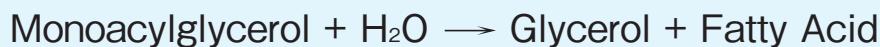


(Diagnostic Reagent Grade)

T-117

MONOGLYCERIDE LIPASE [MGLP II]

from *Bacillus* sp.
(Glycerol-ester hydrolase, EC 3.1.1.23)



Preparation and Specification

Appearance : White amorphous powder, lyophilized

Specific activity : More than 20 U/mg solid

Contaminants :

Catalase Less than 0.5% (U/U)

Properties

Substrate specificity : See Table 1

Molecular weight : 20 kDa (gel filtration)

Isoelectric point : pH 4.8 ± 0.2

Michaelis constant : Monolaurine 1.8 × 10⁻⁴M

Optimum pH : 6.0–8.0

Figure 1

pH stability : 6.0–8.0 (65°C, 10 min)

Figure 2

Optimum temperature : 65°C (PIPES buffer)

Figure 3

Thermal stability : Stable at 65°C and below (pH 8.0, 10 min)

Figure 4

Effect of metal ions : See Table 2

Effect of detergents : See Table 3

M

Applications for Diagnostic Test

This enzyme is useful for enzymatic determination of triglyceride.



TG: Triglyceride

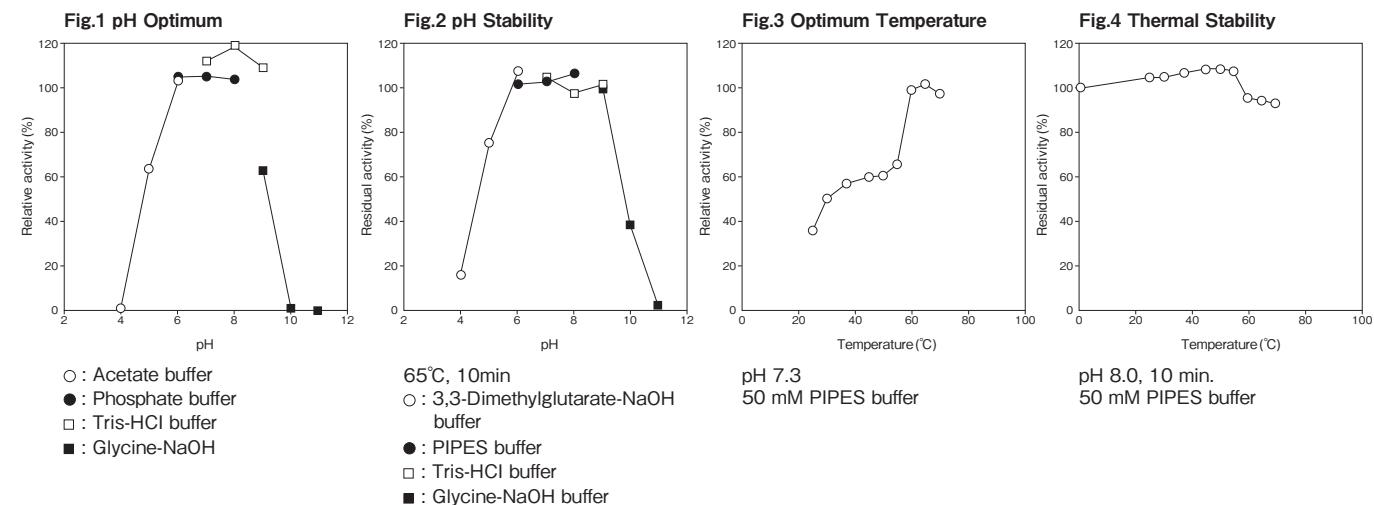
FFA: Free fatty acid

Table 1. Substrate specificity

Substrate	Relative activity (%)
1-Monocaprylin	81.8
1-Monolaurin	100
1-Monomyrin	96.3
1-Monopalmitin	66.3
1-Monestearin	31.0
1-Monoolein	62.3
1-Monolinolein	110
Triolein	0

Table 2. Effect of metal ions on MGLP II activity

Metal ion (10mM)	Relative activity (%)
None	100
NaCl	83.0
KCl	79.0
LiCl	78.0
MgCl ₂	77.0
MnCl ₂	77.0
CaCl ₂	78.0



Assay

Principle

The assay is based on the increase in absorbance at 550 nm as the formation of quinoneimine dye proceeds in the following reactions:

