

LBIS™ Mouse IL-12 ELISA Kit

Please, read this instruction carefully before use.

1. Intended use

Interleukin 12 (IL-12) is a heterodimeric cytokine consisting of two subunits with molecular weights of 35000 (p35) and 40000 (p40), respectively. It is also known as the natural killer cell stimulating factor (NKSF) and cytotoxic lymphocyte maturation factor (CLMF). Each subunit of IL-12 is not active on its own, and IL-12p70, a disulfide-linked p35 and p40 subunit, functions mainly. IL-12 is primarily produced by macrophages and B cells and induces the production of IFN- γ and the differentiation of Type 1 helper T cells (Th1), which are involved in cellular immunity. It plays an essential role in initiating immune responses against autoimmune diseases, microbial and viral infections, and cancer.

This kit is a sandwich ELISA system for quantitative measurement of mouse IL-12 (IL-12p70). It can precisely measure IL-12 in mouse serum (plasma) and with high sensitivity.

Research use only. Not for use in diagnostics procedures.

2. Assay Principle

In FUJIFILM Wako Pure Chemical Corporation's LBIS™ Mouse IL-12 ELISA Kit, standards or samples are incubated in monoclonal antibody-coated wells to capture IL-12. After 2 hours' incubation and washing, biotinylated anti-IL-12 antibody is added and incubated further for 2 hours to bind with captured IL-12. After washing, HRP (horse radish peroxidase)-conjugated streptavidin is added and incubated for 30 minutes. After washing, bound HRP-conjugated streptavidin is reacted with a TMB Solution for 20 minutes, and reaction is stopped by addition of acidic solution, and absorbance of yellow product is measured spectrophotometrically at 450 nm. The absorbance is nearly proportional to IL-12 concentration. The standard curve is prepared by plotting absorbance against standard IL-12 concentrations. IL-12 concentrations in unknown samples are determined using this standard curve.

3. Performance Characteristics

- Precision of assay (Within assay variation)
2 serum samples, 5 replicates assay

n/ID	Sample1 (pg/mL)	Sample2 (pg/mL)
1	99.0	237
2	94.0	218
3	91.8	214
4	95.8	221
5	96.0	229
mean	95.3	224
SD	2.7	9.0
CV (%)	2.8	4.0

- Reproducibility (Between assay variation)
3 serum samples, 4 days, 3 replicates assay

Day/ID	Sample1 (pg/mL)	Sample2 (pg/mL)	Sample3 (pg/mL)
0	54.4	164	242
1	61.4	173	257
2	55.6	169	258
3	63.4	178	254
mean	58.7	171	253
SD	4.4	5.6	7.2
CV (%)	7.5	3.3	2.9

- Recovery test (Standard mouse IL-12 was added in 3 concentrations to serum or plasma sample and assayed.) The recoveries were 89.0% - 107%.

Serum sample 1

Added (pg/mL)	Found (pg/mL)	Recovered (pg/mL)	Recovery (%)
0	38.2	—	—
50.0	82.7	44.5	89.0
150	192	154	103
350	404	366	105

Serum sample 2

Added (pg/mL)	Found (pg/mL)	Recovered (pg/mL)	Recovery (%)
0	10.7	—	—
20.0	31.9	21.2	106
60.0	71.7	61.0	102
140	148	137	97.9

Plasma sample 1

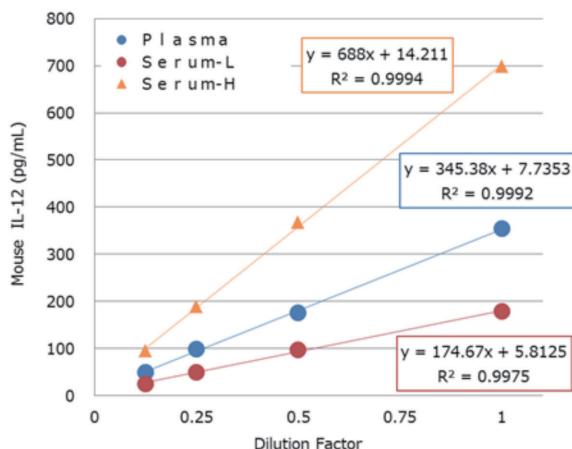
Added (pg/mL)	Found (pg/mL)	Recovered (pg/mL)	Recovery (%)
0	41.6	—	—
50.0	88.4	46.8	93.5
150	202	160	107
350	417	375	107

Plasma sample 2

Added (pg/mL)	Found (pg/mL)	Recovered (pg/mL)	Recovery (%)
0	12.4	—	—
20.0	32.7	20.3	102
60.0	69.0	56.6	94.4
140	151	139	99.3

- Dilution test (Serum sample and plasma sample were serially diluted by 3 steps.) The dilution curves showed linearity with $R^2=0.9975 - 0.9994$.

Dilution test



4. Technical Tips / Precautions

- ELISA can be affected by assay environment. Ensure that room temperature at places for assay operation and incubation is strictly controlled at 20°C - 25°C. Avoid performing assay under the airstream velocity over 0.4 m/sec. and the humidity less than 30%, seal the well plate with a plate seal and place the well plate in an incubator or a styrofoam box in each step of incubation.
- To avoid denaturation of the coated antibody, do not let the plate go dry.
- In order to avoid dryness of wells, contamination of foreign substances and evaporation of dispensed reagents, never forget to cover the well plate with a plate seal supplied, during incubation.
- Be careful to avoid any contamination of assay samples and reagents. We recommend the use of disposal pipette tips, and 1 tip for 1 well.
- As the Antibody-coated Plate is module type of 8 wells \times 12 strips, each strip can be separated by cutting the cover sheet with a knife and used independently.
- The TMB Solution should be almost clear pale yellow before use. It turns blue during reaction and gives yellowish color after addition of Stop Solution. Greenish color means incomplete mixing.
- Time the reaction from the pipetting of the reagent to the first well.
- Prepare a standard curve for each assay.
- For professional use only, beginners are advised to use this kit under the guidance of experienced person. In manual operation, proficiency in pipetting technique is recommended.
- Wear protective gloves, clothing, eye, and face protection.
- Avoid contact of skin and mucous membranes with kit reagents or specimens. If any reagents come in contact with eyes, skin, or mucous membranes, wash with copious amounts of water and contact a physician.
- Do not drink, eat, or smoke in a place where this kit is used.
- The materials must not be pipetted by mouth.
- Do not use reagents with different lot numbers together.
- The reagents are prepared to give accurate results only when used in combination within the same box. Therefore, do not combine the reagents from kits with different lot numbers. Even if the lot number is the same, it is best not to mix the reagents with those that have been preserved for some period.
- Handle the sample with proper care, being aware that the sample may have an infection risk. This kit contains animal-derived ingredients.
- Residual samples and used tips should be sterilized before disposal.

- Dispose consumable materials and unused contents in accordance with applicable regional/national regulatory requirements.

5. Reagents supplied

Components	Use Status	Amount
(A) Antibody-coated Plate	Use after washing.	96 wells/1 plate
(B) Mouse IL-12 Standard	Freeze-dried. Use after reconstitution.	1 bottle
(C) Buffer	Ready for use.	60 mL/1 bottle
(D) Biotin-conjugated Antibody	Freeze-dried. Use after reconstitution.	1 bottle
(E) Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution	Concentrated. Use after dilution.	100 μ L/1 bottle
(F) TMB Solution	Ready for use.	12 mL/1 bottle
(H) Stop Solution	Ready for use.	12 mL/1 bottle
(I) Wash Solution (10 \times)	Concentrated. Use after dilution.	100 mL/1 bottle
(J) Plate Seal	—	4 sheets

[Storage and Stability]

[(A) Antibody-coated Plate]

If seal is not removed, put the strip back in a plastic bag with zip lock originally used for well-plate container and store at 2°C - 10°C.

