

使用に際してはこの添付文書をよくお読みください。
また、必要な時に読めるように保管しておいてください。

Q U O 4 T

**2012年10月改訂（第4版）
*2011年 3月改訂（第3版）

体外診断用医薬品

製造販売承認番号：21400AMZ00570000

クラスⅢ汎用・免疫・内分泌検査用シリーズ
サイロキシニンキット

ルミパルスプレスト® T₄

■全般的な注意

1. 本試薬は、体外診断用であるため、それ以外の目的には使用しないでください。
2. 診断の際は、本測定値以外に他の検査結果や臨床症状等もあわせて考慮し、総合的に判断してください。
3. 添付文書以外の使用方法については保証を致しません。
4. 本試薬のT₄キャリブプレートおよび検体希釈液Tには、HBs抗原、HCV抗体およびHIV抗体検査陰性の原料を使用しておりますが、感染の危険性があるものとして検体同様十分に注意して取扱ってください。
- *5. 本試薬および検体は、感染の危険性があるものとして十分に注意して取扱ってください。
6. 本試薬には、保存剤としてアジ化ナトリウムが含まれています。試薬が誤って目や口に入ったり、皮膚に付着した場合には、水で十分に洗い流す等の応急処置を行い、必要があれば、医師の手当等を受けてください。
7. 本試薬の使用に際しては、本書とあわせて使用する測定システムの添付文書および取扱説明書をご参照ください。

■形状・構造等（キットの構成）

ルミパルスプレスト T₄は下記構成試薬を組み合わせてご使用ください。

1. T₃結合粒子（200回用、10mL/ボトル）
T₃結合フェライト粒子を含みます。
本品は付属品としてT₃結合粒子ボトル用のアッセイキャップAを1個含みます。
2. 酵素標識抗体（200回用、10mL/ボトル）
アルカリホスファターゼ（ALP）標識抗T₄モノクローナル抗体（マウス）を含みます。
本品は付属品として酵素標識抗体ボトル用のアッセイキャップBを1個含みます。
3. T₄キャリブプレート：3濃度×1
(1) 0 μg/dL T₄キャリブプレート（液状、1.5mL×1）
(2) 2 μg/dL T₄キャリブプレート（液状、1.5mL×1）
(3) 30 μg/dL T₄キャリブプレート（液状、1.5mL×1）
4. 基質液（液状、100mL×6）
基質としてAMP PD^{注1}を含みます。
5. 洗浄液（濃縮液、4000mL×1）
6. 検体希釈液T（液状、10mL×1）
本品は付属品としてアッセイキャップBを1個含みます。

注1) AMP PD：3-(2'-spiroadamantane)-4-methoxy-4-(3"-phosphoryloxy)phenyl-1,2-dioxetane disodium salt / 3-(2'-スピロアダマンタン)-4-メトキシ-4-(3"-ホリルオキシ)フェニル-1,2-ジオキセタン・2ナトリウム塩

■使用目的

血清又は血漿中のサイロキシニン（T₄）の測定

■測定原理

本試薬は1ステップ競合法に基づいた化学発光酵素免疫測定法によるT₄測定試薬です。

<反応プロトコール；1ステップモード>

試薬・検体のセット

第一反応
T₃結合粒子と検体中に含まれるT₄が競合的にアルカリホスファターゼ標識抗T₄抗体（標識抗体）との免疫複合体を形成します。
T₃結合粒子50 μL、検体またはキャリブプレート10 μLおよび標識抗T₄抗体50 μLが順次キュベットに分注されます。反応液は、攪拌後37℃で19分間インキュベートされます。

洗浄
反応液除去の後、T₃結合粒子の洗浄が行われます。粒子は磁石によって集められ、反応液が除去されます。洗浄液注入、洗浄液の除去が繰り返され、粒子が洗浄されます。

酵素反応
基質液200 μLを粒子に加え攪拌後、37℃で4分間反応させます。

測光
波長463 nmに発光極大を持つ光の発光量を測定します。
基質液に含まれるAMP PDは、粒子に間接的に結合したアルカリホスファターゼの触媒作用により分解します。分解に伴って放出される光は、検体中のT₄量を反映するため、これを測定することによってT₄濃度の測定を行うことができます。

