

Limulus Color KY Single Test Wako**Package Insert****【Summary and History】**

Lipopolysaccharide (LPS) also known as endotoxin, is a component of the outer membrane of Gram-negative bacteria. Since endotoxin causes serious symptoms such as fever and shock in the human body, the testing of bacterial endotoxins in pharmaceuticals (especially parenteral drugs) is important.

In 1956, F. B. Bang reported clotting of the horseshoe crab blood due to Gram negative bacteria¹⁾. In 1964, J. Levin and F. B. Bang discovered that clotting of Limulus Amebocyte Lysate (LAL) is caused by endotoxin²⁾. Subsequently, bacterial endotoxin detection using the lysate is widely used as a sensitive and convenient method. This method, known as the Bacterial Endotoxin Test (BET) was listed in the United States Pharmacopoeia in 1980 and in the Japanese Pharmacopoeia in 1988^{3), 4)}. Currently, there are gel-clot, turbidimetric and chromogenic techniques as methods of the bacterial endotoxin test. A bacterial endotoxin test is to be performed by one of these techniques⁴⁾.

Kakinuma *et al.* reported that the lysate reacts not only to endotoxin but also to (1→3)- β -D-glucan (β -glucan)⁵⁾. Iwanaga *et al.* reported that the cascade system in the lysate activated by β -glucan was different from the one activated by endotoxin^{6), 7)}. It was also described that an LAL-reactive material coeluted from cellulose membranes⁸⁾.

A false positive such as from β -glucan or any substance other than endotoxin can present an issue when testing.

This kit contains Limulus Color KY Single Test vials and a Control Standard Endotoxin (CSE) which can specifically, and rapidly detect and quantify endotoxin with high sensitivity. The Limulus Color KY Single Test is a lyophilized lysate including the synthetic chromogenic substrate and buffer constituents. This lysate is a single test reagent that can be measured simply by adding 0.2 mL of sample to the prefilled lyophilized product vial. The Limulus Color KY Single Test is suitable for kinetic analysis by using the Toxinometer[®] Measurement System (Toxinometer[®]).

The CSE is lyophilized LPS which has been extracted and purified from *E. coli* UKT-B by the phenol method^{9), 10)}, including mannitol and glycine as additives. The CSE contains 500 ng of endotoxin and is evaluated in comparison to the Japanese Pharmacopoeia Reference Standard Endotoxin. The potency is determined and printed on the label as a reference.

【Features】

1. The lysate and chromogenic synthetic substrate are formulated together to form the Limulus Color KY Single Test reagent.
2. The reagent can specifically detect endotoxin with high sensitivity without being affected by β -glucan in the sample.
3. The reagent reacts with endotoxin in a wide range of concentrations, some samples may not need to be diluted.
4. Due to its high sensitivity, sample dilution can reduce the chance of interfering factors in the sample.
5. The Toxinometer[®] can quantify endotoxins with the kinetic-chromogenic technique.
6. Limulus Color KY Single Test vials result in no reagent wasted after testing.

[Principle]

The mechanism of this chromogenic reagent in the presence of endotoxin is summarized in Figure 1. The serine protease precursors contained in the lysate are sequentially activated, the clotting enzyme then hydrolyzes the chromogenic synthetic substrate. As a result, it produces a yellow coloration. β -glucan also activates β -glucan dependent clotting cascade, however, activation by β -glucan is dependent on the concentration of β -glucan within the sample. In the presence of very high concentration of β -glucan, the lysate will not be activated. The Limulus Color KY Single Test contains a large amount of β -glucan to prevent the activation. This formulation allows β -glucan to be completely inhibited and endotoxin can be assayed specifically⁽¹⁾. The Limulus Color KY Single Test is measured using a Toxinometer[®] to show the activation of product due to color generation when there is a decrease in the transmitted light quantity ratio. In addition, it measures the activation time (Ta), which is the reaction time to reach the preset threshold value. As a result, the endotoxin concentration of the sample is calculated from the relationship between the Ta and endotoxin concentration generated from the standard curve.