[(B) Mouse IL-12 Standard]

The reconstituted standard solution (original standard solution) should be used within 2 weeks if stored in a refrigerator. Dispose the remaining diluted standard solutions after use.

[(C) Buffer] & [(F) TMB Solution]

Use only volume you need for your assay. Remaining reagents should be stored at 2°C - 10°C closing the cap tightly. Once opened, we recommend using as soon as possible to avoid influence by environmental condition.

[(D) Biotin-conjugated Antibody]

The reconstituted (D) solution should be used within 2 weeks if stored in a refrigerator. Dispose the remaining diluted working solution.

[(E) Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution]

Remaining working solution (already diluted) should be disposed. The rest of the undiluted solution (unused) : close the cap tightly and store at 2°C - 10°C. Once opened, we recommend using as soon as possible to avoid influence by environmental condition.

[(H) Stop Solution]

Close the cap tightly and store at 2°C - 10°C.

[(I) Wash Solution (10 \times)]

The rest of undiluted solution (unused) : close the cap tightly and store at 2°C -10°C. Dispose any remaining diluted buffer.

6. Equipments or supplies required but not supplied Use as a check box

Deionized water (or Distilled water) Test tubes for preparation of standard solution series. Glassware for dilution of Wash Solution (10 \times) (a graduated cylinder, a bottle) Pipettes (disposable tip type). One should be able to deliver 50 μ L precisely, and another for 100 μ L - 1000 μ L. Syringe-type repeating dispenser like Eppendorf multipette plus which can dispense 100 μ L. Paper towel to remove washing buffer remaining in wells. A vortex-type mixer. A shaker for 96 well-plate (600 rpm - 1200 rpm) An automatic washer for 96 well-plate (if available), or a wash bottle with a jet nozzle. A 96 well-plate reader (450 nm \pm 10 nm, 620 nm : 600 nm - 650 nm) Software for data analysis.

7. Preparation of Samples

- This kit is intended to measure IL-12 in mouse serum or plasma.
- We recommend using EDTA-2Na or EDTA-2K as anticoagulant.
- Samples should be immediately assayed or stored below -35°C until assay. Before starting assay, shake thawed samples sufficiently. Do not repeat freeze-and-thaw cycles.
- Centrifuge the sample to remove turbidity or insoluble matters where necessary before use for the assay.
- If presence of interfering substance is suspected, examine by dilution test at more than 2 points.
- Dilution of a sample should be made in a PP or PE test tube using buffer prior to adding them to wells.

8. Preparation of Reagents

- ◆ Bring all reagents of the kit to room temperature (20°C - 25°C) before use.
- ◆ Prepare reagent solutions in appropriate volume for your assay. Do not store the diluted reagents.

[Concentrated reagents]

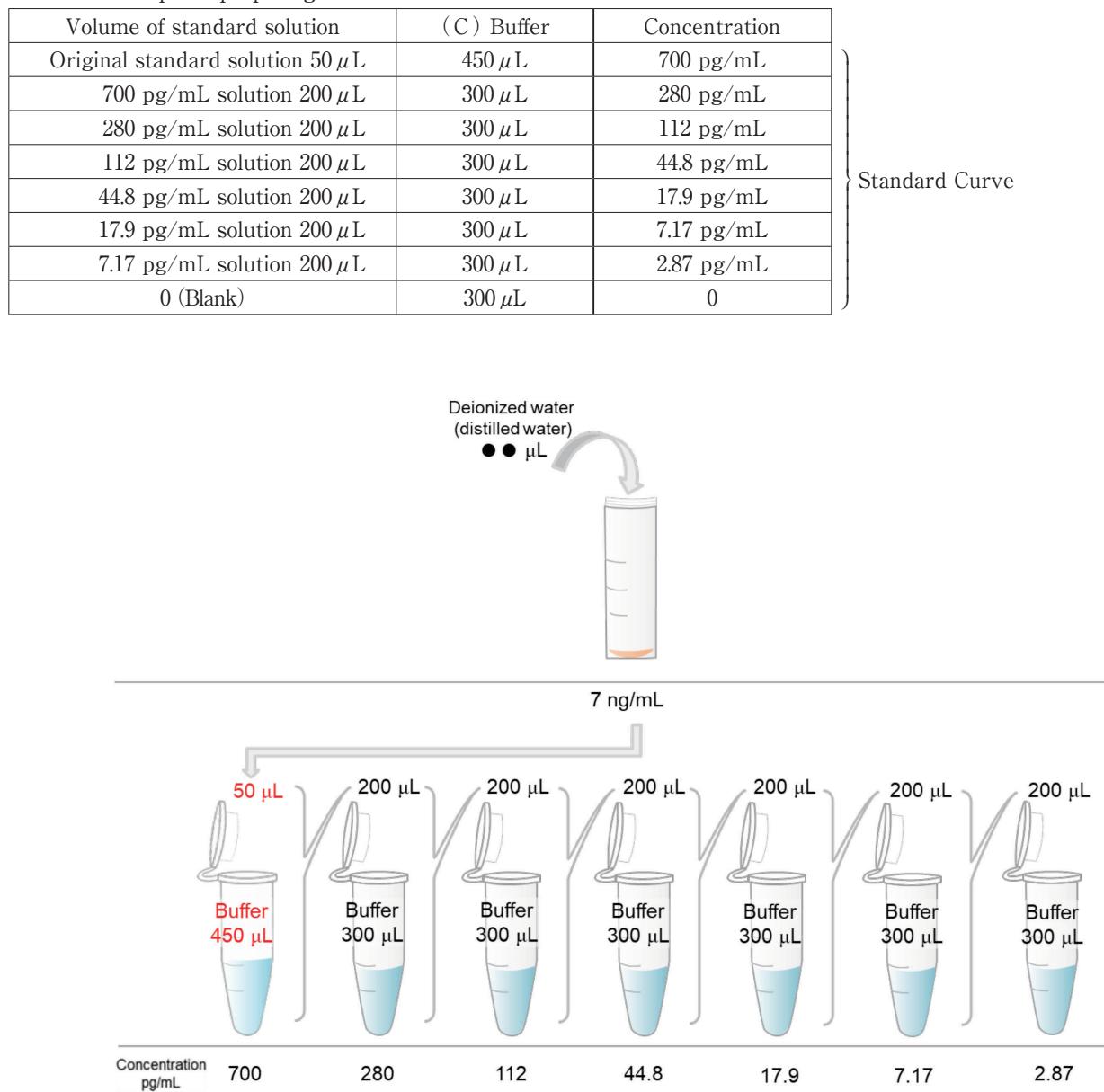
[(B) Mouse IL-12 Standard]

Reconstitute the (B) Mouse IL-12 Standard with purified water in the amount specified in "Reconstitution of standard" * to prepare a original standard solution (7 ng/mL).

Then prepare using the kit-attached (C) Buffer that has been allowed to warm up to room temperature.

*Please confirm "Reconstitution of standard" from this product page. Since the amount of purified water added varies by lot, please be sure to check each lot.

Below is an example of preparing each standard solution.