検体中のT₄濃度が測定範囲を超えた場合は、検体希釈液Tを用いて検体を希釈し再測定してください。

■操作上の注意

1. 測定検体の性質、採取法

- (1) 可能な限り新鮮な検体を用い、保存する場合は-20℃以下で凍結保存してください。
- (2) 検体を繰り返し凍結融解することは避けてください。
- (3) 赤血球・その他の有形成分、沈殿物、浮遊物が含まれている検体では、測定値に影響を与える場合があります。正しい結果が得られるように遠心または除去した後で使用してください。
- (4) 検体間の汚染が生じないように検体は注意して取扱ってください。
- (5) 非働化した検体は使用しないでください。
- (6) 検体に抗凝固剤（EDTA-二カリウム、クエン酸ナトリウム、ヘパリンナトリウム）を添加して試験した結果、それぞれ1mg/mL、38mg/mL、100U/mLまで測定値に影響は認められませんが、液状の抗凝固剤を用いる場合は、検体の希釈率にご注意ください。
- (7) EDTA添加血漿は測定に誤差を与える可能性がありますので、使用しないでください。

2. 妨害物質・妨害薬剤

検体にビリルビンF、ビリルビンC、ヘモグロビンを添加して試験した結果、それぞれ18.7mg/dL、20.9mg/dL、484mg/dLまで、測定値に影響は認められませんでした。また、乳ビに関して、1460ホルマジン濁度まで測定値に影響は認められませんでした。

■用法・用量（操作方法）

1. 試薬の調製法

- * (1) T₃結合粒子
冷蔵庫から出してそのまま使用します。
試薬を装置にセットする場合は、試薬を泡立てないようにゆるやかにボトルを20回以上転倒混和して、ボトル底部に沈殿している粒子を再懸濁してください。
- (2) 酵素標識抗体
冷蔵庫から出してそのまま使用します。転倒混和はしないでください。
- (3) T₄キャリブプレート
常温（15～25℃）に戻してから軽く転倒混和して使用します。
デッドボリュームを考慮して、サンプルカップに必要な量を滴下します。キャリブプレート1滴あたりのおよその滴下量は45 μLです。滴下量は容器を押す強さや気泡の混入によって変動します。デッドボリュームはご使用の測定システムによって異なりますので各測定システムの取扱説明書をご覧ください。一例としてルミパルス Presto IIでサンプルカップをご使用の場合、デッドボリュームは100 μLとなります。
- (4) 基質液
冷蔵庫から出してそのまま使用します。
- (5) 洗浄液
測定システムの取扱説明書に従い補充してください。洗浄液は装置内で自動的に精製水で10倍に希釈されます。
- (6) 検体希釈液T
冷蔵庫から出してそのまま使用します。転倒混和はしないでください。

2. 必要な器具・器材

- (1) ルミパルスPresto用サンプリングチップ
- (2) ルミパルスPresto用キュベット
- (3) ルミパルスPresto用アッセイキャップA、アッセイキャップB
- (4) マイクロピペット、サンプルカップ
- (5) 全自動化学発光酵素免疫測定システム

3. 測定法

- (1) 測定システムの取扱説明書を参照し、検体および測定に必要な試薬を所定の位置にセットしてください。(サンプルの最少必要量は、使用する容器や測定システムによって異なりますので、各測定システムの取扱説明書をご覧ください。)
- (2) T₃結合粒子、酵素標識抗体および検体希釈液Tのボトルキャップを静かに外し、口元に付着している試薬は清潔な紙等でふき取ります。ボトル内に泡立ちが残っているときはしばらく放置して泡立ちがないことを確認するか、または清潔な綿棒等を用いて取除きます。
- (3) アッセイキャップを取付けます。取付け方は、下記の(8)アッセイキャップの取付け方の欄をご参照ください。
- (4) ボトルのバーコードが濡れていた、汚れていた場合は、ふき取ってからセットしてください。
- (5) 試薬を試薬保冷庫内のカローセルにセットします。T₃結合粒子はカローセルAに、酵素標識抗体および検体希釈液TはカローセルBに、それぞれセットします。試薬は、カローセルの空いている場所のどこにでもセットすることができます。また、装置からカローセルを取出して試薬をセットすることもできます。ボトルをセットした後はカローセルを静かに装置の所定位置へ戻します。
- (6) 基質液は蓋を取外し、基質保冷庫へセットします。
- (7) 洗浄液は測定システムの取扱説明書に従い補充します。
- (8) アッセイキャップの取付け方

アッセイキャップは装置にセットした試薬の蒸発や汚染を防ぐために使用します。新しいボトルを装置にセットする際には、新しいアッセイキャップを取付けてからご使用ください。取付けない場合は、測定結果の信頼性は保証できません。取付けた後は、アッセイキャップに液が付着しないように、装置にセットするまでボトルを傾けないよう注意して取扱ってください。

