゲノム DNA の一部を増幅し、増幅の有無からマツノザイセンチュウの存在を判定します。

検出に必要な操作は、キットに添付されているBx抽出液を用いてマツ材片から抽出したマツノザイセンチュウDNAを検査溶液 (Bx検査液、Bx酵素液、蛍光発色液の混合液) に加えて63°Cに60分間保温するのみであり、きわめて簡便です。マツ材片中にマツノザイセンチュウが存在する場合、本キットに含まれているLAMPプライマーセットによってマツノザイセンチュウゲノムDNAに特徴的な配列が増幅されます。一方で、マツ材片中にマツノザイセンチュウが存在しない場合には、DNAの増幅は起こりません。

判定にはDNA増幅の有無を蛍光発色液の発色の有無によって確認する目視判定法を採用しており、DNA増幅反応から検出までを同一反応チューブ内の完全閉鎖系で行うため、安全に短時間でマツノザイセンチュウゲノムDNAを検出することが可能です。

【マツ材線虫病とその診断】

マツ材線虫病 (Pine wilt disease) はマツノマダラカミキリにより伝搬されるマツノザイセンチュウが引き起こすマツ類の病害です。マツ材線虫病は北アメリカからの侵入病害であり、アカマツ、クロマツ、リュウキュウマツ、ゴヨウマツなど、抵抗性を持たない日本のマツ類に重大な被害をもたらしています。

罹病木ではマツノザイセンチュウがマツの柔細胞やマツの衰弱に伴って樹体内に侵入した青変菌を摂食して急激に増殖するため、最終的に数ヶ月でマツが枯死に至ります。枯死木にはマツノマダラカミキリが飛来して産卵し、成虫の羽化に伴って虫体内へ移動したマツノザイセンチュウは新たなマツへと伝搬されます。

罹病木から健全木への感染拡大を防止するためには罹病木の早期発見、除去が不可欠となりますが、マツ材片からマツノザイセンチュウを検出する方法としてはこれまでベールマン法による形態観察が用いられており、分離に時間を要する他、顕微鏡など高額な専用機器やマツノザイセンチュウの形態識別に関する知識が必要であることから、より迅速、簡便な検査法が望まれていました。

【LAMP (Loop-mediated Isothermal Amplification) 法】

LAMP法は、一定温度でDNA増幅反応が進行する画期的な技術です。従来の方法と比較して特異性に優れ、またその高いDNA増幅反応効率から、短時間反応および簡易検出が可能である等の利点を有しています。LAMP法の詳細な原理については、栄研化学株式会社ホームページをご参照ください。

栄研化学株式会社

Eiken GENOME SITE; <https://loopamp.eiken.co.jp/>

2. キット内容

【キット内容と保存温度】

マツ材線虫病診断キット

24テスト用（製品コード：NE0041）

96テスト用（製品コード：NE0043）

試薬名 (チューブラベル)	頭部ラベル色	内容量		保存温度
		24テスト用	96テスト用	
取扱説明書	-	1部	1部	室温
検査用チューブ	-	24本	24本 x 4袋	室温
抽出用チューブ	-	24本	100本	室温
Bx 検査液	赤色	410 µl	410 µl x 4本	-20°C (遮光)
Bx 酵素液	黄色	20 µl	20 µl x 4本	-20°C (遮光)
蛍光発色液	紫色	20 µl	20 µl x 4本	-20°C (遮光)
Bx 陽性コントロール	灰色	25 µl	25 µl x 4本	-20°C (遮光)
ミネラルオイル	青色	500 µl	500 µl x 4本	-20°C (遮光)
Bx 抽出液	-	10 ml x 2本	10 ml x 8本	-20°C (遮光)

