

研究用試薬 2023年7月1日改訂

この度は弊社製品をご購入いただきましてありがとうございます。ご使用に際してはキットに同梱された取扱説明書に従って測定を実施してください。本キットを初めてご使用になられる場合は後述の「◆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」をご確認の上ご使用ください。

『 レビス® GH - ラット 』 取扱説明書

1.イントロダクション

成長ホルモン(Growth hormone,別名 Somatotrop(h)ic hormone,STH, Somatotrop(h)in)は主として下垂体前葉の好酸性ソマトトロフ(GH 産生細胞)で産生分泌される単純タンパク質ホルモンです。脳やリンパ細胞などでも発現しています。ヒトの場合、胎盤で GH に極めて類似性の高い GH2 が発現します。

GH は肝、筋肉、腎、軟骨細胞、繊維芽細胞、胸腺上皮細胞に働き、IGF-1 を介して、軟骨細胞の増殖、コンドロイチン硫酸の合成、肝その他の臓器での細胞肥大増殖、蛋白同化などにより成長促進作用、胸腺細胞からチミュリン分泌促進などを起こします。

GH は一時的にはインスリン様作用を示しますが、その後、脂肪細胞での脂肪分解による遊離脂肪酸の増加、血糖上昇、インスリン拮抗作用として糖分解抑制、筋肉中のグリコゲン含量増大、末梢組織でのインスリン感受性低下を起こすという代謝面では二相性の作用を持っています。プロラクチンに類似する Na、K、Mg、Ca、P の貯留、小腸での Ca 吸収促進、乳腺発育、乳汁分泌作用、などの作用もあります。

GH の合成分泌は、GHRH、グレリン、甲状腺ホルモン、コルチゾル、レチノイン酸によって促進されます。またグルカゴン、バゾプレッシン、2-デオキシ-D-グルコース負荷、アルギニン等のアミノ酸負荷、タンパク質摂取、TF5、β-エンドルフィン、L-ドーパ、エピネフリンα受容体刺激などにより分泌が増大します。GH 分泌を促進する生理状態としては、低血糖、ストレス(発熱、外傷、出血、エーテル麻酔、精神不安)、絶食、運動、徐波睡眠などがあります。GH 分泌の抑制はソマトスタチン(SRIF)、アクチビン、エピネフリンβ受容体刺激、グルコース、遊離脂肪酸、副腎皮質ステロイド投与、高濃度のIGF-I、高濃度のGHで起こります。GH 分泌を抑制する生理状態として高血糖、血中脂肪酸増加、逆説睡眠、などがあります。GH の分泌は episodic であることが知られています。つまり血中濃度はある間隔をおいて急激に上昇し下降するのです。従って無作為に採血した場合には血中レベルのバラツキはかなり大きいものになります。

本キットはラット GH(Growth Hormone)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です。 本キットは研究のみにご使用ください。

◆製品の特長

- ●全反応時間は5時間です。
- ●ラット血清または血漿 (抗凝固剤は EDTA-2Na; 最終濃度 1.0 mg/mL をお薦めします) 中の GH を測定します。
- ●微量な検体(標準操作法は5 µL)で測定可能です。
- ●1 キットは96 ウェルです。
- ●標準品はラット由来のものです。
- 全ての試薬は溶液タイプです。

2.測定原理

本キットは標準品、希釈検体を抗 GH 抗体固相化マイクロ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 GH 抗体を加え捕捉された GH とともに 2 時間インキュベートします。洗浄後、ペルオキシダーゼ・アビジン結合物を加え、30 分インキュベートします。再度の洗浄後、ウェルに残ったペルオキシダーゼを発色液(TMB)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 450 nm(副波長 620 nm)で比色測定されます。吸光度は GH 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し標準曲線を作成し、この標準曲線から未知検体中の濃度が決定されます。

3.キットの保存と使用期限

キットは2 ℃~8 ℃で保存してください(凍結厳禁)。この保存条件下でキットは外箱のラベルに記載された有効期限内安定です。有効期限の過ぎた試薬は使用しないでください。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。

4.キット以外に必要な器具 □チェックリスト

□精製水(蒸留水) □標準溶液希釈用試験管 □洗浄液希釈用ガラス器具(メスシリンダー・ビーカー・瓶) □チップ交換型ピペット(使い捨てチップで5 μL~10 μL を正確にピペッティングできるもの、及