[(D) Biotin-conjugated Antibody]

Add 100 µL of deionized water (or distilled water) of room temperature to (D) Biotin-conjugated Antibody (Freeze-dried) (Original (D) solution). Prepare working solution by dilution of original (D) solution with the (C) Buffer to **1 : 100**. 10 mL of the diluted solution is enough for 96 wells.

[(E) Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution]

Prepare working solution by dilution of (E) with the (C) Buffer to **1 : 100**. 10 mL of the diluted solution is enough for 96 wells.

[(I) Wash Solution (10×)]

Dilute 1 volume of the concentrated (I) Wash Solution (10×) to **10 volumes** with deionized water (or distilled water) to prepare working solution.

Example : 100 mL of concentrated (I) Wash Solution (10×) and 900 mL of deionized water (or distilled water).

9. Assay Procedure

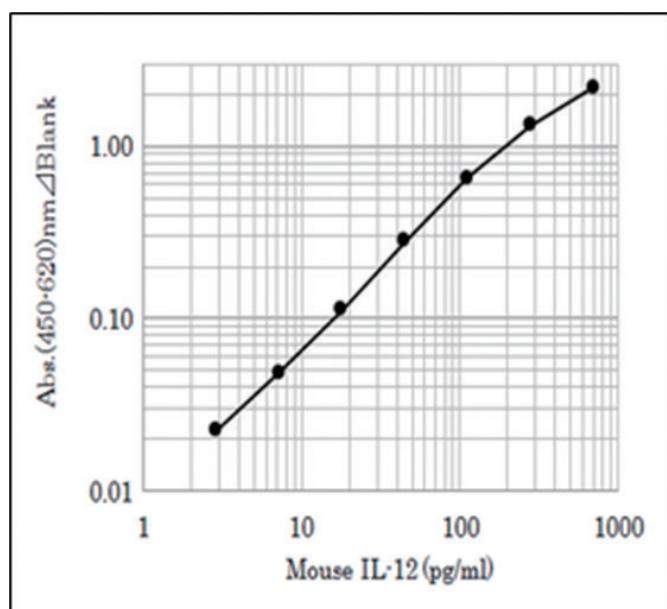
Remove the cover sheet of the Antibody-coated Plate after bringing up to room temperature.

- (1) Wash the Antibody-coated Plate (A) by filling the wells with washing buffer and discard 4 times (*①), then strike the plate upside-down onto folded several sheets of paper towel to remove residual buffer in the wells (*⑤).
- (2) Pipette 100 μ L of standard solution to the wells designated for standards.
- (3) Pipette 100 μ L of each sample to the wells designated for samples.
- (4) Shake the plate gently on a plate shaker (*②).
- (5) Stick a Plate Seal (*③) on the plate and incubate for 2 hours at 20°C - 25°C.
- (6) Discard the reaction mixture and rinse wells as step (1).
- (7) Pipette 100 μ L of Biotin-conjugated Antibody solution to all wells and shake as step (4).
- (8) Stick a Plate Seal (*③) on the plate and incubate the plate for 2 hour at 20°C - 25°C.
- (9) Discard the reaction mixture and rinse wells as step (1).
- (10) Pipette 100 μ L of Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution to all wells and shake as step (4).
- (11) Stick a Plate Seal (*③) on the plate and incubate the plate for 30 minutes at 20°C - 25°C.
- (12) Discard the reaction mixture and rinse wells as step (1).
- (13) Pipette 100 μ L of (F) TMB Solution to wells and shake as step (4).
- (14) Stick a Plate Seal (*③) on the plate and incubate the plate for 20 minutes at 20°C - 25°C.
- (15) Add 100 μ L of the (H) Stop Solution to all wells and shake as step (4).
- (16) Measure the absorbance of each well at 450 nm (reference wavelength, 620 nm (*④)) immediately using a plate reader.

*Refer to 12. Summary of Assay Procedure for notes on *①, *②, *③, *④, and *⑤.

10. Calculations

- (1) Create a standard curve by reducing the data using computer software capable of generating 3rd order regression curve, or 4 or 5 parameters. As an alternative, construct a standard curve by plotting the mean absorbance for each standard on the y-axis against the concentration on the x-axis and draw a best fit curve through the points on the graph. The data may be linearized by plotting the log of the mouse IL-12 concentrations versus the log of the O.D. and the best fit line can be determined by regression analysis. This procedure will produce an adequate but less precise fit of the data.
- (2) Using the standard curve, read the IL-12 concentration of samples at its absorbance, and multiply the assay value by dilution factor if the sample has been diluted.



11. Trouble Shooting

- Low absorbance in all wells

Possible explanations :

- 1) The standard or samples might not be added.
- 2) Reagents necessary for coloration such as Biotin-conjugated Antibody, Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution, or TMB Solution might not be added.
- 3) Wrong reagents related to coloration might have been added. Wrong dilution of Biotin-conjugated Antibody or Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution.
- 4) Contamination of enzyme inhibitor(s).
- 5) Influence of the temperature under which the kits had been stored.
- 6) Excessive hard washing of the well plate.
- 7) Addition of chromogenic substrate reagent soon after taking out from a refrigerator might cause poor coloration owing to low temperature.

- Blank OD was higher than that of the lowest standard concentration (2.87 pg/mL).

Possible explanations :

Improper or inadequate washing. (Change washing frequency from 4 times to 5 - 8 times at the constant stroke after the reaction with Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution.)

- High coefficient of variation (CV)

Possible explanation :

- 1) Improper or inadequate washing.
- 2) Improper mixing of standard or samples.
- 3) Pipetting at irregular intervals.

- Q-1 : Can I divide the plate to use it for the other testing?

A-1 : Yes, cut off the clear seal on the plate with cutter along strip. Put the residual plate, which is still the seal on, in a refrigerator soon.

- Q-2 : I found 96 well-plate is empty when I opened the box.

A-2 : As this kit is dried type, not preservation stabilizer is added.

12. Summary of Assay Procedure : Use as a check box

*First, read this instruction manual carefully and start your assay after confirmation of details.

Bring the well-plate and all reagents back to **20°C - 25°C for 2 hours**.

(I) Wash Solution (10×) must be diluted to **10 times** by deionized water (or distilled water) that returned to 20°C - 25°C.

Standard solution dilution example

Reconstitute the (B) Mouse IL-12 Standard with purified water in the amount specified in "Reconstitution of standard" * to prepare a original standard solution (7 ng/mL).

Then prepare using the kit-attached (C) Buffer that has been allowed to warm up to room temperature.

*Please confirm "Reconstitution of standard" from this product page. Since the amount of purified water added varies by lot, please be sure to check each lot.

Preparation of diluted IL-12 standard solutions :

Conc. (pg/mL)	700	280	112	44.8	17.9	7.17	2.87	0
Std. sol. (μL)	50	Y ^{200*}	Y ²⁰⁰	—				
Buffer (μL)	450	300	300	300	300	300	300	300

*One rank higher standard.

