

研究用試薬



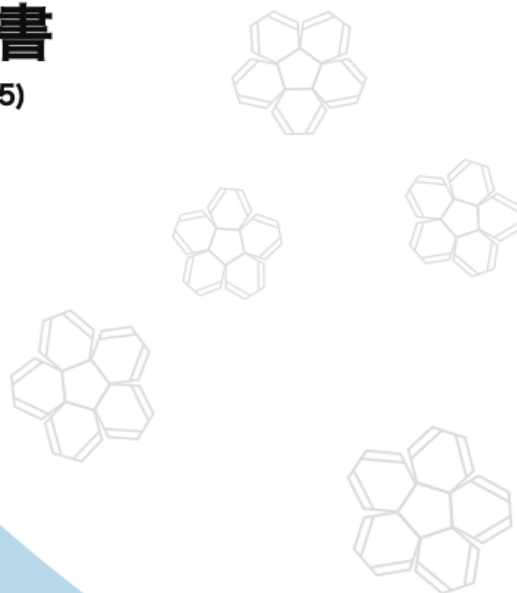
Mouse Tyrosinase Inhibitor Screening Kit

(Monophenolase activity)

Cat. No. SL-7020
(96 tests)

取扱説明書

Ver 1.6 (04/2025)



SAKU|ABSCIENCE

Made in Japan

1 使用目的・本キットの特徴



使用目的	・ 美白作用物質の効果検証・スクリーニング ・ 白髪抑制物質の効果検証・スクリーニング
本キットの特徴	・ マウス由来チロシナーゼのモノフェノラーゼ活性を検証
所要時間	約 6 時間

本製品は試験・研究用試薬です。ヒト、動物への治療・臨床診断には使用しないで下さい。

2 背景

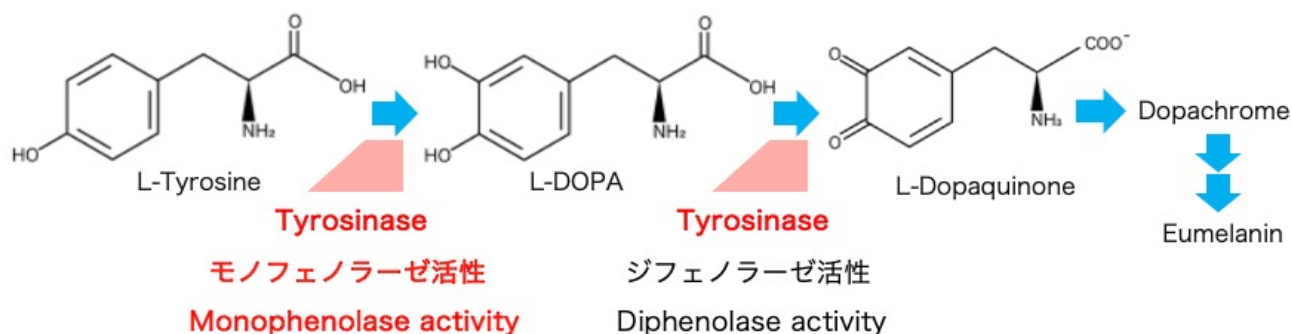


図1 メラニン合成経路

チロシナーゼ (EC1.14.18.1) は細菌から植物、昆虫、動物まで幅広い生物種に存在し、メラニン色素合成における主要代謝酵素である。メラニン色素は脊椎動物では主に皮膚や毛組織の色素細胞（メラノサイト）で合成され紫外線から細胞を保護する。しかし過度な紫外線や物理的ストレスによりメラニン産生が過剰となると皮膚に沈着しシミの原因となる。一方、食用植物において傷や長期保存などによりチロシナーゼがメラニン合成を促進し変色（褐変）の原因となる。従ってチロシナーゼ活性を阻害する物質は美白効果や褐変抑制効果をもたらし、促進する物質は白髪を抑制する効果をもたらす。

メラニン合成過程においてチロシナーゼは主に2つの反応を触媒する（図1）。L-チロシンなどのモノフェノールをL-ドーパキノンのようなキノンへ酸化触媒する（モノフェノラーゼ活性）。もう一方はL-DOPAなどのジフェノールをキノンへ酸化触媒する（ジフェノラーゼ活性）。薬剤に対する感受性は両活性で異なる（9-2参照）。一般的なチロシナーゼ 酵素活性は試薬調製の容易なL-DOPAを基質として測定されることが多い。本キットはマウス由来チロシナーゼを用いてL-チロシンを基質として反応したときのドーパクロム産生を吸光度として検出する。