取り扱い上の注意

- ◆ 本キットでは、24テスト分の検査溶液をまとめて作製することで、24テスト分の検査反応を行うことが可能です。24テスト分以下の検査反応を複数回に分けて行う場合、試薬が不足しますのでご注意ください。
- ◆ 検査用チューブに水滴が付着している場合は、開封前に完全に乾燥させてから使用してください。
- ◆ 取扱説明書および検査用チューブ、抽出用チューブ以外の試薬は-20°Cで遮光して保存し、納品後6ヶ月以内に使用してください。
- ◆ 試薬は使用ごとに融解し、残った試薬は再度-20°Cで保存してください。凍結、融解の繰り返しにより製品の性能が低下する恐れがありますので、必要な場合は試薬を数回分ごとに小分けして保存してください。
- ◆ Bx 酵素液を室温あるいは冷蔵庫等に長時間放置したり、過度の冷却で凍結させたりしないようご注意ください。酵素の働きが低下する可能性があります。
- ◆ Bx 陽性コントロールは、マツノザイセンチュウゲノムDNAに特徴的な配列を含むDNA溶液です。検査環境への汚染を防ぐため、使用の際には溶液を飛散させたり、溶液に触れたフィルター付マイクロチップが他の器具や試薬に接触したりしないようご注意ください。
- ◆ 連続分注を行うと試薬への汚染が発生する可能性がありますので、フィルター付マイクロチップは1回分注するごとに使い捨てとして使用してください。

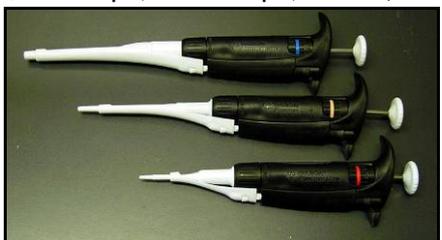
3. 必要な器具、機器

【必ずご準備頂く器具、機器】

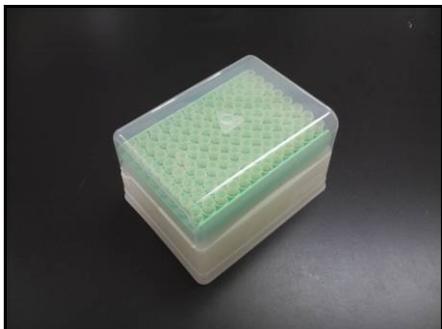
- 直径 15 mm 木工用ドリル（手動あるいは電動）



- マイクロピペット
(0.5-10 μ l、10-100 μ l、200-1,000 μ l)



- フィルター付マイクロチップ（滅菌済）



- マイクロチューブ
(1.5 ml あるいは 2.0 ml)



- 使い捨て手袋



- インキュベーター（恒温器）
ウォーターバス、ヒートブロック、サーマルサイクラー、エアークューベーター等、55°C、94°C、63°C、80°C それぞれの温度を保持する機器が必要です。

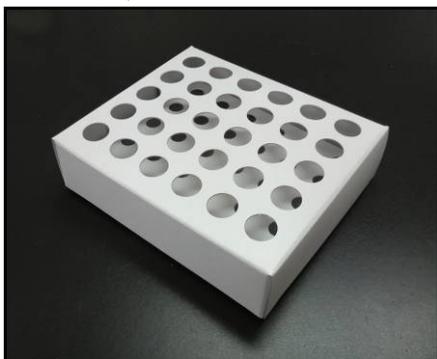


- ピンセット
- 氷（クラッシュアイス）
- ポリエチレン袋

【その他の器具、機器】

下記の器具、機器は本キットの使用に必須ではありませんが、必要に応じてご準備ください。

- チューブラック



- ボルテックスミキサー



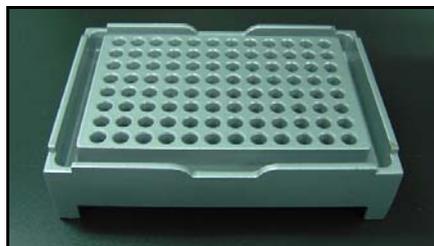
- 簡易遠心機 (1.5 ml チューブ用)



- 簡易遠心機 (0.2 ml チューブ用)



- アルミラックあるいはプレートラック



- UV 照射装置

蛍光発色液による検出の際に使用します。240-260 nm あるいは 350-370 nm の範囲の波長を出力する装置が必要です。



- 防護用ゴーグルあるいはフェイスシールド

- フロートプレート

ウォーターバスで保温する際に使用します。

4. キット使用方法

【簡易プロトコル】

本キットの詳細な使用方法は7ページ以降を参照してください。

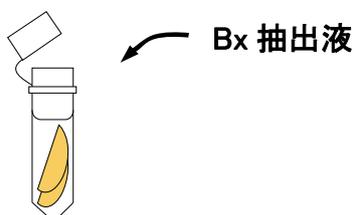


簡易プロトコル

1. 直径 15 mm の木工用ドリルを用いてマツ材片を採取する



2. Bx 抽出液 800 μ l にマツ材片 2 枚を完全に浸るように入れる



3. 55°C で 20 分間保温する (マツノザイセンチュウゲノム DNA の抽出)