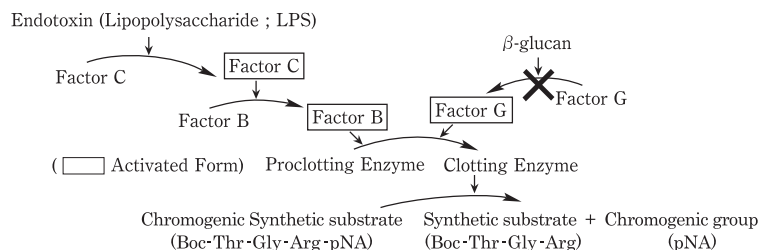


Figure 1 The Color Development Cascade Mechanism of Limulus Color KY Single Test

The × represents that the activation of β -glucan is prevented due to the large amount of β -glucan derivative in the reagent.

[Kit Contents]

1. Limulus Color KY reagent, lyophilized extract of *Limulus polyphemus* amebocytes containing synthetic chromogenic substrate, buffer constituents and (1 → 3)- β -D-glucan derivatives.
..... 25 vials × 0.2 mL

Storage : Store at 2 to 10°C.

2. Control Standard Endotoxin (CSE), lyophilized... 1 vial (500 ng purified LPS) Contains LPS purified from *E. coli* UKT-B including mannitol and glycine as additives.

Storage : Store at 2 to 10°C. The reconstituted CSE solution can be stored at 2-10°C for 1 month. Stored CSE solution must be agitated vigorously with a vortex mixer for more than 1 minute before use.

I. Materials and Equipment not provided

1. Pipettes
2. Test tubes* for dilution of standard solutions
3. Vortex mixer
4. Water for BET*
5. Micropipette tips* (Bio Clean Tip Wako[®] Extend S II Code : 294-35011, Bio Clean Tip Wako[®] 1000 II Code : 298-35031)
6. Toxinometer[®]
7. Aluminum Cap-S* (Code 293-28251)

* : The materials should be endotoxin-free.

NOTE : A test tube and the pipette should be dehydrogenated by 250 °C

and more than 30 min. Water should be Endotoxin-free water. The plastic products such as tips for micropipets should be confirmed that they are no endotoxin contamination and adsorption or interference with the measurement.

II. Preparation of Reagents

1. Preparation of Control Standard Endotoxin (CSE) Solution

- 1) Remove the aluminum cap from the vial.
- 2) Pull up the rubber stopper with tweezers and remove the stopper from the vial.
- 3) Add the appropriate volume of water for BET based on the EU value (EU/vial) printed on the label to make 1000 EU/mL solution.
- 4) Return the rubber stopper on to the vial.
- 5) Agitate the vial vigorously with a Vortex mixer for approximately 2 minutes to dissolve the lyophilized product.

2. Preparation of dilution standards

- 1) Use the CSE solution from the "Preparation of Control Standard Endotoxin (CSE) Solution" to prepare dilution standards.
- 2) Prepare a dilution series, ensure that one dilution does not exceed more than 10-fold.
- 3) Each standard solution should be mixed with a vortex mixer for more than 30 seconds before proceeding to the next dilution in the series.
- 4) The dilution standard solutions should be assayed after preparation.

3. Dilution of samples

Samples often need to be diluted. A diluted sample should be agitated with a vortex mixer for more than 30 seconds before being used in the procedure.

4. pH adjustment of samples

If the pH of a mixture of the sample + Limulus Color KY

Single Test solution is out of the range (between 6.0 and 8.0), adjust the pH range of the sample solution to the appropriate range. This can be achieved with a diluted sodium hydroxide or diluted hydrochloric acid solution.

III. Determination using Toxinometer[®] Measurement System^{13), 14), 15), 16)}

1. Preparation of Reagents

Prepare reagents as stated in the "Preparation of Reagents" section.

2. Toxinometer[®] Parameters

Set the Toxinometer[®] parameters as shown :

Target temperature : 37°C
Threshold value (Th) : 94.9%
Count : 3
Wait time^{*1} : 5 minutes
Measurement time^{*2} : 60 minutes

^{*1} : When measuring at high concentrations, it is recommended to shorten the Wait time and change the setting to "Use the first count as Reaction time."

^{*2} : Please note that the higher the sensitivity, the more time may be required for the endotoxin to be measured by the Toxinometer[®].

3. Assay procedure

- 1) Remove the appropriate number of Limulus Color KY Single Test vials out of the kit box and place each in the test tube rack
- 2) Remove the cap by using the cap opener provided in the kit box
- 3) If the lyophilized product is attached to the rubber stopper, gently tap the bottom of the vial on a firm surface before opening the vial. Small amounts of lyophilized product attached to the rubber stopper will not affect testing.
- 4) Use cap opener to pull up rubber stopper releasing the vacuum. If

necessary, remove the rubber stopper and cover vial with an endotoxin-free aluminum cap.