<input type="checkbox"/>	Antibody-coated Plate	
<input type="checkbox"/>	↓ Washing 4 times (*①), (*⑤)	
<input type="checkbox"/>	(Diluted) samples, or Standards	100 μ L
<input type="checkbox"/>	↓ Shaking (*②), Incubation for 2 hours at 20°C - 25°C. (Standing (*③)) Add deionized water (or distilled water) of room temperature to (D) Biotin-conjugated Antibody (Freeze-dried)	
<input type="checkbox"/>	(Original (D) solution). Prepare working solution by dilution of original (D) solution to 1 : 100 with the (C) Buffer solution returned to 20°C - 25°C. (This should be prepared during incubation.)	
<input type="checkbox"/>	↓ Washing 4 times (*①), (*⑤)	
<input type="checkbox"/>	Biotin-conjugated Antibody solution (Diluted)	100 μ L
<input type="checkbox"/>	↓ Shaking (*②), Incubation for 2 hour at 20°C - 25°C. (Standing (*③)) Dilute HRP-conjugated streptavidin to 1 : 100 with the (C) Buffer solution returned to 20°C - 25°C. (This should be prepared during incubation.)	
<input type="checkbox"/>	↓ Washing 4 times (*①), (*⑤)	
<input type="checkbox"/>	Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution (Diluted)	100 μ L
<input type="checkbox"/>	↓ Shaking (*②), Incubation for 30 minutes at 20°C - 25°C. (Standing (*③))	
<input type="checkbox"/>	↓ Washing 4 times (*①), (*⑤)	
<input type="checkbox"/>	TMB Solution After dispensing, the color turns to blue depending on the concentration.	100 μ L
<input type="checkbox"/>	↓ Shaking (*②), Incubation for 20 minutes at 20°C - 25°C. (Standing (*③))	
<input type="checkbox"/>	Stop Solution After dispensing, the color turns to yellow depending on the concentration.	100 μ L
<input type="checkbox"/>	↓ Shaking (*②), Immediately shake. Measurement of absorbance (450 nm, Ref 620 nm (*④)) immediately. Ref. wave cancels the dirt in the back of plate.	

*① After dispensing wash buffer to wells, lightly shake the plate on your palm for 10 sec. and remove the buffer. Guideline of washing volume : 300 μ L/well for an automatic washer and for a pipette if the washing buffer is added by pipette. In case of washing by using 8 channel pipettes, sometimes the background tends to be high. If so, change washing frequency from 4 times to 5 - 8 times at the constant stroke after the reaction with Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution.

Standard of plate-washing pressure : 5 mL/min. - 25 mL/min. (Adjust it depending on the nozzle's diameter.)

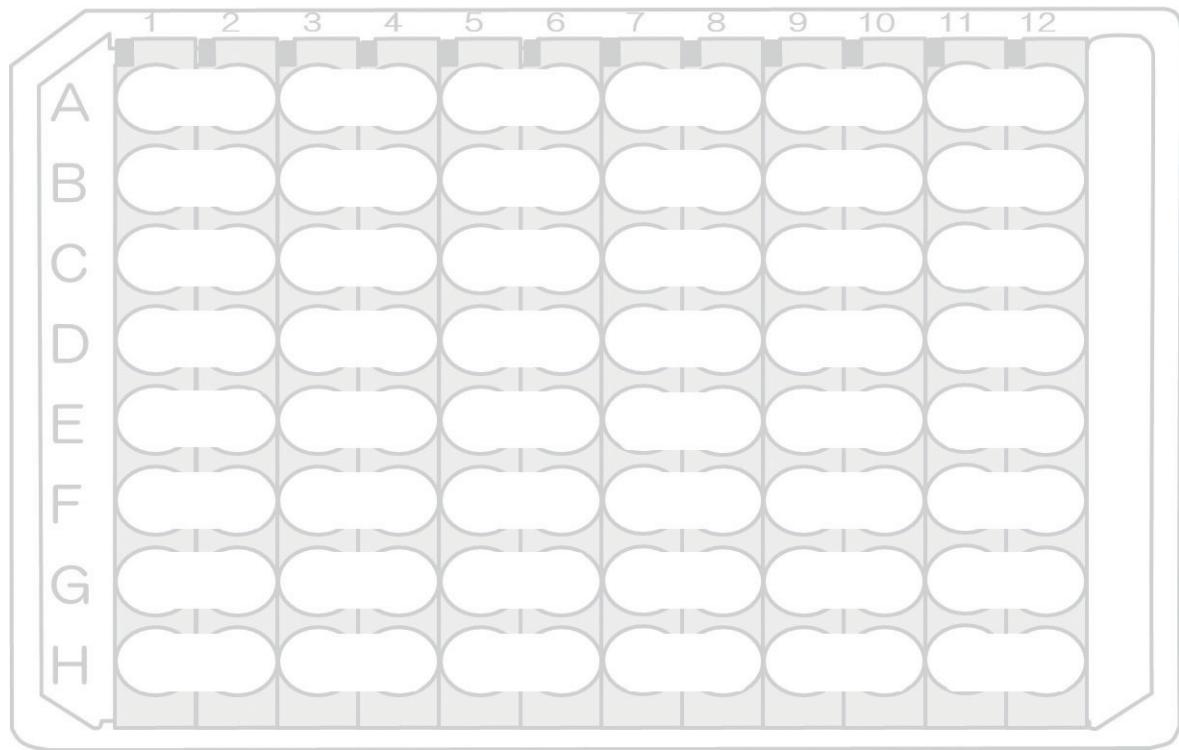
*② Guideline of shaking : 600 rpm - 1200 rpm 3 times for 10 seconds.

*③ Seal the plate during the reaction after shaking. Peel off the protective paper from the seal and stick the seal on the plate. Do not reuse the plate seal used once.

*④ 600 nm - 650 nm can be used as reference wavelength.

*⑤ After removal of wash buffer, immediately dispense the next reagent.

Assay Worksheet



13. Storage and Expiration

The complete kit is stored at 2°C - 10°C (Do not freeze). Opened reagents should be used as soon as possible to avoid less than optimal assay performance caused by storage environment.

LBIS™ Mouse IL-12 ELISA Kit

[Storage] Store the kit at 2°C - 10°C (Do not freeze)
[Expiration date] Indicated on the container
[Package] For 96 tests
[Cat #] 292-88301

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://fwwk.fujifilm.co.jp>

FUJIFILM Wako Chemicals U.S.A. Corporation
1600 Bellwood Road
Richmond, VA 23237
U.S.A.
Telephone : +1-804-271-7677
Facsimile : +1-804-271-7791
<http://www.wakousa.com>

FUJIFILM Wako Chemicals Europe GmbH
Fuggerstrasse 12
D-41468 Neuss
Germany
Telephone : +49-2131-311-0
Facsimile : +49-2131-311100
<http://www.wako-chemicals.de>

レビス™ Mouse IL-12 ELISA Kit

1. イントロダクション

IL-12は、分子量35000 (p35) と40000 (p40) の二つのサブユニットからなるヘテロ二量体のサイトカインで、ナチュラルキラー細胞刺激因子 (NKSF) や細胞傷害性リンパ球成熟因子 (CLMF) として知られています。IL-12の各サブユニットは単独では活性を示さず、p35とp40がジスルフィド結合で結ばれたIL-12p70が主として機能します。IL-12は主にマクロファージおよびB細胞から産生され、IFN- γ の産生を誘導し、細胞性免疫に関与する1型ヘルパーT細胞 (Th1) の分化を誘導することにより、自己免疫疾患、微生物やウィルスの感染、がんなどに対する免疫反応の開始において重要な役割を担っています。

本キットはマウスIL-12 (IL-12p70)を定量的に測定するためのサンドイッチ酵素免疫測定法試薬で、マウス血清 (血漿) 中のIL-12を特異的かつ高感度に測定することができます。本キットは研究目的にのみご使用下さい。

◆製品の特長

- マウス血清 (血漿) 中のIL-12 (Interleukin-12, IL-12p70)を特異的かつ高感度に測定できます。
- 全反応時間は4時間50分です。
- 標準品は大腸菌リコンビナントで、カルタヘナ法非該当です。