4. 94~100°C で 10 分間保温する

5. 検査溶液を必要量まとめて作製する

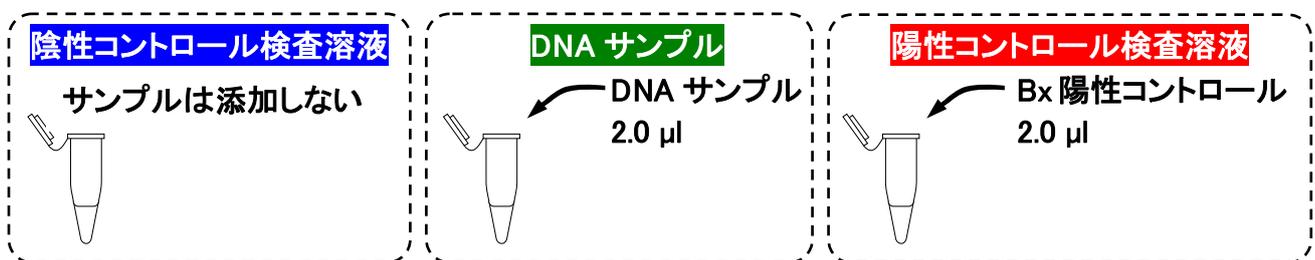
試薬	1 テストあたり	8+1 テスト*	24+1 テスト*
Bx 検査液	16.4 μ l	147.6 μ l	410.0 μ l
蛍光発色液	0.8 μ l	7.2 μ l	20.0 μ l
Bx 酵素液	0.8 μ l	7.2 μ l	20.0 μ l
検査溶液合計	18.0 μ l	162.0 μ l	450.0 μ l

* 分注時の液量の不足を防ぐため、1 テスト分多めに作製する。



6. 検査溶液を1テストあたり18.0 μl ずつ分注する

7. 4の工程で得られたDNAサンプル2.0 μlを添加する



* Bx 陽性コントロールは必ず最後に添加する。

8. ミネラルオイルを入れる

* 蒸発による検査溶液の濃縮が起こると検査反応の効率が著しく低下しますので、必要な場合は本キットに添付のミネラルオイルを20.0 μl 程度重層してください。

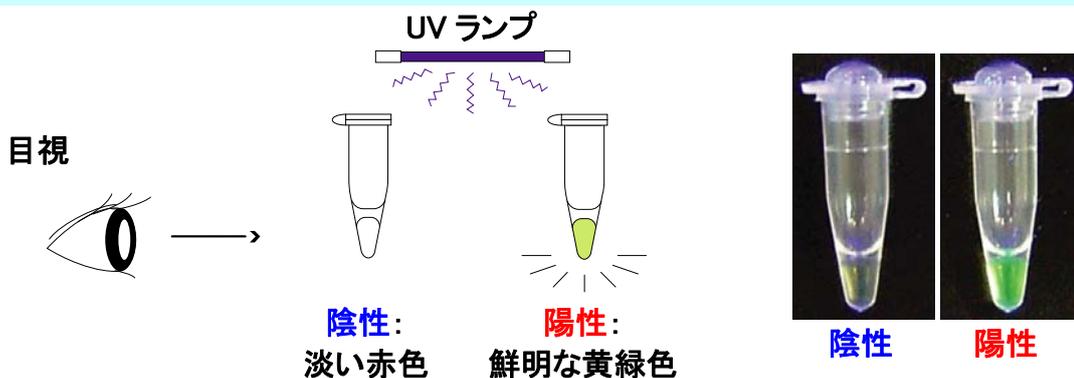
9. 63°C、60 分間（検査反応）

* 原則として、検査反応は60分間以上行わないでください。ただし、マツノザイセンチュウ密度が著しく低いマツ材片を使用した場合は、検査反応の時間を90分間まで延長することにより、検出率が上がる場合があります。

10. 80°C、2 分間（検査反応停止）

* 検査反応終了後速やかに判定を行う場合、この操作を行う必要はありません。

11. 判定



【検査を行う前の準備および注意事項】

サンプルの準備

■ コントロール

本キットには、検査の成否を確認するための **Bx 陽性コントロール**が添付されています。検査の成否を確認するには、**Bx 陽性コントロール**を添加する「陽性コントロール検査溶液」および **Bx 陽性コントロール**を添加しない「陰性コントロール検査溶液」の作製が重要です。