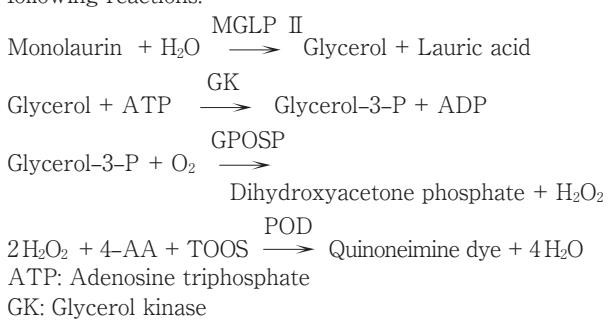


Table 3. Effect of detergents on MGLP II activity

Detergent (0.1%)	Relative activity (%)
None	100
Triton X-100	67.0
Triton X-114	67.0
Adekanol 795	64.0
Emulgen B-66	67.0
Emulgen 911	65.0
Emulgen 810	66.0
Emulgen 460	61.0
Rheodol TWL-106	67.0

GPOSP: Glycerophosphate oxidase

TOOS: Ethyl-N-(2-hydroxy-3-sulfopropyl)-m-toluidine sodium salt,

Unit definition

One unit is defined as the amount of enzyme which liberates 1 μmole of monoglyceride per minute at 37°C under the conditions specified in the assay procedure.

Reagents

1. Reaction mixture	
0.2 M PIPES-NaOH buffer pH 7.3	0.10 ml
15mM 4-AA solution	0.05 ml
0.3% (W/V) TOOS solution	0.05 ml
100 U/ml POD solution ¹⁾	0.025 ml
100 mM MgCl ₂ solution	0.005 ml
50 mM ATP solution pH7.0	0.01 ml
25 U/ml GK solution ²⁾	0.01 ml

150 U/ml GPOSP solution ³⁾	0.10 ml
Distilled water	0.05 ml
1): 100 U/ml POD solution	
Dissolve 1,000 U (PPU) of POD with 10 ml of distilled water.	
2): 25 U/ml GK solution	
Dissolve 250 U of GK with 10 ml of distilled water.	
3): 150 U/ml GPOSP solution	
1,500 U of GPOSP with 10 ml of distilled water.	
2. Substrate solution	
(1) Substrate preparation buffer	
5 mM MES-NaOH buffer pH 5.5 containing 0.5% (W/V) Triton X-100	
MES [2-(N-monophoryno)ethanesulfonic acid monohydrate]	
(2) Substrate solution (for stock)	
0.5M Monolaurine-ethanol solution	
(3) Substrate solution (milky colored)	
Mix 0.2 ml of substrate solution (for stock) and 9.8 ml of substrate preparation buffer	
3. Reaction stopper	
0.5% (W/V) SDS solution	
SDS: Sodium dodecyl sulfate	
4. Enzyme dilution buffer	
10 mM PIPES-NaOH buffer pH 7.3 containing 0.1% (W/V) BSA	
5. Reagents	
PIPERAZINE-1,4-bis (2-ethanesulfonic acid)]: Dojindo Laboratories #345-02225	
TOOS: Dojindo Laboratories #OC13	
MES: Dojindo Laboratories #349-01623	
BSA: Millipore Fraction V pH5.2 #81-053	
Monolaurin: Tokyo Kasei Kogyo Co., Ltd #G0081	
GK: Nagase Diagnostics Co., Ltd. #T-09	
GPOSP: Nagase Diagnostics Co., Ltd. #T-60	
4-AA: NACALAI TESQUE, INC. Special grade #01907-52	
Triton X-100: The Dow Chemical Company	
SDS: NACALAI TESQUE, INC. #316-06	
POD: Sigma Chemical Co. Type II #P-8250	

■ Enzyme solution

Accurately weigh about 20 mg of the sample and add enzyme dilution buffer to make a total of 20 ml. Dilute it with enzyme dilution buffer to adjust the concentration as required.

■ Procedure

- Pipette accurately 0.40 ml of reaction mixture and 50 μ l of substrate solution into a small test tube and preincubate at 37°C.
- After 3 min, add exactly 20 μ l of enzyme solution and mix to start the reaction at 37°C.
※ In the case of a test blank, add 20 μ l of enzyme dilution buffer in place of enzyme solution.
- At 10 minutes after starting the reaction, add 2.0 ml of the reaction stopper to stop the reaction.
- Measure the absorbance at 550 nm.

$$\begin{aligned} \text{Absorbance sample : As} \\ \text{blank : Ab} \\ \Delta A = (As - Ab) \leq 0.700Abs \end{aligned}$$

■ Calculation

$$\text{Activity (U/mg of powder)} = \frac{\Delta A / 10}{15.6} \times \frac{2.47}{0.02} \times \frac{1}{X}$$

15.6 : millimolar extinction coefficient of quinoneimine dye at 550 nm ($\text{cm}^2 / \mu\text{mole}$)
10 : reaction time (min)
2.47 : final volume (ml)
0.02 : volume of enzyme solution (ml)
X : concentration of the sample in enzyme solution (mg/ml)

Storage

Storage at -20°C in the presence of a desiccant is recommended.