2. 測定原理

本キットは標準品、検体を抗IL-12抗体固相化プレートウェル中でインキュベートします。2時間のインキュベーションと洗浄後、ビオチン結合抗IL-12抗体を加え2時間インキュベートします。再度の洗浄後、ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液を加え、30分インキュベートします。洗浄後、ウェルに残ったペルオキシダーゼをTMB溶液と反応させます。反応は酸性の溶液の添加で停止され、反応の結果生じた黄色の産物が450nm (副波長620nm) で比色測定されます。吸光度はIL-12濃度にほぼ比例します。標準品濃度に対して吸光度をプロットすることで検量線が作られ、この検量線を使って未知検体中の濃度が決定されます。

3. キットの性能

- 測定範囲: 2.87pg/mL ~ 700pg/mL

・精度試験 (アッセイ内変動)

正常血清に異なる濃度のIL-12を添加した2検体を5重測定

n/ID	Sample1 (pg/mL)	Sample2 (pg/mL)
1	99.0	237
2	94.0	218
3	91.8	214
4	95.8	221
5	96.0	229
mean	95.3	224
SD	2.7	9.0
CV (%)	2.8	4.0

・再現性試験 (アッセイ間変動)

正常血清に異なる濃度のIL-12を添加した3検体を4日間、3重測定

Day/ID	Sample1 (pg/mL)	Sample2 (pg/mL)	Sample3 (pg/mL)
0日目	54.4	164	242
1日目	61.4	173	257
2日目	55.6	169	258
3日目	63.4	178	254
mean	58.7	171	253
SD	4.4	5.6	7.2
CV (%)	7.5	3.3	2.9

・添加回収試験 (マウス血清2検体に異なる3濃度のIL-12を添加し測定) 回収率は89.0% ~ 106%

血清検体-1

添加量 (pg/mL)	実測値 (pg/mL)	回収量 (pg/mL)	回収率 (%)
0	38.2	-	-
50.0	82.7	44.5	89.0
150	192	154	103
350	404	366	105

血清検体-2

添加量 (pg/mL)	実測値 (pg/mL)	回収量 (pg/mL)	回収率 (%)
0	10.7	-	-
20.0	31.9	21.2	106
60.0	71.7	61.0	102
140	148	137	97.9

- 添加回収試験（マウス血漿 2 検体に異なる 3 濃度の IL-12 を添加し測定）回収率は 93.5% ~ 107%

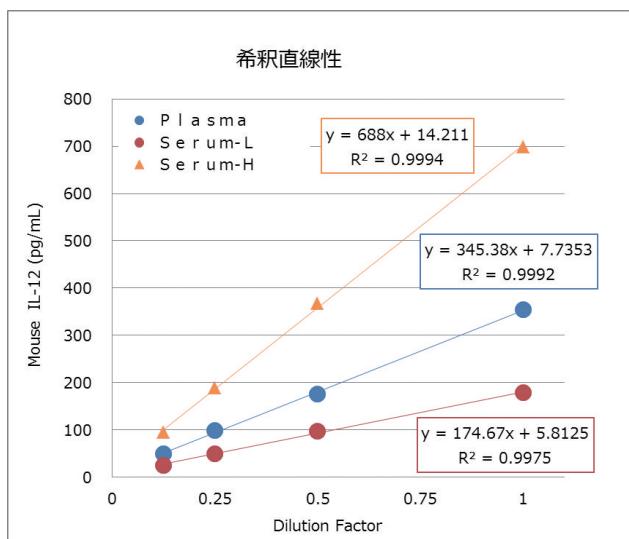
血漿検体 -1

添加量 (pg/mL)	実測値 (pg/mL)	回収量 (pg/mL)	回収率 (%)
0	41.6	—	—
50.0	88.4	46.8	93.5
150	202	160	107
350	417	375	107

血漿検体 -2

添加量 (pg/mL)	実測値 (pg/mL)	回収量 (pg/mL)	回収率 (%)
0	12.4	—	—
20.0	32.7	20.3	102
60.0	69.0	56.6	94.4
140	151	139	99.3

- 希釈直線性（マウス血清に異なる濃度の IL-12 を添加した 2 検体およびマウス血漿に IL-12 を添加した 1 検体を連続的に緩衝液で 3 段階希釈し測定）



直線回帰の R^2 は 0.99 以上

4. ご使用前にご確認頂きたい技術上のヒント及び注意事項

- ELISA 法は測定環境により影響を受けます。測定操作、静置反応場所の室温：20°C ~ 25°C（実験台上またはインキュベータ内温度）を厳守して下さい。また、風速（エアコン風も含む）：0.4m/sec. 以上、湿度 30% 未満の環境下での測定は避けて下さい。
- 各ステップでの静置反応時には、ウェルの乾燥、異物の混入、温度の偏り、分注試薬の蒸発を防止する為、必ずプレートシールを貼って下さい。
- 検体と試薬に不純物が混ざらないように気をつけて下さい。1 ウェル／1 チップのご使用をお薦めします。
- TMB 溶液は使用するまでは薄い黄色透明です。光を避けて保存して下さい。
- 反応停止液には硫酸を使用しています。取り扱いに注意して下さい。使用するまでは無色です。
- 本キットは ELISA 法の研修を修了した方、または指導者の下でご使用下さい。用手法操作で測定する際にはピペッティング操作の再現性が安定した方がご使用下さい。
- 準備並びに本キット操作中は手袋、眼鏡、保護用着衣を身につけて下さい。
- 試薬類を皮膚に付けないで下さい。本キットの試薬が誤って、目、口、傷口、皮膚等に付着した場合は直ちに水道水で充分に洗い流す等の応急処置を行い、必要な場合は医師の手当てを受けて下さい。
- 本キットを使用している場所では飲食や喫煙をしないで下さい。
- 試薬類は口でピペッティングしないで下さい。
- ロット番号の違う試薬とは混ぜて使わないで下さい。
- 検体は感染の危険性があるものとして充分注意して取り扱って下さい。本キットは動物由来の成分を含んでいます。
- 使用済みの検体、使用した消耗品等は、定法に従い滅菌処理して下さい。処理した検体や消耗品、未使用の薬品類は所属施設の規定並びに各地域の法令に従って廃棄して下さい。

5. 構成品

構成品	状態	容量
(A) Antibody-coated Plate 抗体固相化プレート	洗浄後使用	96wells (8×12) / 1枚
(B) Mouse IL-12 Standard マウス IL-12 標準品	凍結乾燥品・溶解後使用	1本
(C) Buffer 緩衝液	そのまま使用	60mL / 1本
(D) Biotin-conjugated Antibody ビオチン結合抗体	凍結乾燥品・溶解後使用	1本
(E) Peroxidase-conjugated Streptavidin Solution ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液	希釈後使用	100 μL / 1本
(F) TMB Solution TMB 溶液	そのまま使用	12mL / 1本
(H) Stop Solution 反応停止液	そのまま使用	12mL / 1本
(I) Wash Solution (10×) 洗浄液 (10×)	希釈後使用	100mL / 1本
(J) Plate Seal プレートシール	—	4枚