■ マツノザイセンチュウサンプル準備

検査にはマツ材片から抽出したDNAを使用します。本キットは、マツ材片からマツノザイセンチュウゲノムDNAの簡易抽出を行うための試薬（**Bx 抽出液**）および簡易抽出プロトコルを備えていますので、検査を行う前にDNAを準備してください。

器具、機器の準備

■ インキュベーター（恒温器）

インキュベーター（恒温器）の電源を入れ、それぞれ温度を設定します。ウォーターバス、ヒートブロックを使用する場合は温度が安定するまでに時間を要する場合がありますので、あらかじめ電源を入れ、温度計を用いて目的の温度に到達していることを確認してください。エアーインキュベーターを用いる場合、機器によってはドアの開閉時に庫内温度が大きく変化しますので、ドアの開閉は速やかに行ってください。

■ 器具

器具	使用方法
マイクロピペット	各区域専用とし、他の区域で使用した場合は核酸除去操作を施してから元の場所に戻してください。
チューブラック	各区域専用とし、他の区域で使用した場合は核酸除去操作を施してから元の場所に戻してください。
チューブ	市販のガンマ線滅菌済チューブ等、核酸フリー、ヌクレアーゼフリーのグレードを選択してください。
フィルター付マイクロチップ（滅菌済）	市販のガンマ線滅菌済疎水性フィルター付チップ等、核酸フリー、ヌクレアーゼフリーのグレードを選択し、各区域にて開封してください。また、連続分注を行うと試薬への汚染が発生する可能性がありますので、1回ごとに使い捨てとして使用してください。
筆記用具	各区域専用とし、持込書類を置く専用のスペースを確保してください。
手袋	使い捨てとし、汚染が疑われる場合はすぐに手袋を交換してください。
白衣	各区域専用とし、袖口からの汚染に注意してください。

検査環境

LAMP法は高感度なDNA増幅技術であるため、検査環境に **Bx 陽性コントロール** や検査後サンプル等、鑄型となる核酸の汚染が発生すると、以降正確な検査を行うことが困難になります。サンプルの取り扱いにおいては、作業用の着衣および器具への付着に十分注意し、着衣の交換を徹底してください。以後の検査における誤判定を防止するため、使用済みのチップ、チューブ、検査後サンプルは二重にしたビニール袋にまとめて廃棄してください。また、検査後サンプルおよび **Bx 陽性コントロール** の電気泳動法等による操作やオートクレーブ高圧滅菌処理は行わないでください。

■ 作業区域

核酸抽出および核酸増幅を実施していない（核酸による汚染が存在しない）クリーンベンチあるいは作業台を試薬調製作業区域とし、検査溶液は試薬調製作業区域にて作製してください。試薬調製作業区域では **Bx 陽性コントロール** およびLAMP法において鑄型となる核酸を含む溶液、試薬類の取り扱いは行わないでください。

検査溶液へのサンプルおよび **Bx 陽性コントロール** の添加を行うスペースは試薬調製作業区域と区分し、専用の核酸取扱区域を設けてください。

■ 核酸除去操作

器具は常に清潔に保ってください。洗浄が可能である器具は大量の水道水でよくすすぐことにより、付着した核酸を希釈、除去できます。

高濃度の核酸を取り扱った場合など、核酸による汚染が疑われるような場合には、1%次亜塩素酸ナトリウム水溶液を用いて検査環境中に存在する核酸の除去操作を行います。次亜塩素酸ナトリウム水溶液は塩素ガスを発生するので、使用の際には換気に十分注意してください。また、金属に対する腐食性があるため、金属に対して使用する際は、迅速に塩素成分を拭き取る等の対応が必要です。高温環境下における劣化が著しいため、1%水溶液調製後の経過日数や保存温度に注意してください。

<方法>

- i) 使い捨て手袋を装着します。
- ii) 有効塩素濃度 10,000 ppm (1%) の次亜塩素酸ナトリウム水溶液を準備します。
- iii) 次亜塩素酸ナトリウム水溶液を含ませたペーパータオルで作業台、器具を丁寧に拭き、余分な塩素成分は 70%エタノールを含ませたペーパータオルで拭き取ります。
- iv) 非金属の器具は次亜塩素酸ナトリウム水溶液に 1 時間以上浸し、よくすすいで乾燥します。
- v) 作業台、器具は常に清潔に保ち、定期的に次亜塩素酸ナトリウム水溶液による拭き取り清掃を行います。