び 10 μ L~100 μ L、100 μ L~500 μ L を正確にピペッティングできるもの) □連続分注ピペット(例 Eppendorfの multipette plus)、50 μ L を連続分注できるもの □ペーパータオル等の吸水性のあるもの(洗 浄後にプレートに残った液を取り除く) □攪拌器(Vortex タイプ) □マイクロプレート振とう器(約 600 rpm~1200 rpm) □96 ウェルプレート用洗浄機(あれば好ましい)または噴射ビン □96 ウェルプレートリーダー(450 ± 10 nm 、620 nm:600 nm~650 nm) □データ計算用ソフトウェア

5.構成品

構成品	状 態	容量
(A) 抗体固相化 96 ウェルプレート	洗浄後使用	96 wells(8×12)/1枚
(B) 標準溶液(20 ng/mL)	希釈後使用	100 µL∕1本
(C) 緩衝液	そのまま使用	60 mL/1 本
(D) ビオチン結合抗 GH 抗体	希釈後使用	100 μL∕1本
(E) ペルオキシダーゼ・アビジン結合物	希釈後使用	100 μL∕1本
(F) 発色液(TMB)	そのまま使用	12 mL/1 本
(H) 反応停止液 取扱注意	そのまま使用	12 mL/1 本
(I) 濃縮洗浄液(10×)	希釈後使用	100 mL/1 本
プレートシール		4 枚
取扱説明書		1 部

6.試薬の調製

- *キットの試薬は使用前に必ず室温(20 ℃~25 ℃)に戻してください(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。「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ください。
- * 測定に必要な分だけ試薬を調製してください(ご不明な際にはお問い合わせください)。

【濃縮された試薬類】

[(B)標準溶液(20 ng/mL)];標準曲線作成用

(B)標準溶液(20 ng/mL)(原液)と(C)緩衝液を使って標準溶液を調製してください。下記は一例です。

標準溶液の容量	(C)緩衝液	濃度(pg/mL)
標準溶液原液 50 μL	450 µL	2000
2000 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	1000
1000 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	500
500 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	250
250 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	125
125 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	62.5
62.5 pg/mL 溶液 200 μL	200 μL	31.3
0 (Blank)	200 μL	0

[(D)ビオチン結合抗 GH 抗体]

100 µL を充分分取できる量をご提供しています。濃縮液を(C)緩衝液で 100 倍に希釈してください。 [(E)ペルオキシダーゼ・アビジン結合物]

100 µL を充分分取できる量をご提供しています。濃縮液を(C)緩衝液で **100 倍**に希釈してください。 【(I)濃**縮洗浄液(10×**)】

濃縮洗浄液(10×)を室温化された精製水(蒸留水)で 10 倍に希釈してください。

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

【試薬の安定性と保存方法】

(A)抗体固相化 96 ウェルプレート

未使用(冷蔵状態を保った状態でシールを剥がしていない)の抗体固相化ストリップは同梱のジップシールパックに戻し、そのまま 2 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性を保ちます。

(B)標準溶液(20 ng/mL)

キットを分割して使用する際は使用する直前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 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性を保ちます。 希釈した各標準溶液は直ちに使用し、保存はしないでください。

(C)緩衝液及び(F)発色液(TMB)

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 蓋をしっかり閉め、2 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性を保ちます。

(D)ビオチン結合抗 GH 抗体及び(E)ペルオキシダーゼ・アビジン結合物

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 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性を保ちます。使用残りの希釈済み液は廃棄してください。

(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 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性 を保ちます。

(I)濃縮洗浄液(10×)

濃縮洗浄液(10×)を保存する場合は、蓋をしっかりと閉め、2 ℃~8 ℃で保存してください。有効期限内安定性を保ちます。使用残りの希釈済み洗浄液は廃棄してください。