・アッセイキャップAの取付け方

アッセイキャップAは、T₃結合粒子ボトルの口元に乗せ、回しながら止まるまで締めて取付けます。アッセイキャップAの外側を上から静かに押し(図1)、内部のゴムスリットが開くことを確かめます(図2)。

スリットに膜が形成されている場合はアッセイキャップAを一旦取外し、清潔な紙等で裏のゴム表面の液体をふき取り、再びボトルに取付けます。

ゴムスリットがきちんと開口しないときや、アッセイキャップAが円滑に動かないときは、再度外側を押し確認します。改善がみられないときは新しいアッセイキャップAに交換してください。



図1：アッセイキャップAを取付け、上から押します。

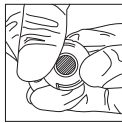


図2：ゴムスリットが開くことをボトル上面から確認します。

・アッセイキャップBの取付け方

アッセイキャップBは、酵素標識抗体ボトルおよび検体希釈液Tボトルに使用します。取付ける際は、まずボトルキャップを外し代わりにアッセイキャップBをボトル口元に乗せます。図3のように、ボトル上部の鏝(つば)とアッセイキャップB下部の突起が、ぶつかって止まるまで回しながら締めて取付けます。

図3の★の位置を上から指で押して、蓋が開くことを確かめます(図4)。

ボトルの口に膜が形成されている場合は清潔な紙等で蓋のゴム表面に付着した液体をふき取ってください。

アッセイキャップBが締まらないときや、押しでも蓋が円滑に動かないときは一旦取外し、再度取付けます。改善がみられないときは、新しいアッセイキャップBに交換してください。



図3：アッセイキャップBを取付け、★を押します。



図4：蓋が開くことを確かめます。

- (9) 試薬の他に、測定に必要なサンプリングチップおよびキュベットが十分量投入されていること、精製水タンク、洗浄液タンク、濃縮洗剤タンクの残量が十分であることを確認します。
- (10) 分析の受付操作を行います。
- (11) 検体を検体分析用のラックにセットし、装置の所定位置にセットします。精度管理分析の場合は精度管理分析用のラックを、キャリアレーション分析の場合はキャリアレーション分析用のラックをそれぞれ使用します。
- (12) 外箱記載のデータ入力バーコードには、T₄キャリアプレータの使用期限およびロット番号が記録されています。装置付属のバーコードリーダーを用いて読み取ることで、キャリアプレータのロット管理を自動的に行うことができます。
- (13) スタートキーを押して測定を開始します。装置内で自動的に実行される動作については測定原理の「反応プロトコル」の項をご参照ください。

4. 濃度の算出法

マスターキャリアレーションデータは、酵素標識抗体ボトルの2次元バーコードに記録されています。検体中のT₄濃度は、T₄キャリアプレータの発光量をもとに較正された検量線から自動的に算出されます。また複数装置をお使いの場合は1台ごとに検量線を作成してください。

- T₄キャリアプレータの測定は以下の場合に行います。
- ・T₃結合粒子、酵素標識抗体、基質液のいずれかが、新しいロットに切り替わった場合。
 - ・キャリアレーションデータを更新後、30日が経過した場合。
- 上記以外においても必要が生じた場合は、キャリアプレータを測定しキャリアレーションデータを更新してください。

検体中のT₄濃度が、30 μg/dLを超える場合は、検体希釈液Tを用いて希釈し、再測定してください。

■測定結果の判定法

1. 参考基準範囲

健康者140例の血清T₄濃度を所定の操作で測定し、2.5～97.5パセータイルで求めた範囲は4.53～8.38 μg/dLでした。

2. 判定上の注意

- (1) 基準範囲は、測定条件や検体によって異なりますので、各施設に適した基準範囲を設定してください。
- (2) 検体中に存在する未同定の非特異反応性物質の影響により、まれに測定値が正確に得られない場合がありますので、他の検査結果や臨床症状等もあわせて考慮し、総合的に判断してください。

■臨床的意義

甲状腺ホルモンであるサイロキシン(T₄)は、血中ではその約99.97%がサイロキシン結合蛋白質(TBP)に結合しており、約0.03%が遊離サイロキシンとして存在しています。この0.03%の遊離サイロキシンが甲状腺ホルモン作用を有しています。また、T₄は、組織でT₃に転換され、代謝亢進などの作用を発現するため、血中T₄の濃度は甲状腺機能の状態を示す指標であると考えられています。このように血中T₄の測定は種々の甲状腺疾患の診断と治療効果の観察に有用とされています¹⁻²⁾。