- 5) Dispense 0.2 mL of water for BET (negative control), standard solutions, and/or samples into each of the lyophilized Limulus Color KY Single Test vials.
- 6) Return the rubber stopper or the aluminum cap on to the single test vial.
- 7) Mix the single test vial with a vortex mixer for 5 seconds to dissolve. Check to dissolved.
- 8) Place each vial into the Toxinometer[®] to be measured by the Toximaster[®] software

4. Standard curve and Data analysis

The endotoxin concentration of the sample is based on the sample's activation time using the generated standard curve.

A standard curve will be generated by taking the logarithm of the endotoxin concentration on the x axis and the logarithm (log-log) or twice the logarithm (log-loglog) of the activation time on the y axis. Linear or quadratic regression can be used for regression calculation. If the range of the standard curve is wide, improvement of the standard curve fitting can be expected by using twice the logarithm of activation time or quadratic regression.

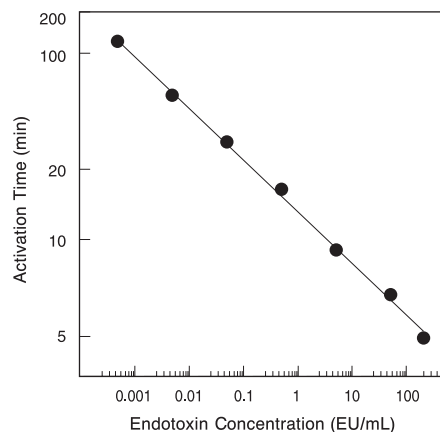


Figure 2 : An example of standard curve of endotoxin measured with Limulus Color KY Single Test using a Toxinometer[®].

This figure shows that a high correlation standard curve can be obtained over a wide concentration range.

[Warnings and General Precautions]

- Do not use this reagent for any purposes other than BET.
- This product is for research use only, not for diagnostic use.
- Exercise caution when handling the reagent, because toxicity of LAL is unknown.
- Even a trace amount of the Limulus Color KY Single Test reagent, which contains a large amount of β -glucan derivative, may activate regular LAL reagent that is sensitive to β -glucan. Be careful not to contaminate regular LAL with the Limulus Color KY Single Test reagent.
- Be careful not to cause endotoxin contamination and always use aseptic techniques.
- Discard product if the color has changed to yellow or any insoluble matter is found after dissolution.

• Do not use reagents past their expiration dates.

[References]

- 1) Bang, F.B. *Bull Johns Hopkins Hosp.* **98**, 325-351 (1956).
- 2) Levin, J. and Bang, F.B. *Bull Johns Hopkins Hosp.* **115**, 265-274 (1964).
- 3) *The United States Pharmacopeia 41st, the National Formulary 36*, 6011, U.S. Pharmacopeial Convention Inc. (2018).
- 4) *The Japanese Pharmacopoeia, Seventeenth Edition Handbook*, B-473-B-492 (2016).
- 5) Kakinuma, J., Asano, T., Torii, H., and Sugino, Y. : *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, **101**, 434-439 (1981).
- 6) Nakamura T, Morita T, Hiranaga M, Miyata T, Iwanaga S. : *Nihon Saikingaku Zasshi*, **38**, 781-803 (1983).
- 7) Iwanaga, S., Morita, T., Miyata, T., Nakamura, T., Hiranaga, M. and Ohtsubo, S. : *Bacterial Endotoxin : Chemical, Biological and Clinical Aspects*, edited by Homma, J. Y., Kanegasaki, S., Luderitz, O., Shiba, T. and Westphal, O., 365-382, Verlag Chemie (1984).
- 8) Peason, F. C., Weary, M. and Bohon, J. : *Endotoxins and Their Detection with the Limulus Amebocyte Lysate Test*, edited by Watson, S. W., Levin, J. and Novitsky, T. J., 247-260, Alan R. Liss, Inc. (1982).
- 9) Westphal, O., Luderiz, O., Eichenberger, E. and Keiderling, W. : *Z. Naturforsch.*, **7b**, 536-548 (1952).
- 10) Akama, K., Kuratsuka, K. and Homma, R. Kanoh, S., Niwa, M., Iwanaga, S. and Nakahara, C. : *Bacterial Endotoxin : Chemical, Biological and Clinical Aspects*, edited by Homma, J. Y., Kanegasaki, S., Luderitz, O., Shiba, T. and Westphal, O., 395-407, Verlag Chemie (1984).
- 11) Tsuchiya M, Takaoka A, Tokioka N, Matsuura S. *Nihon Saikingaku Zasshi*. **45**, 903-911 (1990).
- 12) Oishi, H., Hatayama, Y., Shiraishi, H., Yanagisawa, K., Sakata, Y. : *Yakugakuzasshi*, **105**, 300 (1985).
- 13) Oishi, H., Takaoka, A., Hatayama, Y., Matsuo, T. and Sakata, Y. : *J. Parenter. Sci. Technol.*, **39**, 194-199 (1985).
- 14) Oishi, H., Fusamoto, M., Hatayama, Y., Tsuchiya, M., Takaoka, A. and Sakata, Y. : *Chem. Pharm. Bull.*, **36**, 3012-3019 (1988).
- 15) Oishi, H., Wada S., Shiraishi H., Koshindo T., Tsujino R. : The 116th Annual Meeting the Pharmaceutical Society of Japan, 100, (1996).