【各試薬の安定性と保存方法】

(A) 抗体固相化プレート

未使用抗体固相化ストリップはジップシールパックに戻し、そのまま2°C～10°Cで保存して下さい。

(B) マウス IL-12 標準品

精製水を加え溶液化した標準品原液は2°C～10°Cで保存し、2週間以内に使用して下さい。希釈調製した各標準溶液は直ちに使用し、保存はしないで下さい。

(C) 緩衝液及び (F) TMB 溶液

一部の溶液を使用する際は必要量より少し多めの量を別の容器に移し、残りは室温に戻さないで直ちに蓋をしっかりと閉め、2°C～10°Cで保存して下さい。

(D) ビオチン結合抗体

精製水を加え溶液化したビオチン結合抗体原液は2°C～10°Cで保存し、2週間以内に使用して下さい。緩衝液で希釈調製した溶液は直ちに使用し、保存はしないで下さい。

(E) ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液

キットを分割して使用する際は希釈時に冷蔵庫より取り出し希釈調製し、残りの原液は室温に戻さないで直ちに蓋をしっかりと閉め、2°C～10°Cで保存して下さい。使用残りの希釈済み液は廃棄して下さい。

(H) 反応停止液

使用残りを保存する場合は、蓋をしっかりと閉め、2°C～10°Cで保存して下さい。

(I) 洗浄液 (10×)

(I) 洗浄液 (10×) を保存する場合は、蓋をしっかりと閉め、2°C～10°Cで保存して下さい。使用残りの希釈済み洗浄液は廃棄して下さい。

6. キット以外に測定に必要な器具 □チェックリスト

□精製水（蒸留水） □試験管 □洗浄液希釈用器具 □チップ交換型ピペット（50 μL 及び 100 μL～1000 μL を正確に採取できるもの） □連続分注ピペット □ペーパータオル等（洗浄時に使用） □攪拌器（Vortex タイプ） □プレート振とう器（約 600rpm～1200rpm） □プレート用洗浄機（あれば好ましい）または噴射ビン □プレートリーダー（450nm ± 10nm/620nm : 600nm～650nm） □データ計算用ソフトウェア

7. 検体の調製

- ・検体を長期に保管する場合は、-35°C以下の凍結保管を推奨します。繰り返しの凍結融解は避けて下さい。凍結した検体は測定する直前に解凍し充分に攪拌して下さい。また、検体を希釈する場合は用時調製として下さい。
- ・検体は定法に従い採血、分離したマウス血清及び血漿を使用して下さい。
- ・血漿採血時の抗凝固剤には、EDTA を使用して下さい。
- ・血清分離剤や凝固促進剤等を使用する際は事前確認をして下さい。
- ・溶血した検体や高脂質検体は使わないで下さい。
- ・濁り及び不溶物のある検体は遠心分離等で除去後測定に用いて下さい。
- ・妨害物質の影響が疑わしい検体は、同一検体において、異なる2ポイント以上の希釈率で希釈直線性を確認して下さい。
- ・検体を希釈する場合は、あらかじめ試験管（PP、PE）等を用いて緩衝液で希釈し測定ウェルに分注して下さい。

8. 試薬の調製

*

キットの試薬は使用前に必ず室温（20°C～25°C）に戻して下さい（2時間位が目安です）。

*5. で「そのまま使用」とある試薬は室温化後そのままの状態で使用できます。「溶解後使用」、「希釈後使用」とあるものについては下記の要領で調製して下さい。

*測定に必要な分だけ試薬を調製して下さい。

【濃縮された試薬類の希釈】

(B) マウス IL-12 標準品；検量線作成

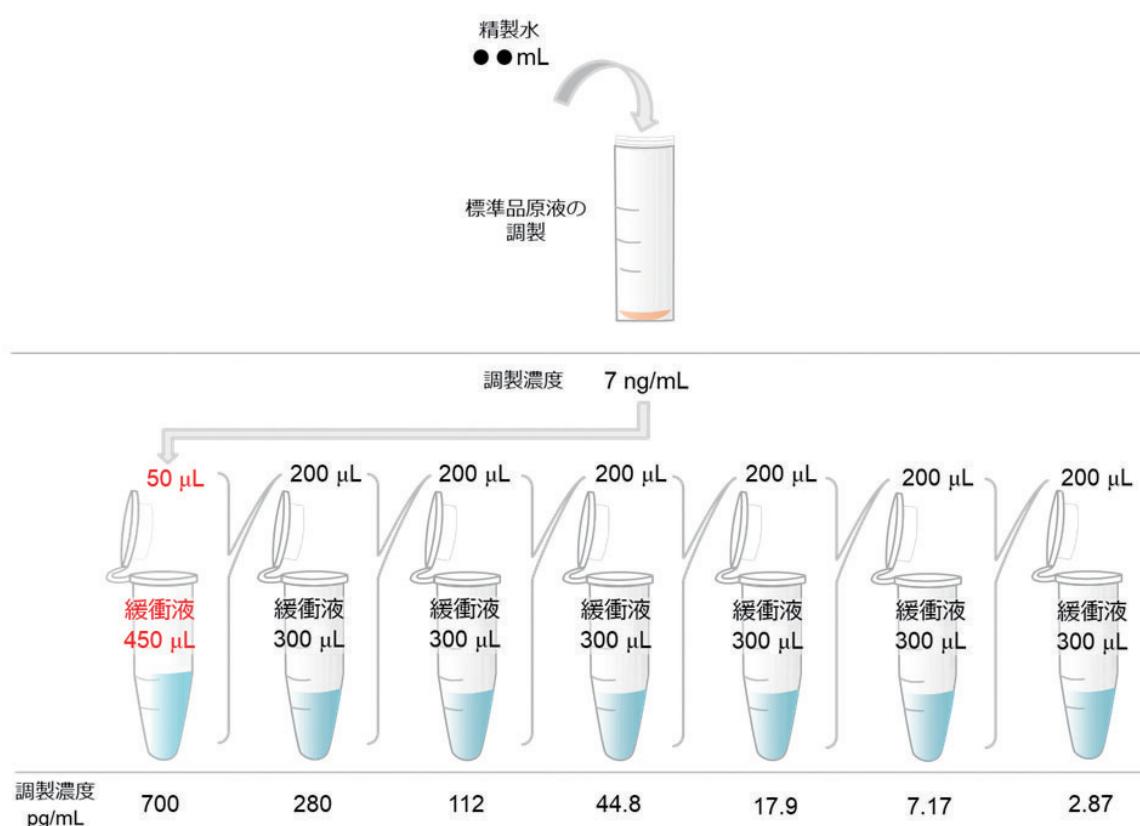
(B) マウス IL-12 標準品に精製水を「標準品原液の調製について」に記載の指定量*加え溶解し、標準品原液（7ng/mL）を調製して下さい。その後室温化されたキット添付（C）緩衝液で調製して下さい。

*「標準品原液の調製について」は本製品ページより確認して下さい。ロットにより精製水を添加する量が異なるため、必ずロットごとにご確認下さい。

下記は一例です。

標準溶液の容量	(C) 緩衝液	濃度 (pg/mL)
標準品原液 : 50 μL	450 μL	700
700pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	280
280pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	112
112pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	44.8
44.8pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	17.9
17.9pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	7.17
7.17pg/mL 溶液 : 200 μL	300 μL	2.87
0 (Blank)	300 μL	0.00

検量線作成



(D) ビオチン結合抗体

精製水 100 μL を加え溶解し、(C) 緩衝液で 100 倍に希釈して下さい。

(E) ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビシン溶液

(C) 緩衝液で 100 倍に希釈して下さい。

(I) 洗浄液 (10×)

(I) 洗浄液 (10×) を室温化された精製水（蒸留水）で 10 倍に希釈して下さい。

例：100mL の洗浄液 (10×) + 900mL の精製水（蒸留水）(96 ウェル全てを使用する場合)