7.検体の調製

本キットはラット血清または血漿中の GH を測定します。

- ●検体は定法にしたがって採取しすぐに測定するか、-35 ℃以下で凍結保存してください。凍結した検体は測定する直前に解凍し充分に攪拌してください。繰り返しの凍結融解は避けてください。正しい結果が得られない原因になります。
- ●抗凝固剤は検体の pH を安定させるため、またカルシウムイオンの影響を避けるため EDTA-2Na、1.0 mg/mL (最終濃度) をお薦めします。他の抗凝固剤についてはお問い合わせください。
- ●採血時の麻酔は測定値に影響を与える場合がありますのでご注意ください。エーテルは使用しないでください。
- ●採血の際にヒト用の採血管をご使用になるのは避けてください。弊社では全ての採血管について調査していません。ご不明な点はお問い合わせください。
- ●溶血した検体や高脂質検体は異常値の発生原因となりますので避けてください。
 - ※血液成分の影響(高脂質・溶血等)を抑制する為に原検体中の脂質(乳ビ)・溶血が高い場合は異常値発生の原因となる場合がありますので測定に使用しないでください。本キットの場合、溶血は80 mg/dL以上で影響が現れます。
- ■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ください。
- ●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ください。
- ●検体の希釈(本測定法では 10 倍)は、あらかじめ試験管(PP、PE、ガラス製)等で行い測定ウェルに 分注しても構いません(最小希釈倍率は 2.0 倍です)。

【検体の安定性と保存方法】

検体を長期に保管する場合は、-35 ℃以下での凍結保管を推奨します。繰り返しの凍結融解は避けてください。また、検体の希釈は用時調製としてください。

8.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ください。

抗体固相化プレートのシールは、プレートが充分に室温に戻ってから剥がしてください。

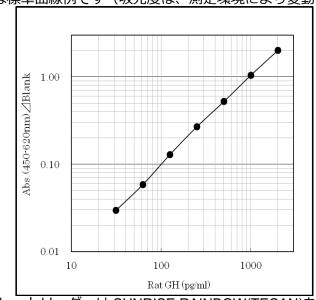
- (1) あらかじめ調製した洗浄液を各ウェルに満たし、3回洗浄(*①)します。その後、ペーパータオルなどの上でプレートを逆さにし、軽く叩きつけるようにしてウェルに残った液を取り除きます。
- (2) 検体測定ウェルに緩衝液を 45 μ L ずつ分注し、さらに検体を 5 μ L 添加します。検体量は 5 μ L \sim 25 μ L の範囲で調整可能です(但しウェルへの総量は 50 μ L です)。
- (3) 標準品測定ウェルに各濃度の標準溶液を50 µL ずつ分注します。
- (4) マイクロプレート振とう器などを用いて攪拌(*②)します。
- (5) プレートシールを貼り、室温(20 ℃~25 ℃)で 2 時間静置(*③)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、3 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) 各ウェルにビオチン結合抗 GH 抗体を 50 μL 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、室温(20 ℃~25 ℃)で 2 時間静置(*③)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3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) 各ウェルにペルオキシダーゼ・アビジン結合物を 50 µL 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します。
- (11) プレートシールを貼り、室温(20 ℃~25 ℃)で 30 分間静置(*③)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3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) 各ウェルに発色液を 50 µL 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、室温(20 ℃~25 ℃)で 30 分間静置(*③)します。
- (15) 各ウェルに反応停止液を 50 µL 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 450 nm(副波長 620 nm)での吸光度を測定します。副波長は 600 nm~650 nm の範囲で使用できます。
 - (*①)、(*②)、(*③)測定手順概要(6、7ページ)をご参照ください。

9.計算

- (1)測定毎に標準曲線を作成します。両対数を使用し X 軸を標準溶液濃度(pg/mL)、Y 軸を吸光度の標準曲線グラフを作成してください。
- (2)標準曲線より、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(標準操作法では 10 倍)を乗じ測定値とします。
- *検体の吸光度が標準曲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ください。
- *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。
- *ラットの臨床所見は臨床症状や他の検査結果などを総合的に判断して行う事が必要です。





プレートリーダーは SUNRISE RAINBOW(TECAN)を使用

10.キットの性能

●測定範囲

31.3 pg/mL~2000 pg/mL の範囲で測定できます。

(10 倍希釈時の実効測定範囲は 313 pg/mL~20000 pg/mL)

●特異性

この ELISA 系で使用されている抗体はラット GH に対して特異的なモノクローナル抗体です。関連物質を本キットで測定しました(交差性は、2000 pg/mL 濃度時のデータです)。

<u> </u>				
検体名	交差性	検体名	交差性	
Rat r-GH	100 %	Mouse r-GH	+	
Rat Prolactin	0.02 %	Mouse TSH	_	
Rat Placental lactogen	0.02 %			
Rat TSH	_	+:交差反応性有り - : 交差	- : 交差反応性無し	
Rat FSH	_			