3 製品内容 (96 tests)



	Assay buffer	25 mL
	Enzyme (マウス由来)	450 μ L X 4
	Substrate buffer	7 mL
	Substrate(L-Tyrosine)	300 μ L
	Enhancer	300 μ L
	Inhibitor control (10mM Kojic acid)	300 μ L
	96 well microplate	1 plate

4 キット以外に必要なもの



- ・ マイクロプレートリーダー (480-510nmフィルター: 推奨495nm)
- ・ インキュベーター (25-30℃)
- ・ マルチチャンネルピペット (2-200 μ L)

5 保管



輸送温度 冷凍 (-20℃) で輸送して下さい。

使用前 (開封前) -20℃で保管し、製造日 (外袋ラベルに記載) から3ヶ月以内に使用して下さい。

使用后 (融解後) 融解後は以下の温度で保存し、製造日から3ヶ月以内に使用して下さい。

Assay buffer	4℃保管
Enzyme	-20℃保管
Substrate buffer	4℃保管
Substrate (L-Tyrosine)	-20℃保管
Enhancer	-20℃保管
Inhibitor control (Kojic acid)	-20℃保管
96 well microplate	室温保管

6 試薬の調製



6-1. Assay buffer

キット付属のAssay bufferを室温にて融解する。融解後は希釈せずにそのまま使用する。
使用後（融解後）は4℃にて保管。

6-2. Enzyme solution（直前調製）

使用する分量に応じてキット付属のEnzymeを氷上もしくは4℃にて融解する。
使用直前に使用ウェル数に応じてEnzyme solutionを調製する。

Enzyme solution

	1 ウェルあたりの使用量
 Enzyme	15 μ L
 Assay buffer	5 μ L

損失分を考慮し実際は使用量の1.2倍量程度で調製することを推奨

Enzymeは使用後（融解後）は-20℃にて保管。
再凍結後のEnzymeは1回まで再融解し使用することができる。

6-3. Substrate solution（直前調製）

目的とする活性に応じてキット付属のSubstrate、Enhancer、Substrate bufferを室温にて融解する。融解後はよく攪拌後、使用直前に使用ウェル数に応じてSubstrate solutionを調製する。

Substrate solution

	1 ウェルあたりの使用量
 Substrate	2.5 μ L
 Substrate buffer	55 μ L
SubstrateとSubstrate bufferを添加後、攪拌しEnhancerを添加	
 Enhancer	2.5 μ L

SubstrateとSubstrate buffer、Enhancerを混ぜた後はよく攪拌する。

損失分を考慮し実際は使用量の1.2倍量程度で調製することを推奨

SubstrateおよびEnhancerは使用後（融解後）は-20℃にて保管
Substrate bufferは使用後（融解後）は4℃にて保管

6-4. Sample & Inhibitor control

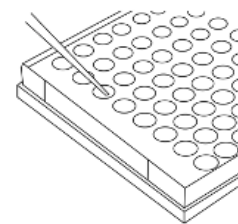
Sampleを希釈する場合はAssay bufferにて希釈する。事前に希釈濃度検討を行うことを推奨する。

Inhibitor control は希釈せずにそのまま使用する。測定時の終濃度は2mMとなる。

7 プロトコール

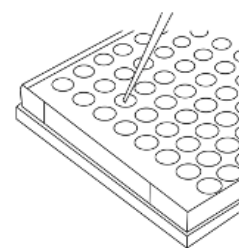
Step1. Sampleの添加

付属のマイクロプレートの各ウェルに 20 μ LのAssay buffer (Control)、Inhibitor control、Sampleを添加する。



Step2. Enzyme solutionの添加

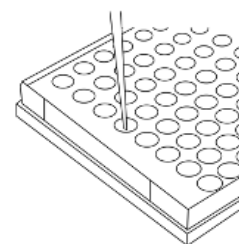
各ウェルに 20 μ LのEnzyme solution (調製は6-2に記載)を添加し、プレートを軽く攪拌する。