9. 測定操作法

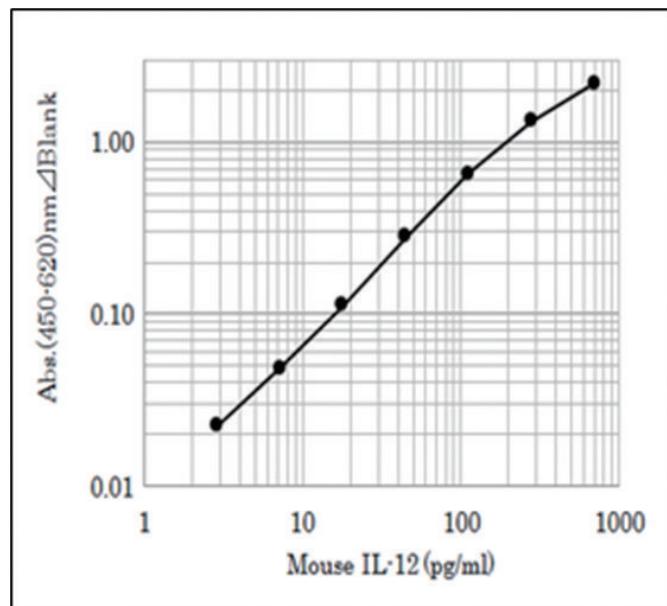
洗浄操作を始める前に次に分注する試薬を前もって用意して下さい。

- (1) あらかじめ調製した洗浄液を各ウェルに満たし、4回洗浄（*①）します。その後、ペーパータオルなどの上でプレートを逆さにし、軽く叩きつけるようにしてウェルに残った液を取り除きます。
- (2) 標準品測定ウェルに各濃度の標準溶液を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注します。
- (3) 検体測定ウェルに検体を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注します。
- (4) マイクロプレート振とう器などを用いて攪拌（*②）します。
- (5) プレートシールを貼り（*③）、室温（ $20^\circ\text{C} \sim 25^\circ\text{C}$ ）で2時間静置します。
- (6) 反応終了後、反応液を捨て洗浄液を各ウェルに満たし、4回洗浄（*①）します。その後、ペーパータオルなどの上でプレートを逆さにし、軽く叩きつけるようにしてウェルに残った液を取り除きます。
- (7) 各ウェルに調製したビオチン結合抗体溶液を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注します。マイクロプレート振とう器などを用いて攪拌（*②）します。
- (8) プレートシールを貼り（*③）、室温（ $20^\circ\text{C} \sim 25^\circ\text{C}$ ）で2時間静置します。
- (9) 反応終了後、反応液を捨て洗浄液を各ウェルに満たし4回洗浄（*①）します。その後、ペーパータオルなどの上でプレートを逆さにし、軽く叩きつけるようにしてウェルに残った液を取り除きます。
- (10) 各ウェルに調製したペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注します。マイクロプレート振とう器などを用いて攪拌（*②）します。
- (11) プレートシールを貼り（*③）、室温（ $20^\circ\text{C} \sim 25^\circ\text{C}$ ）で30分間静置します。
- (12) 反応終了後、反応液を捨て洗浄液を各ウェルに満たし4回洗浄（*①）します。その後、ペーパータオルなどの上でプレートを逆さにし、軽く叩きつけるようにしてウェルに残った液を取り除きます。
- (13) 各ウェルにTMB溶液を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注します。マイクロプレート振とう器などを用いて攪拌（*②）します。
- (14) プレートシールを貼り（*③）、室温（ $20^\circ\text{C} \sim 25^\circ\text{C}$ ）で20分間静置します。
- (15) 各ウェルに反応停止液を $100\text{ }\mu\text{L}$ ずつ分注し、発色反応を停止します。
- (16) 攪拌（*②）後、直ちにマイクロプレート用分光光度計で 450nm （副波長 620nm ）での吸光度を測定します。副波長は $600\text{nm} \sim 650\text{nm}$ の範囲で使用できます。

（*①）、（*②）、（*③）は、12. 測定手順概要とチェックリストをご参照下さい。

10. 計算

- (1) 測定毎に検量線を作成します。X軸を標準溶液濃度（ pg/mL ）、Y軸を吸光度の検量線グラフを作成して下さい。
 - (2) 検量線より、（希釈）検体の吸光度に対応する濃度（ pg/mL ）を読み取ります。読み取った濃度に検体希釈率を乗じ測定値とします。
- * 検体の吸光度が検量線吸光度より外れた場合は（C）緩衝液にて適当倍率に調製し再度測定を実施して下さい。
* 演算処理では、3次多項式または4または5パラメーターの使用をお薦め致します。



11. トラブルシューティングと Q&A

- ・すべてのウェルでの反応が弱い

原因として考えられること

- 1) 標準品や検体の入れ忘れ。
- 2) 発色に関連する試薬溶液の入れ忘れ。
- 3) 発色に関連する試薬溶液の取り違えや希釀調製不良。
- 4) 酵素阻害剤の混入。
- 5) キット保管温度の影響（凍結した場合）。
- 6) プレートの過剰な洗浄。
- 7) TMB 溶液の温度が低かった。

- ・最小標準溶液濃度 (2.87pg/mL) の OD 値よりプランク OD 値が高くなる。

原因として考えられること

洗浄が不適当、不完全であった。

- ・変動係数 (CV) が大きい

原因として考えられること

- 1) 洗浄が不適当、不完全であった。

- 2) 標準品や管理血清、検体の攪拌が不充分であった（凍結検体の攪拌は充分に行って下さい）。

- 3) ピペッティング操作が一定ではなかった。

- ・Q-1：キットは分割して使用することができますか？

A-1：できます。使用しないプレートはジップシールパックに戻し、冷蔵庫に保管して下さい。

- ・Q-2：プレートを取り出したらウェルの中に保存液が入っていましたが問題ありませんか？

A-2：問題ありません。このキットは乾燥プレートタイプとなっております。

12. 測定手順概要とチェックリスト

必ず取扱説明書を一読して検体条件、測定条件、測定方法を確認後測定操作を行って下さい。

□ プレート、試薬類を充分に室温（20°C～25°C）に戻して下さい。室温化には2時間位必要です。

□ 洗浄液の希釀：室温化された精製水で、10倍に希釀して下さい。

□ 標準溶液の希釀（例）：

（B）マウス IL-12 標準品に精製水を「標準品原液の調製について」に記載の指定量*加え溶解し、標準品原液 (7ng/mL) を調製して下さい。その後室温化されたキット添付の（C）緩衝液で調製して下さい。

*弊社製品ページより、「標準品原液の調製について」を確認して下さい。ロットにより精製水を添加する量が異なるため、必ずロットごとにご確認下さい。

希釀 例	濃度 (pg/mL)	700	280	112	44.8	17.9	7.17	2.87	0
	標準溶液 (μL)	50	200*	200*	200*	200*	200*	200	—
	緩衝液 (μL)	450	300	300	300	300	300	300	300