●精度試験(アッセイ内変動)(8 重測定、2 検体)

平均 C.V.値は 10 %未満

●再現性試験(アッセイ間変動)(4重測定、3検体、4日間)

平均 C.V.値は 10 %未満

●添加回収試験

2 血清検体に異なる 3 濃度の GH を添加し測定した結果、回収率は 95.1 %から 106 %でした。

●希釈直線性

2血清検体を連続的に希釈用緩衝液で3段階希釈し測定した結果、直線回帰のR²は0.999でした。

11.参考值

ラット GH 測定値 : 平均 7.06 ng/mL、SD 2.17 ng/mL

亜種 : CD、雄、6 週齡、6 匹、血清、不断給餌、採血時間 14:00 – 15:00

※飼育条件、採血条件、検体保管条件により測定値は変動しますので、この測定値は目安としてお使いください。

12.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釈調製不良。
- 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)発色液の温度が低かった。
- ●最小標準溶液濃度(31.3 pg/mL)の OD 値よりブランク 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。

(ペルオキシダーゼ・アビジン結合物と反応後の洗浄回数3回を同じ流速で4回~6回に増やしてください。)

●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、または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ください)。 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。プレートに貼られた透明シールをストリップの間にそってカッターなどで切り離してご使用ください。使用しないプレートはシールを貼った状態で冷蔵庫に保管してください。

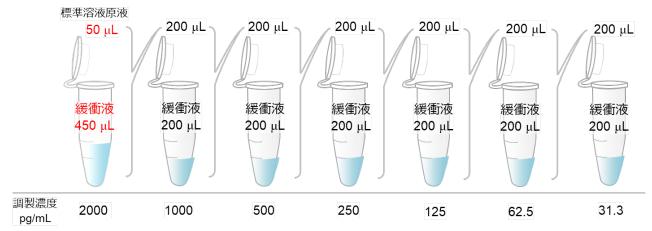
●Q-2:プレートを取り出したらウェルの中に液体が入っていましたが何ですか?

A-2: 出荷時には保存安定液が充填してあります。

【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ください。

- 」 ウェルプレート、試薬類を充分に室温(20 ℃~25 ℃)に戻してください。**室温化には 2 時間位必要**
- □ 濃縮洗浄液の希釈 :室温化された精製水で、10 倍に希釈してください。
- □ 標準溶液の希釈(例):室温化された緩衝液で、希釈してください。



各操作注意事項並びに関連情報

	ドエ忠争攻並しに民任何報		
	抗体固相化 96 ウェルプレート		
	↓洗浄3回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		* 1
	希釈検体(例えば緩衝液 45 µL と検体 5 µL)または標準溶液	50 μL	
	↓攪拌、室温(20 ℃~25 ℃)、2 時間反応、静置		*2*3
	ビオチン結合抗 GH 抗体の希釈。室温化された緩衝液で 100 倍 に希釈してく ださい。希釈溶液の調製は第一反応中に行う。		
	↓洗浄3回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		
	ビオチン結合抗 GH 抗体	50 μL	
	↓攪拌、室温(20 ℃~25 ℃)、2 時間反応、静置		*2*3
	ペルオキシダーゼ・アビジン結合物の希釈。室温化された緩衝液で、 100 倍 に希釈してください。希釈溶液の調製は第二反応中に行う。		
	↓洗浄3回 (洗浄液除去後、直ちに次の試薬分注)		
	ペルオキシダーゼ・アビジン結合物	50 µL	
	↓攪拌、室温(20 ℃~25 ℃)、30 分間反応、静置		*2*3
	↓洗浄3回 (洗浄液除去後、直ちに発色液分注)		
	発色液(TMB) TMB が室温化されていることを確認 分注後、濃度により青色に変色	50 μL	
	↓攪拌、室温(20 ℃~25 ℃)、30 分間反応、静置		*2*3
	反応停止液 分注後、濃度により黄褐色に変色	50 μL	
	↓攪拌 (直ちに攪拌)		* 2
	直ちに吸光度測定(主波長 450 nm、副波長 620 nm:600 nm〜650 nm) 副波長はプレート裏面の汚れ等をキャンセルします		
149	○洗浄液をウェルに分注後、手の7Nらの Fで 10 利はど軽く振り廃棄します。3 G	心市经常生活	ペーパーク