【詳細な使用方法】

DNA の抽出

重要

本キットは、マツ材片からマツノザイセンチュウ DNA の簡易抽出を行うための Bx 抽出液、抽出用チューブ、および抽出プロトコルを備えています。

マツ材片の採取



直径 15 mm の木工用ドリルを用いて対象とするマツ樹木からマツ材片を採取します。より正確な検査を行うために、樹木の高さ別に複数箇所からマツ材片を採取してください。

マツ材片は清潔なポリエチレン袋等に採取し、以降の取扱はピンセットを使用してください。同一のピンセットで異なるマツ材片を扱う場合は、使用ごとにアルコールランプあるいはガスバーナーの炎を用いて先端を数秒間加熱するか、エタノールを含ませたペーパータオルで拭き取ってください。

重要

木工用ドリルの取扱の際には、事故が発生しないように十分に注意してください。

マツノザイセンチュウ DNA の抽出



Bx 抽出液を取り出し、室温で完全に融解します。容器のキャップを閉じた状態で容器を 10 回上下に反転させて混合し、均一にした後、抽出用チューブに 800 μ l を分注します。次に、採取した円盤状（半円）のマツ材片 2 枚を、完全に Bx 抽出液に浸るように入れます。

抽出用チューブを 55°C で 20 分間保温した後、94~100°C で 10 分間保温して得られた溶液をマツノザイセンチュウ DNA（以下 DNA サンプル）とします。マツ材片の除去、攪拌、およびスピンドアウン等の操作は必要ありませんので、そのまま使用してください。

Bx 抽出液を抽出用チューブに分注してから保管する場合には、1 テスト分（800 μ l）ずつ分注した後、-20°C にて遮光して保管してください。



重要

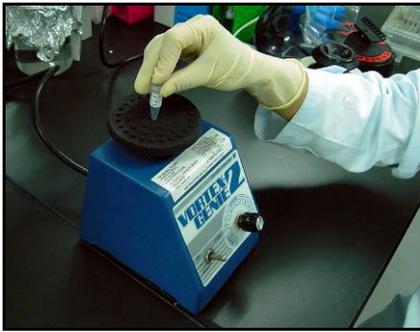
本キットに添付の抽出用チューブと容量、形状、および材質の異なるチューブを使用すると、誤判定の原因となる場合がありますので、使用しないでください。また、3 枚以上のマツ材片を入れると抽出および以降の検査において、効率が低下することがあります。

検査反応

試薬の融解

Bx 検査液、Bx 陽性コントロール、ミネラルオイルを取り出し、室温で完全に融解します。Bx 酵素液および蛍光発色液は-20℃では凍結しないため、使用する直前にキットから取り出します。

混合とスピンドウン



チューブの腹を指で数回軽く叩く（以下タッピング）あるいはボルテックスミキサーにて1秒間 x 3回の攪拌により混合し均一にした後、簡易遠心機を用いて溶液をチューブの底に集め（以下スピンドウン）、試薬を氷上に静置します。

検査溶液の作製



検査溶液調製用チューブ（1.5 ml あるいは 2.0 ml）に下記の試薬を必要テスト数分ずつ分注し、タッピングあるいはボルテックスミキサーにて1秒間 x 3回の攪拌により混合した後、スピンドウンを行います。これを検査溶液とし、氷上に静置しておきます。

<容量>

試薬	1 テスト	8+1 テスト*
Bx 検査液	16.4 μ l	147.6 μ l
蛍光発色液	0.8 μ l	7.2 μ l
Bx 酵素液	0.8 μ l	7.2 μ l
検査溶液合計	18.0 μ l	162.0 μ l