[Storage] 2 ~ 10°C

[Expiration date] Indicated on the label

[Package] 25 tests

Manufactured by
FUJIFILM Healthcare Manufacturing Corporation

2613-2, Ogohara, Komono-Cho, Mie-Gun, Mie 510-1222, Japan

Distributed by
FUJIFILM Wako Pure Chemical Corporation

1-2, Doshomachi 3-Chome, Chuo-Ku, Osaka 540-8605, Japan
Telephone : + 81-6-6203-3741
Facsimile : + 81-6-6201-5964
<http://ffwk.fujifilm.co.jp>

Group Companies



Distributors



エンドトキシン検出用
Limulus Color KY Single Test Wako
リムルスカラー KY シングルテストワコー
使 用 説 明 書

【はじめに】

エンドトキシン（内毒素）は、グラム陰性菌の細胞壁成分であるリポ多糖（LPS）であり、代表的な発熱性物質（パイロジェン）です。エンドトキシンにより汚染された血液、輸液、注射薬が体内に入ると発熱やショックなどの重篤な副作用をひき起すため、これらの医薬品のエンドトキシンによる汚染はきびしく検査する必要があります。

1956年、F. B. Bang が、グラム陰性菌によるカプトガニ体液の凝固を報告し¹⁾、さらに、1964年、J. Levin と F. B. Bang が、Limulus Amebocyte Lysate (LAL) の凝固がエンドトキシンによってひき起こされることを発見して以来²⁾、ライセート試薬を用いたエンドトキシン検出法は、鋭敏で簡便な方法として広く用いられています。リムルステストとして知られるこの方法は、1980年、米国薬局方に収載され、1988年には、日本薬局方にも収載されました^{3), 4)}。現在、エンドトキシン検出法には、ゲル化法、比濁法および比色法（発色合成基質法）があり、エンドトキシン試験はこれらのいずれかで行うように規定されています。

Kakinuma らは、ライセート試薬が $(1 \rightarrow 3)$ - β -D-グルカン（ β -グルカン）にも反応することを報告し⁵⁾、さらに Iwanaga らは、ライセート試薬中にはエンドトキシン以外に β -グルカンで活性化が起こる系があることを明らかにしました^{6), 7)}。また、セルロース系の膜よりライセート試薬に反応する物質が溶出することも報告され⁸⁾、ライセート試薬のエンドトキシンに対する特異性が問題となっています。

本キットは、リムルスカラー KY 試薬と Control Standard Endotoxin (CSE) からなり、高い感度で迅速にエンドトキシンの特異的な検出を行うことができます。リムルスカラー KY 試薬は、発色合成基質および緩衝液成分を含むライセート試薬の凍結乾燥品で、試料 0.2mL を加えるだけで測定が可能な試験管タイプの試薬です。また、本試薬はトキシノメーター[®]を用いた比色法に適しています。CSE は、*E. coli* UKT-B 株からフェノール法^{9), 10)}によって抽出、精製したリポ多糖（Lipopolysaccharide, LPS）500ng に、添加剤としてマンニトールおよびグリシンを加えて凍結乾燥したもので、参考値として日本薬局方で定められたエンドトキシン標準品を用いて検定した力価が表示されています。