本試薬は、化学発光基質(AMP PD)を用いた化学発光酵素免疫測定法³⁾(CLIA; chemiluminescent enzyme immunoassay)に基づく試薬で、全自動化学発光酵素免疫測定システム(代表例:ルミバルス Presto II)用試薬です。

■性能

1. 性能

(1) 感度

T₄キャリアプレータを所定の操作で測定するとき、0 μg/dL T₄キャリアプレータと30 μg/dL T₄キャリアプレータの発光量の比は5以上になります。

(2) 正確性

自家管理検体3例を所定の操作で測定するとき、測定値は各管理値に対して±20%以内になります。

(3) 同時再現性(併行精度)

自家管理検体を所定の操作で6回繰り返し測定するとき、変動係数(CV値)は0.5 μg/dL以上、1.0 μg/dL未満で15%以下、1.0 μg/dL以上、3.0 μg/dL以下で10%以下になります。

(4) 測定範囲

本試薬の測定範囲は、0.5～30 μg/dLです。全自動化学発光酵素免疫測定システム(代表例:ルミバルス Presto II)では0.50 μg/dLから出力されます。

2. 相関性試験成績

- (1) 血清検体120例を使用し、既存ECLIA法との相関性を検討した結果、以下に示す成績が得られました。

測定例数: n = 120
相関係数: r = 0.976
回帰式: y = 0.97x - 0.79
(x: 既存ECLIA法、y: ルミバルスプレスト T₄)

- (2) 血清検体110例を使用し、既存CLIA法との相関性を検討した結果、以下に示す成績が得られました。

測定例数: n = 110
相関係数: r = 0.984
回帰式: y = 0.96x + 0.27
(x: 既存CLIA法、y: ルミバルスプレスト T₄)

- (3) 同一人から採取した血清・血漿ペア検体112例(抗凝固剤:ヘパリンナトリウム)を使用し、本試薬にて相関性を検討した結果、以下に示す成績が得られました。

測定例数: n = 112
相関係数: r = 0.988
回帰式: y = 0.92x + 0.32
(x: 血清、y: 血漿)

3. 較正用の基準物質(標準物質)

USP (United States Pharmacopeia)
Levothyroxine (Lot. L0D226)

■使用上又は取扱い上の注意

1. 取扱い上（危険防止）の注意

- (1) 検体はHIV、HBV、HCV等の感染の恐れがあるものとして取扱ってください。
- (2) 検査にあたっては感染の危険を避けるため使い捨て手袋を着用し、また口によるピベッティングを行わないでください。
- (3) 基質液はアルカリ性溶液（pH10）です。使用に際しては、液が皮膚についたり、目に入らないように注意してください。
- (4) 試薬が誤って目や口に入った場合は、水で十分に洗い流す等の応急処置を行い、必要があれば、医師の手当等を受けてください。