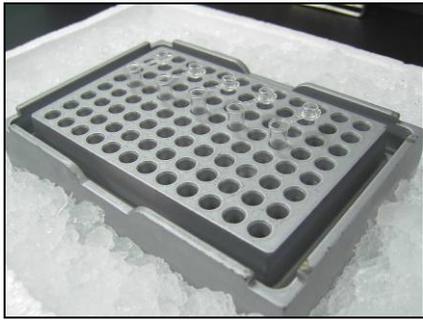
* 分注時の液量の不足を防ぐため、1テスト分多めに作製する。

重要

連続分注を行うと試薬への汚染が発生する可能性がありますので、フィルター付マイクロチップは1回ごとに使い捨てとして使用してください。

Bx 酵素液は粘性が高いため、分注の際、フィルター付マイクロチップの周りに過剰に付着しないようご注意ください。また、使用前にスピンドウンを行ってください。

検査溶液の分注



核酸の汚染がないピンセットを用いて検査用チューブを袋から取り出し、アルミブロックあるいはプレートラックに立て、検査溶液を 18.0 μl ずつ分注します。

重要

本キットに添付の検査用チューブと容量、形状、および材質の異なるチューブを使用すると、誤判定の原因となる場合がありますので、使用しないでください。

DNAサンプルの添加

DNAサンプル 2.0 μl を検査溶液に添加後、蒸発による検査溶液の濃縮を防ぐため本キットに添付のミネラルオイルを 20.0 μl 程度重層し、キャップを閉じます（蒸発による検査溶液の濃縮が起こると検査反応の効率が著しく低下しますのでご注意ください）。なお、インキュベーター（恒温器）として、ホットボンネット機能を有するサーマルサイクラーを使用する場合には、ミネラルオイルの添加は不要です。

重要

必要に応じて、陰性コントロールと陽性コントロールを作製してください。

この時の注意事項として、サンプルとミネラルオイルの添加は必ず、①陰性コントロールサンプル、②DNA サンプル、③陽性コントロールサンプル、の順に行ってください。また、サンプル添加後は速やかにキャップを閉じてください。

なお、陰性コントロールサンプルにはミネラルオイルのみを添加し、陽性コントロールサンプルには 2.0 μl の Bx 陽性コントロールを使用してください。

検査反応



ヒートブロック



フロートプレート

全てのキャップを閉じた状態でタッピングあるいはボルテックスミキサーにて1秒間 x 3回の攪拌にて混合した後、スピンドウンを行い、ウォーターバス、ヒートブロック、サーマルサイクラー、エアークューバーなどを用いて63°Cで60分間保温します。

ウォーターバスを使用する場合はフロートプレートを使用し、**検査用チューブ**が反応中に傾かないようにしてください。

判定

検査の成否の判定



UV 照射なし

陰性コントロール 陽性コントロール



UV 照射あり

陰性コントロール 陽性コントロール

60分間保温した後、80°Cで2分間の熱処理により検査反応を停止し、判定を行います。

使用前の蛍光発色液は淡い赤色を呈していますが、検査反応の進行により鮮明な黄緑色に変化します。この発色は蛍光に由来しているため、UVを照射することでより正確な判定が可能です。この場合は、別途UV照射装置（240-260 nmあるいは350-370 nmの波長を出力）および防護用ゴーグルあるいはフェイスシールドが必要になります。波長が320 nm付近の場合、陰性でも蛍光を発して見える場合がありますので、ご注意ください。

最初に、陽性コントロール検査溶液が蛍光を発色し、陰性コントロール検査溶液が蛍光を発色していないことを確認してください。これを満たしていない場合は検査結果を無効とし、原因を究明してください。

重要

本キットでは、検査結果の判定は60分間が経過した時点の発色で行います。誤判定の原因となりますので判定は検査反応終了後速やかに行ってください。

重要

本キットでは**蛍光発色液**を用いた目視判定法を採用しておりますので、判定には UV 照射装置の使用を推奨しています。ただし、マツ材片中のマツノザイセンチュウ密度が高い場合にはより強く発色が起こりますので、黒色の紙や台の上に検査後の**検査用チューブ**を静置することにより、発色を肉眼で確認することが可能です。



DNA サンプルの判定

コントロール検査溶液の判定においてその検査が有効とされた場合、次に、DNA サンプルの判定を行います。判定はコントロール検査溶液と同様に蛍光の発色の有無を確認してください。UV 照射下において蛍光の発色が認められる場合、DNA サンプル中にマツノザイセンチュウゲノム DNA が存在する可能性があります。

<判定のポイント>

明確な蛍光の発色が認められる DNA サンプル

マツ材片を「**マツノザイセンチュウ陽性** = **マツ材線虫病陽性**」と判定します。

仮に蛍光の発色が微弱であっても、陰性コントロール検査溶液と比較した際に差異が認められる場合には、対象とするマツ樹体から再度マツ材片を採取して検査を行ってください。

陰性コントロール検査溶液と比較して蛍光の発色に有意な差が認められない DNA サンプル

マツ材片を「**マツノザイセンチュウ陰性** = **マツ材線虫病陰性**」と判定します。

ただし、マツノザイセンチュウはマツ樹体の一部に偏在している場合があります。病徴の有無をよく観察し、感染が疑われる場合は再度複数の部位からマツ材片を採取して各部位ごとに検査を行ってください。