【特 長】

1. ライセート試薬と発色合成基質が一体製剤されており、試料を添加するだけで反応を開始させることができます。
2. 検体中の β -グルカンの影響を受けることなく、高感度でエンドトキシンの特異的検出ができます。
3. 検量範囲が広く、ほとんどの場合、試料を希釈する必要がありません。
4. 高感度のため、試料中の反応阻害・促進物質の影響を希釈により低減できます。
5. トキシノメーター[®]を用いた比色法による定量専用試薬です。
6. 測定に必要な数だけライセート試薬を使用できますので、無駄がありません。

【原 理】

エンドトキシンによる本試薬の発色機構は図1のように考えられています。すなわち、ライセート試薬中に含まれるセリンプロテアーゼが順次活性化され、最後に凝固酵素が黄色発色合成基質を水解し、発色基（pNA）が遊離して、黄

色の発色が生じるというものです（図1）。一方、 β -グルカンもライセート試薬の活性化を引き起こしますが、濃度依存性があり、高濃度では逆にライセート試薬の活性化を阻害し、かつ、エンドトキシンによるライセート試薬の活性化には影響を与えません。本試薬は、反応系に β -グルカン誘導体を高濃度に共存させることにより、エンドトキシンを特異的に測定することができます¹¹⁾。トキシノメーター[®]を用いた比色法では、活性化に伴って生じた色素による透過光量比の減少を測定し、あらかじめ設定したしきい値に達するまでの反応時間を活性化時間（Ta）として、Taとエンドトキシン濃度との関係からエンドトキシン濃度を算出します。

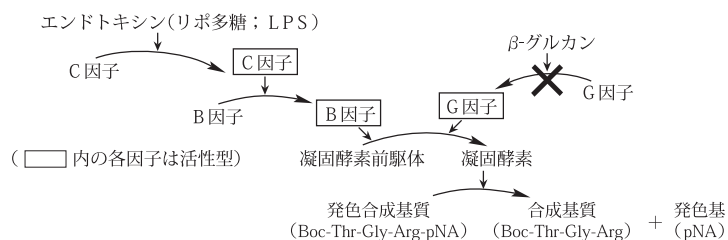


図1. リムスカラー KY 試薬の発色カスケード機構

×は試薬中の高濃度の β -グルカン誘導体により β -グルカンによる活性化を妨げていることを示しています。

【キット内容】

1. リムスカラー KY 試薬、米国産カプトガニ（*Limulus Polyphemus*）血球抽出物の凍結乾燥品（発色合成基質、トリス塩酸緩衝液および（1→3）- β -D-グルカン誘導体を含む）
……… 0.2mL 用× 25 バイアル * 2～10℃ 保存 *
2. コントロールスタンダードエンドトキシン、凍結乾燥品
……… 1 バイアル（精製 LPS として 500ng）*E. coli* UKT-B の菌体から精製したエンドトキシンです。添加剤としてマンニトール、グリシンを含みます。
* 2～10℃ 保存 *

注) 溶解したコントロールスタンダードエンドトキシンは2～10℃保存して1ヶ月以内に使用して下さい。保存したものを使用するときは1分以上ボルテックスミキサーで攪拌して下さい。

【使用方法】

I. 使用器具及び用意するもの

1. ピペット
2. 希釈用試験管（アルミキャップ付き推奨）
3. ボルテックスミキサー（バイアルチューブミキサー VTM-252 II Code : 291-36241 等）
4. エンドトキシン試験用水（通常は日本薬局方注射用水が使用できます。）
5. チップ（バイオクリーンチップワコー[®] エクステンデッド S II Code : 294-35011、バイオクリーンチップワコー[®] 1000 II Code : 298-35031 等）
6. トキシノメーター[®]
7. アルミキャップ（アルミキャップ-S Code : 293-28251）

注) 以下の操作には試験管、ピペットなどの器具は250℃で30分以上乾熱滅菌したものを、水はエンドトキシン試験用水を用いて下さい。マイクロピペット用チップなどのプラスチック製品を用いる場合はエンドトキシンの汚染と吸着及び測定に対する干渉のないことを確認して下さい。