(*①)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。3 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 µL/ウェルです。万一、最小標準 溶液濃度(31.3 pg/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・アビジン結合物と反応後の洗浄回数 3 回を同じ流速で 4 回~6 回に増やしてください。プレート

洗浄機ご使用の場合の圧力目安は5 mL/分~25 mL/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ください。

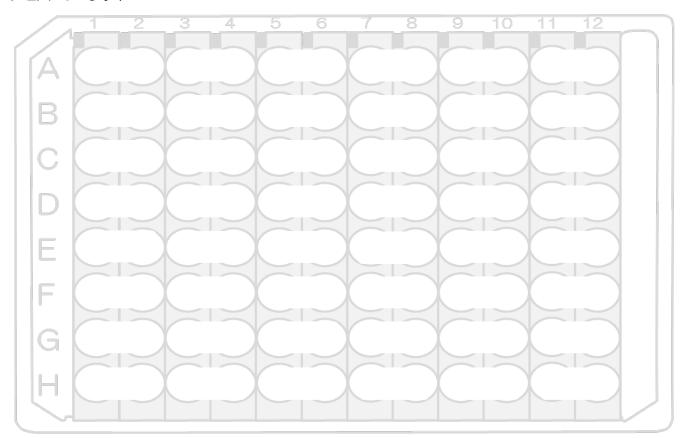
- (*②)攪拌の目安は600 rpm~1200 rpm-10 秒間、3回。
- (*③)攪拌終了後プレートシールを貼って静置してください。

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ください。一度使用した プレートシールは再使用しないでください。

ワークシート (例)

	. (1, -,					
	Strip 1&2	Strip 3&4	Strip 5&6	Strip 7&8	Strip 9&10	Strip 11&12
Α	2000 pg/mL	検体 1	検体 9	検体 17	検体 25	検体 33
В	1000 pg/mL	検体 2	検体 10	検体 18	検体 26	検体 34
С	500 pg/mL	検体 3	検体 11	検体 19	検体 27	検体 35
D	250 pg/mL	検体 4	検体 12	検体 20	検体 28	検体 36
Е	125 pg/mL	検体 5	検体 13	検体 21	検体 29	検体 37
F	62.5 pg/mL	検体 6	検体 14	検体 22	検体 30	検体 38
G	31.3 pg/mL	検体 7	検体 15	検体 23	検体 31	検体 39
Н	0 (Blank)	検体 8	検体 16	検体 24	検体 32	検体 40

- ◆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 ℃~25 ℃ (実験台上またはインキュベータ内温度)を厳守してください。また、風速 (エアコンの風も含む):0.4 m/sec 以上、湿度 30 %未満の環境下での測定は避けてください。やむを得ず、測定操作を風速:0.4 m/sec 以上、湿度 30 %未満の環境下で実施する場合には、各ステップの静置反応時、プレートシールをすることに加え、下記のような方法をご検討ください。
 - 例) インキュベータ内、発泡スチロール製箱内で静置反応させる等。測定室の環境条件により対策方法が異なる場合がありますので、詳細はお問い合わせください。
 - ●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ください。
 - ●検体と試薬に不純物が混ざらないように気をつけてください。1 ウェル/1 チップのご使用をお薦めします。
 - ●発色液は96ウェルプレートに使用するまでは薄い黄色澄明です。光を避けて保存してください。
 - ●反応停止液は使用するまでは無色です。
 - ●本キットは ELISA 法の研修を終了した方、または指導者の下でご使用ください。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ください。
 - ●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ください。
 - ●試薬類を皮膚に付けないでください。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ください。
 - ●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ください。
 - ●試薬類は口でピペッティングしないでください。
 - ●ロット番号の違う試薬とは混ぜて使わないでください。
 - ●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ください。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1%ホルマリン、2%グルタールアルデヒドまたは0.1%以上の次亜 塩素酸ナトリウム溶液に1時間以上浸けてください。またはオートクレーブ滅菌処理して廃棄してくださ い。使用した消耗品や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ください。



【測定名】

【所属】		
【測定者】	【測定日】	
【ロット番号】	【有効期限】	
【備考】		

【製品名】 レビス® GH-ラット

【和光コード】 635-13741

【英語表記】 LBIS Rat GH ELISA Kit

【お問い合せ先】

製造発売元 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 Fax: 06-6201-5964

https://www.fujifilm.com/ffwk/ja