* : ひとつ高濃度の標準溶液

各操作注意事項

<input type="checkbox"/> 抗体固相化プレート		
<input type="checkbox"/> ↓洗浄 4 回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		*①
<input type="checkbox"/> 検体または標準溶液	100 μ L	
<input type="checkbox"/> ↓攪拌、室温 (20°C ~ 25°C)、2 時間反応、静置		*②*③
<input type="checkbox"/> (D) ビオチン結合抗体の希釈。精製水で溶解後、室温化した (C) 緩衝液で 100 倍に希釈して下さい。		
<input type="checkbox"/> 希釈溶液の調製は第一反応中に行う。		
<input type="checkbox"/> ↓洗浄 4 回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		*①
<input type="checkbox"/> ビオチン結合抗体溶液	100 μ L	
<input type="checkbox"/> ↓攪拌、室温 (20°C ~ 25°C)、2 時間反応、静置		*②*③
<input type="checkbox"/> (E) ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液の希釈。室温化した (C) 緩衝液で 100 倍に希釈して下さい。		
<input type="checkbox"/> 希釈溶液の調製は第二反応中に行う。		
<input type="checkbox"/> ↓洗浄 4 回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		*①
<input type="checkbox"/> ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液	100 μ L	
<input type="checkbox"/> ↓攪拌、室温 (20°C ~ 25°C)、30 分間反応、静置		*②*③
<input type="checkbox"/> ↓洗浄 4 回 (洗浄液除去後、直ちに TMB 溶液分注)		*①
<input type="checkbox"/> TMB 溶液	TMB が室温化されていることを確認	
<input type="checkbox"/> 分注後、濃度により青色に呈色	100 μ L	
<input type="checkbox"/> ↓攪拌、室温 (20°C ~ 25°C)、20 分間反応、静置		*②*③
<input type="checkbox"/> 反応停止液	強酸性につき取扱注意	
<input type="checkbox"/> 分注後、濃度により黄褐色に変色	100 μ L	
<input type="checkbox"/> ↓攪拌 (直ちに攪拌)		*②
<input type="checkbox"/> 直ちに吸光度測定 (主波長 450nm、副波長 620nm : 600nm ~ 650nm)		
<input type="checkbox"/> 副波長はプレート裏面の汚れ等をキャンセルします		

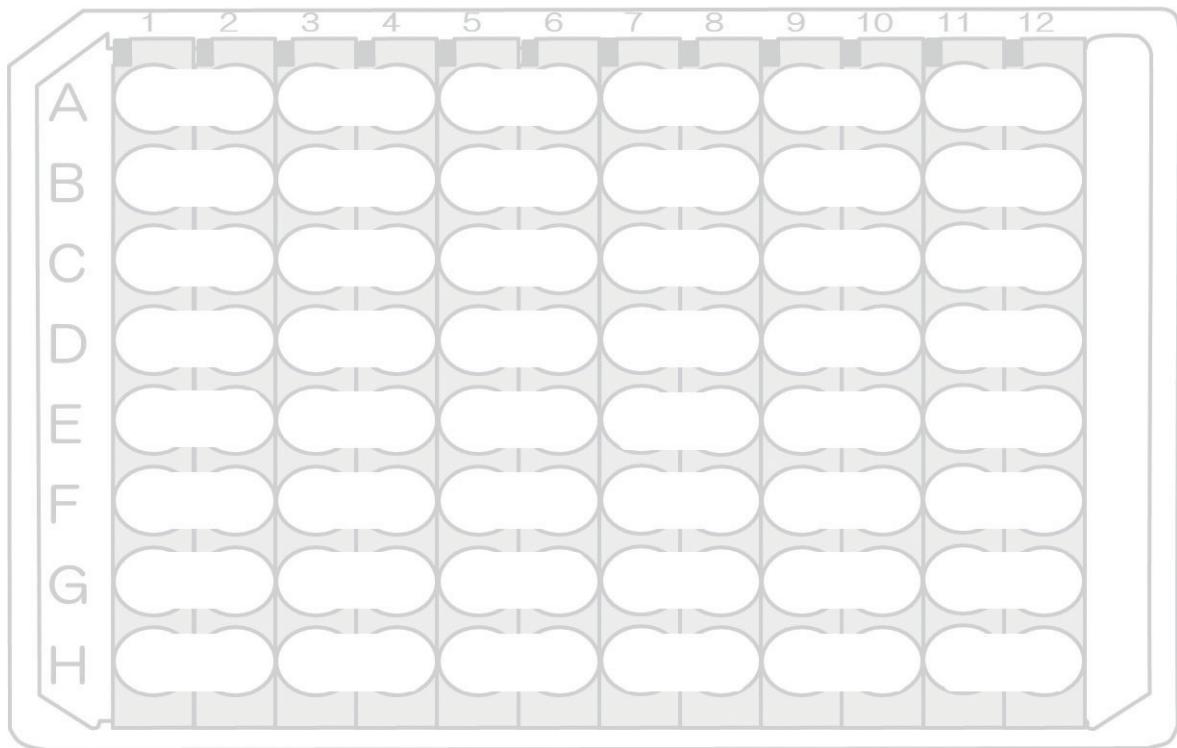
- (*①) 洗浄毎に洗浄液をウェルに分注後、手のひらの上で 10 秒ほど軽く振り廃棄します。4 回連続洗浄後、ペーパータオル上にプレートを逆さにして叩き洗浄液を完全に除去します。洗浄液除去後の乾燥に注意して次の溶液を直ちに分注します。洗浄液をピペットで添加する際の液量目安は 300 μ L / ウェルです。万一、最小標準溶液濃度 (1.10pg/mL) の OD 値よりブランク OD 値が高くなる場合は解決方法の 1 つとして、ペルオキシダーゼ結合ストレプトアビジン溶液と反応後の洗浄回数 4 回と同じ流速で 5 回 ~ 6 回に増やして下さい。プレート洗浄機ご使用の場合の圧力目安は 5mL / 分 ~ 25mL / 分 (ノズルの径により異なります) です。第一反応後の初回の洗浄のみウェル間のコンタミに注意して下さい。
- (*②) 攪拌の目安は 600rpm ~ 1200rpm-10 秒間、3 回。
- (*③) 攪拌終了後プレートシールを貼り静置して下さい。

プレートシールは保護紙を剥がして、粘着面をプレート側にして貼り付けて下さい。
一度使用したプレートシールは再使用しないで下さい。

ワークシート (例)

	Strip 1&2	Strip 3&4	Strip 5&6	Strip 7&8	Strip 9&10	Strip 11&12
A	Std. 700pg/mL	検体 1	検体 9	検体 17	検体 25	検体 33
B	Std. 280pg/mL	検体 2	検体 10	検体 18	検体 26	検体 34
C	Std. 112pg/mL	検体 3	検体 11	検体 19	検体 27	検体 35
D	Std. 44.8pg/mL	検体 4	検体 12	検体 20	検体 28	検体 36
E	Std. 17.9pg/mL	検体 5	検体 13	検体 21	検体 29	検体 37
F	Std. 7.17pg/mL	検体 6	検体 14	検体 22	検体 30	検体 38
G	Std. 2.87pg/mL	検体 7	検体 15	検体 23	検体 31	検体 39
H	0 (Blank)	検体 8	検体 16	検体 24	検体 32	検体 40

ワークシート



13. キットの保存と使用期限

キットは2°C～10°Cで保存して下さい（凍結厳禁）。使用期限の過ぎた試薬は使用しないで下さい。開封した各試薬につきましては、保管状態により影響を受ける可能性がありますので早めのご使用を推奨します。

【測定名】

【所属】

【測定者】

【測定日】

【ロット番号】

【使用期限】

【備考】

【製品名】 レビスTM Mouse IL-12 ELISA Kit

【和光コード】 292-88301

【英語表記】 LBISTM Mouse IL-12 ELISA Kit

【貯法】 2°C～10°C 保存

【使用期限】 ラベルに記載

【包装】 96回用

製造発売元

富士フィルム 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

2404KA1