II. 試薬の調製

1. コントロールスタンダードエンドトキシン (CSE) の溶解
 - 1) バイアルからアルミキャップを取り外します。
 - 2) バイアルから CSE のゴム栓をゆっくりとはずします。バイアルの内容物は 500ng の CSE です。
 - 3) CSE の表示含量を参照して終濃度が 1000EU/mL となるように加えるエンドトキシン試験用水の量を決めます。
終濃度が 1000EU/mL となるようにエンドトキシン試験用水をバイアルに加えます。日本薬局方で定められたエンドトキシン標準品を用いて検定した表示含量 (EU/vial) がバイアルのラベルに印刷されています。
 - 4) ゴム栓をし、CSE を溶解させます。
 - 5) ボルテックスミキサーで約 2 分間激しく攪拌して下さい。
2. コントロールスタンダードエンドトキシン (CSE) の希釈系列の調製
 - 1) CSE をエンドトキシン試験用水で希釈します。
 - 2) 1 段階の希釈で 10 倍をこえる希釈はしないで下さい。
 - 3) 各希釈溶液は次の希釈操作を行う前に 30 秒以上ボルテックスミキサーで攪拌します。
 - 4) 希釈したエンドトキシン及び試料溶液はできるだけ速やかに使用して下さい。
3. 試料の希釈
試料を必要に応じて希釈します。希釈試料溶液は次の希釈操作を行う前に 30 秒以上ボルテックスミキサーで攪拌します。
4. 試料の pH 調製
試料溶液 0.2mL を加えたリムスカラー KY 試薬の混合溶液の pH が 6.0 から 8.0 の範囲からはずれている場合には、試料溶液の pH を適当な濃度の水酸化ナトリウムまたは塩酸溶液で 6.0 から 8.0 になるように調整して下さい。

III. トキシノメーター[®] (12), (13), (14), (15) での測定

1. 試薬の調製
試薬の調製の項目の記載に従って試薬の調製を行います。
2. トキシノメーター[®] の推奨測定条件

測定温度	37℃
しきい値	94.9%
カウント	3
ウェイトタイム ^{*1}	5 分
測定時間 ^{*2}	60 分

^{*} 1: 高濃度の測定を行う場合は、ウェイトタイムの短縮と 1 カウント目を反応時間とするように設定変更することをお勧めします。

^{*} 2: 測定するエンドトキシン濃度により任意に変更できます。
3. 測定手順
 - 1) 必要な本数のリムスカラー KY 試薬を箱から取り出します。
 - 2) リムスカラー KY 試薬をラックに並べゴム栓を緩めておきます。
 - 3) もし、ライセート試薬の粉末がゴム栓に付着している場合は、台上でバイアルの底を数回軽く叩きゴム栓に付着しているライセート試薬の粉末をバイアルの底に落とします。少量のライセート試薬がゴム栓に付着している程度では試験の結果に影響ありません。
 - 4) バイアルからゴム栓をゆっくりとはずします。ゴム栓をはずして代わりにアルミキャップを使用することもできます。
 - 5) 試料を 0.2mL ずつリムスカラー KY 試薬に加えます。
 - 6) ゴム栓あるいはアルミキャップをします。
 - 7) ボルテックスミキサーで 5 秒間、攪拌し溶解させます。溶け残りが無い事を確認します。
 - 8) 試験チューブをトキシノメーター[®] に挿入し、測定します。

4. 検量線とデータ解析

標準エンドトキシンから得られた活性化時間を用いて検量線を作成し、試料の活性化時間と検量線から試料のエンドトキシン濃度を算出します。検量線の x 軸にはエンドトキシン濃度の対数を、y 軸には活性化時間の対数あるいは二回対数が使用できます。回帰計算には一次式回帰あるいは二次式回帰が使用できます。検量線範囲が広い場合は活性化時間の二回対数や二次式回帰を用いることで検量線のフィッティングの向上が期待できます。