5. トラブルシューティング

本キットの使用において何らかの問題が発生した場合は、以下の項目に従って対処してください。その他の不明な点については株式会社ニッポンジーンまでお問い合わせください。

問題点	原因および対処法
コントロール検査溶液が正確な発色を示さない	<p>A. Bx 陽性コントロールの添加量が過剰である。 Bx 陽性コントロールの添加量が過剰になると検査反応の効率が低下する場合があります。Bx 陽性コントロールの添加量は取扱説明書の指示に従ってください。</p> <p>B. 試薬あるいは検査環境に汚染が存在する。 陰性コントロール検査溶液が発色している場合、鑄型となる核酸の混入が疑われます。試薬および検査環境の汚染モニタリング、1% 次亜塩素酸ナトリウム水溶液による検査器具、機器類の拭き取り操作を行い、汚染を完全に除去した後に検査を実施してください。</p> <p>C. キレート化合物あるいは金属イオンが持ち込まれている。 EDTA (エチレンジアミン四酢酸) 等のキレート化合物が存在すると検査反応の進行に関わらず蛍光発色液が蛍光を発色します。一方、金属イオンが多量に存在する場合は蛍光発色液の発色が阻害され、判定が困難になりますのでご注意ください。</p> <p>D. 反応温度、操作手順に誤りがある。 検査の工程で問題が発生していないか確認してください。</p>
蛍光発色液が変色した	<p>A. 検査反応終了後、速やかに判定を行ってください。 蛍光発色液は長時間放置すると検査反応の進行に関わらず蛍光の発色あるいは消光が起こり、誤判定の原因となります。保存および取り扱いは本取扱説明書の指示に従ってください。</p>
検査溶液が蒸発した	<p>A. 反応チューブが均一に加熱されていない。 ウォーターバス、ヒートブロックを使用する場合に、検査用チューブが均一に加熱されないと蒸発による検査溶液の濃縮が起こり、検査反応の効率が低下します。本キットに添付のミネラルオイルを必ず添加してください。</p>
蛍光の発色の有無を判断しにくい	<p>A. 励起波長が合っていない。 240-260 nm あるいは 350-370 nm の波長を出力する UV 照射装置が必要です。波長が 320 nm 付近の場合、陰性でも蛍光を発する場合がありますので、ご注意ください。</p>
試薬が不足する	<p>A. チューブ内壁に試薬が飛散、付着している。 使用前にスピンドウンを行ってください。</p> <p>B. 保存中に試薬が蒸発している。 使用後はキャップを完全に閉じてください。</p>