2. 使用上の注意

- (1) 使用に際しては本書、装置の添付文書および取扱説明書に記載された使用方法に従ってください。
- (2) 使用期限を過ぎた試薬は使用しないでください。各構成試薬外箱および容器の表示をご確認のうえ使用してください。
- (3) サンプルングチップ、キュベット、サンプルカップは指定のものを使用してください。
- (4) サンプルングチップ、キュベット、サンプルカップは常に新しいものを使用してください。
- (5) T₄キャリブプレート滴下の際に液滴の中に気泡が多量に混入する場合は、残量が僅かですので新しいボトルを使用してください。サンプルカップに泡が残りますとサンプルング不良の原因になる場合があります。
- (6) T₄キャリブプレートは、常温（15～25℃）に戻してから使用してください。
- (7) 試薬は保存条件を守って使用してください。特に凍結しないように注意してください。
- (8) 本試薬は装置にセットしたまま保存することができます。開封後のT₃結合粒子、酵素標識抗体および検体希釈液Tは30日間有効です。装置にセットした後は、30日以内に使用してください。基質液と洗浄液は容器に表示した使用期限まで有効ですが、基質液を装置にセットした後は交換時まで取外しは避けてください。
- * (9) 粒子が再懸濁されない場合、使用せず弊社までお問い合わせください。
- (10) 検体、T₄キャリブプレートは蒸発による濃縮を考慮し、サンプルの準備後は速やかに測定を開始してください。
- (11) 新しいボトルを装置にセットする際には、新しいアッセイキャップを取付けてから使用してください。取付けない場合は、測定結果の信頼性は保証できません。
- (12) 装置から取出して試薬を保存するときは、アッセイキャップを取外し試薬のボトルキャップに取替えてから2～10℃以下で保存してください。アッセイキャップを取付けたまま保存した場合は、測定結果の信頼性を保証できません。再度ボトルを装置にセットする際には、新しいアッセイキャップを使用してください。
- (13) アッセイキャップを取付けるときは、汚染防止のため手袋を着用してください。
- (14) 箱に同封されているT₃結合粒子と酵素標識抗体のラベルには、同じ試薬ロットNo. が印字されています。試薬は、異なるロットNo. の組み合わせでは使用できません。ボトルはラベルのロットNo. を確認してから装置にセットしてください。
- (15) 試薬を混ぜ合わせて使用できません。
- (16) 正確な測定を行うために、精製水は常に新しいものを使用してください。
- (17) 基質液を装置にセットした後は、基質液交換時まで取外しは避けてください。基質液がアルカリホスファターゼ（ALP）に汚染されますと使用できません。手指が直接基質液に触れた場合は、廃棄してください。
- (18) ソーダライムは交換せずに長期間使用を続けると、二酸化炭素の吸収力が低下します。また基質キャップバックキンも交換せずに長期間使用を続けると、密閉性が失われ基質液を劣化させる原因となります。ソーダライムと基質キャップバックキンの交換時期についてはご使用の測定システムの取扱説明書をご覧ください。

3. 廃棄上の注意

- (1) 各試薬には保存剤として以下のとおりアジ化ナトリウムが含まれています。廃棄する際は爆発性の金属アジドが生成されないように多量の水とともに流してください。
洗浄液：1.0%（希釈調製前）、基質液：0.05%
T₃結合粒子、酵素標識抗体、T₄キャリブプレート、
検体希釈液T：0.1%
- (2) 試薬および容器等を廃棄する場合は、廃棄物に関する規定に従って、医療廃棄物または産業廃棄物等区別して処理してください。
- (3) 廃液の廃棄にあたっては、水質汚濁防止法などの規制に従って処理してください。
- (4) 使用した器具（ピペット、試験管等）、廃液、サンプルングチップ等は、次亜塩素酸ナトリウム（有効塩素濃度1000ppm、1時間以上浸漬）、グルタールアルデヒド（2%、1時間以上浸漬）等による消毒処理あるいは、オートクレーブ（121℃、20分以上）による滅菌処理を行ってください。
- (5) 検体、廃液等が飛散した場合には次亜塩素酸ナトリウム（有効塩素濃度1000ppm、1時間以上浸漬）、グルタールアルデヒド（2%、1時間以上浸漬）等によるふき取りと消毒を行ってください。

■貯蔵方法・有効期間

T ₃ 結合粒子	2～10℃に保存	有効期間：1年
酵素標識抗体	2～10℃に保存	有効期間：1年
T ₄ キャリブプレート	2～10℃に保存	有効期間：1年
基質液	2～10℃に保存	有効期間：9ヵ月
洗浄液	室温（1～30℃）に保存	有効期間：9ヵ月
検体希釈液T	2～10℃に保存	有効期間：1年

使用期限については、各構成試薬の外箱および容器の表示をご参照ください。

■包装単位

個別包装

コードNo.	品名	包装
296547	ルミパルスプレスト T ₄ (T ₃ 結合粒子・酵素標識抗体)	200回用 (各10mL×1)
296554	ルミパルスプレスト T ₄ T ₄ キャリブプレート	3濃度×1
291122	ルミパルスプレスト 基質液 (共通試薬)	100mL×6
291139	ルミパルスプレスト 洗浄液 (共通試薬)	4000mL×1
295663	ルミパルスプレスト 検体希釈液T (共通試薬)	10mL×1

■主要文献

1. 乾武広, 越智幸男. 甲状腺ホルモン. 臨床検査, 34: 1531-1536, 1990.
2. 女屋敏正. T₄, フリーT₄. 臨床検査, 38: 99-101, 1994.
3. Nishizono I, et al. Rapid and Sensitive Chemiluminescent Enzyme Immunoassay for Measuring Tumor Markers. Clin Chem, 37: 1639-1644, 1991.

■問い合わせ先

富士レビオ株式会社 お客様コールセンター
TEL：0120-292-832
FAX：03-5695-9234

**本製品はLife Technologies Corporationから導入した技術に基づいて製造したものです。