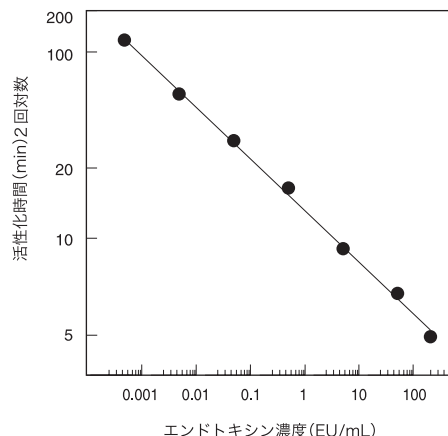


図 2. 本品とトキシノメーター®を用いたエンドトキシンの分析例
広い濃度範囲で高い相関の検量線が得られています。

【ご使用上の注意】

1. 本品はエンドトキシン試験以外の目的には使用しないで下さい。
2. 本品の毒性については確認されておりませんので吸いこんだりしないよう取扱には十分ご注意下さい。
3. リムスカラー KY 試薬中に含まれる β -グルカン誘導体は、低濃度ではエンドトキシン特異的でないライセート試薬を強くゲル化しますので、これらへの試薬の混入には十分ご注意下さい。
4. 本品はエンドトキシンに対して極めて鋭敏に反応しますのでピペットその他の器具、エンドトキシン試験用水などによるエンドトキシン汚染には十分ご注意下さい。
5. 変色したり溶解した時に多量の不溶物が生じたものは変質していますので使用しないで下さい。

〔参考文献〕

- 1) Bang, F.B. *Bull Johns Hopkins Hosp.* **98**, 325-351 (1956).
- 2) Levin, J. and Bang, F.B. *Bull Johns Hopkins Hosp.* **115**, 265-274 (1964).
- 3) *The United States Pharmacopeia 41st, the National Formulary 36*, 6011, U.S. Pharmacopeial Convention Inc. (2018).
- 4) 第十七改正日本薬局方・解説書, B-473-B-492 (2016).
- 5) Kakinuma, J., Asano, T., Torii, H., and Sugino, Y. : *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, **101**, 434-439 (1981).
- 6) 中村隆範, 森田隆司, 平永万寿代, 宮田敏行, 岩永貞昭 : 日本細菌学雑誌, **38**, 781-803 (1983).
- 7) Iwanaga, S., Morita, T., Miyata, T., Nakamura, T., Hiranaga, M. and Ohtsubo, S. : *Bacterial Endotoxin : Chemical, Biological and Clinical Aspects*, edited by Homma, J. Y., Kanegasaki, S., Luderitz, O., Shiba, T. and Westphal, O., 365-382, Verlag Chemie (1984).

- 8) Peason, F. C., Weary, M. and Bohon, J. : *Endotoxins and Their Detection with the Limulus Amebocyte Lysate Test*, edited by Watson, S. W., Levin, J. and Novitsky, T. J., 247-260, Alan R. Liss, Inc. (1982).
- 9) Westphal, O., Luderiz, O., Eichenberger, E. and Keiderling, W. : *Z. Naturforsch.*, **7b**, 536-548 (1952).
- 10) Akama, K., Kuratsuka, K. and Homma, R. Kanoh, S., Niwa, M., Iwanaga, S. and Nakahara, C. : *Bacterial Endotoxin : Chemical, Biological and Clinical Aspects*, edited by Homma, J. Y., Kanegasaki, S., Luderitz, O., Shiba, T. and Westphal, O., 395-407, Verlag Chemie (1984).
- 11) 土谷正和, 高岡 文, 時岡伸之, 松浦脩治 : 日本細菌学雑誌, **45**, 903-911 (1990).
- 12) 大石晴樹, 畑山泰道, 白石浩己, 柳沢和也, 佐方由嗣, 薬学雑誌, **105**, 300 (1985).
- 13) Oishi, H., Takaoka, A., Hatayama, Y., Matsuo, T. and Sakata, Y. : *J. Parenter. Sci. Technol.*, **39**, 194-199 (1985).
- 14) Oishi, H., Fusamoto, M., Hatayama, Y., Tsuchiya, M., Takaoka, A. and Sakata, Y. : *Chem. Pharm. Bull.*, **36**, 3012-3019 (1988).
- 15) 大石晴樹, 和田正悟, 白石浩己, 小新堂 透, 辻野隆三 : 日本薬学会第 116 年会, 100, (1996).

【貯 法】 2 ～ 10℃ 保存

【使用期限】 ラベルに記載

【包 装】 25 回用

製造元

**富士フイルムヘルスケア
マニユファクチャリング株式会社**
三重県三重郡菰野町大字大強原2613-2

販売元

富士フイルム 和光純薬株式会社
大阪市中央区道修町三丁目1番2号
Tel : 06-6203-3741