6. 文献・資料

1. Prince AM, Andrus L. (1992) PCR: how to kill unwanted DNA. *Biotechniques*. 12 (3): 358
2. Notomi T, Okayama H, Masubuchi H, Yonekawa T, Watanabe K, Amino N, Hase T. (2000) Loop-mediated isothermal amplification of DNA. *Nucleic Acids Res.* 28 (12): e63
3. Aikawa T, Kikuchi T, Kosaka H. (2003) Demonstration of interbreeding between virulent and avirulent populations of *Bursaphelenchus xylophilus* (Nematoda: Aphelenchoididae) by PCR-RFLP method. *Appl. Entomol. Zool.* 38 (4): 565
4. 相川 拓也 (2006) マツノザイセンチュウの伝播機構 -どのように媒介昆虫へ乗り移りそして離脱するのか- 日本森林学会誌 88 (5): 407
5. Kikuchi T, Aikawa T, Oeda Y, Karim N, Kanzaki N. (2009) A rapid and precise diagnostic method for detecting the Pinewood nematode *Bursaphelenchus xylophilus* by loop-mediated isothermal amplification. *Phytopathology*. 99 (12): 1365
6. 相川 拓也、神崎 菜摘、菊地 泰生 (2010) マツノザイセンチュウの DNA を利用した簡易なマツ材線虫病診断ツール”マツ材線虫病診断キット”について 森林防疫 59 (2): 60
7. 伊藤 英敏、神崎 菜摘、菊地 泰生 (2010) 家庭にある材料と診断キットによるマツ材線虫病診断 森林防疫 59 (2): 55
8. 相川 拓也 (2011 年) マツノザイセンチュウの DNA を利用した新しい診断法 -マツ材線虫病診断キット- 樹木医学研究 15 (2): 41
9. 木村 公樹、相川 拓也、山本 貴一、前原 紀敏、市原 優、今 純一、中村 克典 (2011) 青森県蓬田村に発生したマツ材線虫病被害木におけるマツノザイセンチュウの検出および媒介昆虫の加害状況 東北森林科学会誌 16 (1): 7
10. Kanetani S, Kikuchi T, Akiba M, Nakamura K, Ikegame H, Tetsuka K (2011) Detection of *Bursaphelenchus xylophilus* from old discs of dead *Pinus armandii* var. *amamiana* trees using a new detection kit. *Forest Pathology* 41 (5): 387
11. 相川 拓也、中村 克典、市原 優、前原 紀敏、水田 展洋 (2013) 同一マツ枯死木から脱出したマツノマダラカミキリ成虫が保持するマツノザイセンチュウ数の変異-津波被害によって発生した枯死木の事例- 森林防疫 62: 130
12. 青森県産業技術センター林業研究所 (2013) マツ材線虫病(松くい虫被害)の監視・防除対策 ~対策の手引き~
地方独立行政法人青森県産業技術センターWeb サイト URL:
<http://www.aomori-itc.or.jp/assets/files/rinshi/pine%20disease%20manual.pdf>
13. 中林 優季、松下 通也、星崎 和彦、相川 拓也 (2013) マツ成木におけるマツノザイセンチュウの樹体内分布-病徴発症初期における効率的な検出のために- 林野庁東北森林管理局 Web サイト URL:
<http://www.rinya.maff.go.jp/tohoku/sidou/pdf/24g16.pdf>
14. 相川 拓也 (2014) 線虫学実験 (京都大学学術出版会): 66
15. 阿部 豊 (2016) ベールマン法とマツ材線虫病診断キットの応用と課題 グリーン・エージ 2016 年 6 月号 (No. 510 号)
16. 石黒 秀明、相川 拓也 (2016) マツノマダラカミキリの産卵痕を経由したアカマツ枯死木へのマツノザイセンチュウの侵入 日本森林学会誌 98: 124
17. Hoshizaki K, Nakabayashi Y, Mamiya Y, Matsushita M (2016) Localized within- and between-tree variation in nematode distribution during latent state of pine wilt disease makes the disease status cryptic. *Forest Pathology* 46 (3): 200
18. 石黒 秀明、相川 拓也 (2018) マツノマダラカミキリの産卵痕からクロマツ枯死木へ侵入したマツノザイセンチュウの樹体内での分散とカミキリ成虫への乗り移り 日本森林学会誌 100: 201

7. 付録

【品質管理】

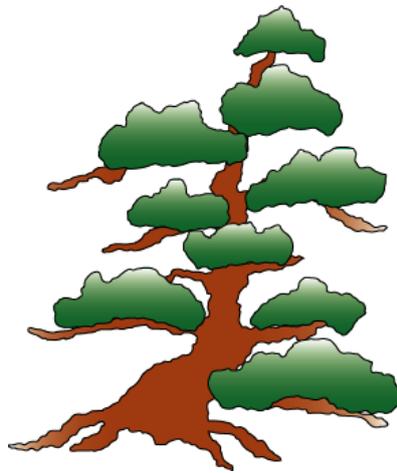
キットに添付の Bx 陽性コントロール 2.0 μ l を鋳型 DNA として 20.0 μ l (1 テスト分) の容量で DNA 増幅反応を行い、63°C、60 分間で蛍光発色液が発色することを確認しています。

【Bx 陽性コントロールのコピー数】

Bx 陽性コントロールには、2.0 μ l あたりおよそ 1×10^9 コピーの標的配列が含まれています。



ニッポン・ジーン



- 記載内容や製品仕様、価格に関しては予告なく変更する場合があります。
- 本取扱説明書の記載内容は 2025 年 2 月現在のものです。最新の取扱説明書は株式会社ニッポンジーンホームページからダウンロードしてください。
- 「ニッポンジーン」および「NIPPON GENE」は、株式会社ニッポンジーンの日本における登録商標です。
- その他、製品名等の固有名詞は各社の商標あるいは登録商標です。
- 記載内容および写真の複製、転載を禁止します。

本品に関するお問い合わせ先

株式会社ニッポンジーン

TEL 076-451-6548

URL <https://nippongene-analysis.com>

お問い合わせは、お電話もしくはWEBフォームより承っております。