インキュベーター (25-30°C) に10分間反応

Step3. Substrate solutionの添加

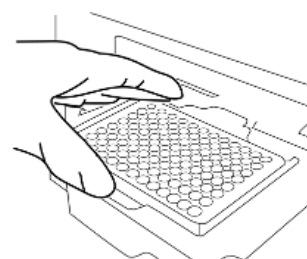
各ウェルに 60 μ LのSubstrate solution (調製は6-3に記載)を添加し、プレートを軽く攪拌する。



インキュベーター (25-30°C) にて酵素反応開始 (反応時間 5 時間)
反応開始 0 時間および 5 時間後の吸光度を測定する。

Step4. 吸光度の測定

酵素反応開始直後 (0 時間) および 5 時間後の各ウェルの吸光度 (480-510nm : 推奨波長495nm)をプレートリーダーにて測定



8 阻害率の算出



$\Delta(\text{Control}) = 5 \text{ 時間後の吸光度値 (Control)} - \text{反応直後 (0 時間) の吸光度値 (Control)}$

$\Delta(\text{Sample}) = 5 \text{ 時間後の吸光度値 (Sample)} - \text{反応直後 (0 時間) の吸光度値 (Sample)}$

$\Delta(\text{Control}) > \Delta(\text{Sample})$ の場合

$$\text{阻害率(\%)} = \frac{\Delta(\text{Control}) - \Delta(\text{Sample})}{\Delta(\text{Control})} \times 100$$

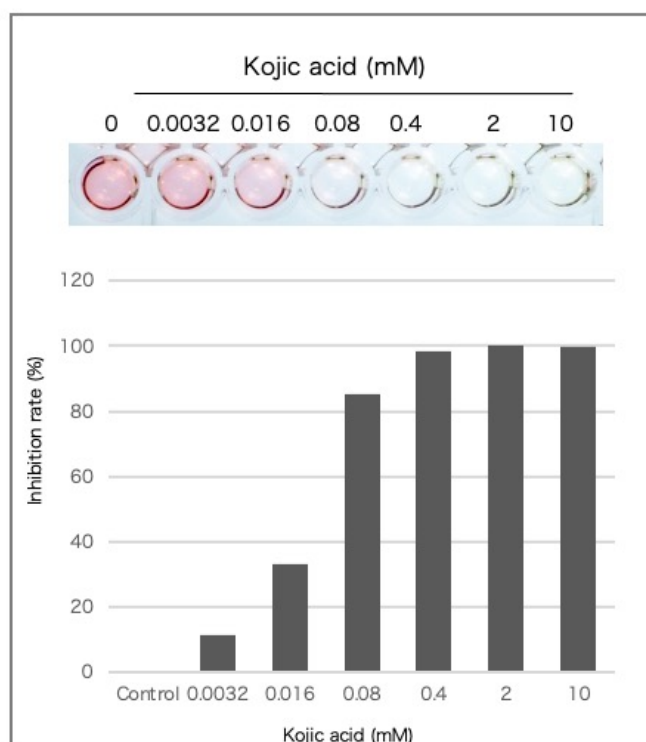
9 基本データ



9-1. 本キットを用いたコウジ酸の阻害効果

本キットを用いてコウジ酸によるチロシナーゼ阻害率を以下に示す。
各ウェルの写真は 30℃、5 時間の酵素反応における発色を示す。

モノフェノラーゼ活性



9-2. 陽性対照物質による阻害活性

本キットを用いて代表的美白作用物質および褐変抑制物質の阻害活性を検証した。
各物質のIC50（50%阻害活性濃度）を以下に示す。

代表的陽性対照物質のIC50値

活性	モノフェノラーゼ	ジフェノラーゼ
基質	L-Tyrosine	L-DOPA
Kojic acid	30 μ M	80 μ M
α -Arbutin	2,000 μ M	5,000 μ M
β -Arbutin	3,800 μ M	10,000 μ M
Hydroquinone	70 μ M	1,000 μ M
Ascorbic acid	600 μ M	115 μ M

製造元



株式会社サクラボサイエンス

〒233-0013 神奈川県横浜市港南区丸山台2-38-34 港南ビル202

TEL/FAX: 045-353-7244

E-mail: info@sakulab-sci.co.jp

HP: <https://sakulab-sci.co.jp/>