Reference

Imamura, S., and Kitaura, S. (2000) J. Biochem. (Tokyo), 127, 419-425.

MGLP II 活性測定法 (Japanese)

I. 試薬液

1. 反応試薬混合液

0.2M PIPES-NaOH 緩衝液 pH7.3	0.10 ml
15mM 4-AA 溶液	0.05 ml
0.3% (W/V) TOOS 溶液	0.05 ml
100U/ml POD 溶液 ¹⁾	0.025 ml
100mM 塩化マグネシウム溶液	0.005 ml
50mM ATP 溶液 pH7.0	0.01 ml
25U/ml GK 溶液 ²⁾	0.01 ml
150U/ml GPOSP 溶液 ³⁾	0.10 ml
精製水	0.05 ml

1): 100U/ml POD 溶液

POD 1,000 単位 (PPU) を精製水 10ml で溶解する。

2): 25U/ml GK 溶液

GK 250 単位 (U) を精製水 10ml で溶解する。

3): 150U/ml GPOSP 溶液

GPOSP 1,500 単位 (U) を精製水 10ml で溶解する。

2. 基質溶液

① 基質調製用液

0.5% (W/V) リトロン X-100 を含む 5mM MES-NaOH 緩衝液 pH5.5

② 保存基質溶液

0.5M モノラウリンーエタノール溶液

③ 基質溶液

保存基質溶液 0.2ml と基質調製用液 9.8ml を混合(白濁する)して基質溶液とする。

3. 反応停止液

0.5% (W/V) SDS 溶液

4. 酵素溶解希釈用液

0.1% (W/V) BSA を含む 10mM PIPES-NaOH 緩衝液 pH7.3

5. 試薬

PIPES [ピペラジン-1,4-ビス(2-エタンスルホン酸)] : 同仁化学製 #345-02225

TOOS [エチル-N-(2-ヒドロキシ-3-スルフォプロピル)-m-トルイジンナトリウム塩] : 同仁化学製 #OC13

MES [2-(N-モルフォリノ)エタンスルфон酸モノヒドレート] : 同仁化学製 #349-01623

ATP (アデノシン三リン酸·2Na·2H₂O) :

協和発酵

製BSA : Millipore 製 Fraction V pH5.2 #81-053

モノラウリン (Monolaurin) :

東京化成工業製 #G0081

GK (グリセロールキナーゼ) :

ナガセダイアグノスティックス製 #T-09

GPOSP (グリセロリン酸オキシダーゼ) :

ナガセダイアグノスティックス製 #T-60

4-AA : ナカライトスク製 特級 #01907-52

トリトン X-100 : Dow Chemical 製

SDS (ドデシル硫酸ナトリウム) :

ナカライトスク製 #316-06

POD : シグマ製 Type II #P-8250

II. 酵素試料液

検品約 20mg を精密に量り、酵素溶解希釈用液で溶解して全容 20ml とする。

その液を酵素溶解希釈用液で適宜希釈する。

III. 測定操作法

1. 小試験管に反応試薬混合液 0.40ml と基質溶液 50 μl を正確に分注し、37°Cで予備加温する。

2. 3 分経過後、酵素試料液 20 μl を正確に加えて混和し、37°Cで反応を開始する。

※盲検は酵素試料液の代りに酵素溶解希釈用液 20 μl を加える。

3. 10 分経過後、反応停止液 2.0ml を加えて混和し、反応を停止する。

4. 550nm における吸光度を測定する。

求められた吸光度変化を試料液は As、盲検液は Ab とする。

$$\Delta A = (As - Ab) \leq 0.700Abs$$

IV. 計算

$$\text{活性 (U/mg)} = \frac{\Delta A/10}{15.6} \times \frac{2.47}{0.02} \times \frac{1}{X}$$

15.6 : キノン色素の 550nm におけるミリモル分子

吸光係数 (cm²/ μmole)

10 : 反応時間 (min)

2.47 : 反応総液量 (ml)

0.02 : 反応に供した酵素試料液量 (ml)

X : 酵素試料液中の検品濃度 (mg/ml)