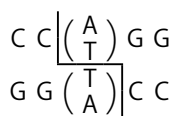


BciT130 I (EcoR II, Mva I)



Code No. 1232A **Size :** **2,000 U**
Conc. : **10 U/μl**

Supplied Reagents :
10X K Buffer **1 ml**
10X Loading Buffer **1 ml**

Storage Buffer : 10 mM Tris-HCl, pH 7.5
 100 mM NaCl
 0.1 mM EDTA
 1 mM DTT
 0.15% Triton X-100
 10 mM MgCl₂
 0.01% BSA
 50% Glycerol

Storage : -20°C

Source : *Bacillus circulans* T130

General Reaction Mixture :
*Bci*T130 I 1 μl
 10X K Buffer 2 μl
 Substrate DNA ≤ 1 μg
 Sterile purified water up to 20 μl

Reaction Temperature : 37°C

Unit definition :
 One unit is defined as the amount of this enzyme required to digest completely 1 μg of λ DNA in 50 μl of the reaction mixture at 37°C for 1 hr.

Quality Control Data :
 Please see the Certificate of Analysis (CoA) for each lot. You can download the CoA on Takara Bio website.

Relative Activity in Takara Bio's Universal Buffers :

Universal Buffer	L	M	H	K	T (+BSA)
Relative Activity (%)	(<20)	(20)	80	100	(20)

() : Weak star activity is detected.

Ionic Effect on Activity in Basal Buffer :

Salt (mM)	0	50	80	100	125	150	175
NaCl (%)	60	80	100	80	80	80	60
KCl (%)	60	60	100	100	60	60	60

Composition of Basal Buffer I :
 20 mM Tris-HCl, pH 8.5
 10 mM MgCl₂
 80 mM NaCl
 1 mM DTT

Number of Cleavage Sites in DNA :

	SV	φX	pBR	pUC	pUC	M13	Col	
λ	Ad2	40	174	322	19	119	mp18	E1
70	136	17	2	6	5	5	7	14

Star Activity :
 Unrelated site may often be cut in the presence of high concentration of glycerol or DMSO.

Effect of DNA Methylation :
 Enzyme activity is not affected by dcm methylase.

Inactivation Treatment :
 Heat treatment (70°C, 15 min) is not sufficient to inactivate this enzyme completely. It is necessary to inactivate this enzyme by ethanol precipitation treatment (or phenol treatment - ethanol precipitation treatment).

Ligation-Recutting Test :
 After digestion with this enzyme, the ligation is inefficient under the influence of the structure of *Bci*T130 I fragment ends. For ligation, the overnight ligation using DNA Ligation Kit Ver.2.1 (Cat. #6022) is recommended.

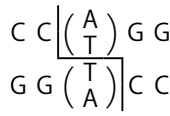
Compositions of Universal Buffer (Stored at -20°C) :

1. 10X L	100 mM Tris-HCl, pH7.5	4. 10X K	200 mM Tris-HCl, pH8.5
	100 mM MgCl ₂		100 mM MgCl ₂
	10 mM Dithiothreitol		10 mM Dithiothreitol
2. 10X M	100 mM Tris-HCl, pH7.5		1,000 mM KCl
	100 mM MgCl ₂	5. 10X T	330 mM Tris-Ac, pH7.9
	10 mM Dithiothreitol	(BSA-free)	100 mM Mg-Ac
	500 mM NaCl		5 mM Dithiothreitol
3. 10X H	500 mM Tris-HCl, pH7.5		660 mM K-Ac
	100 mM MgCl ₂		6. 0.1% BSA
	10 mM Dithiothreitol		7. 0.1% Triton X-100
	1,000 mM NaCl		

Compositions of 10X Loading Buffer (Stored at RT after used) :
 0.9% SDS
 50% Glycerol
 0.05% Bromophenol Blue
 Add >1/10 volume of 10X Loading Buffer to stop enzyme reaction and apply on agarose gel electrophoresis. SDS may precipitate during the storage at room temperature. In case precipitates generated, dissolve in warm bath before use.

Note
 This product is for research use only. It is not intended for use in therapeutic or diagnostic procedures for humans or animals. Also, do not use this product as food, cosmetic, or household item, etc. Takara products may not be resold or transferred, modified for resale or transfer, or used to manufacture commercial products without written approval from Takara Bio Inc. If you require licenses for other use, please contact us by phone at +81 77 565 6973 or from our website at www.takara-bio.com. Your use of this product is also subject to compliance with any applicable licensing requirements described on the product web page. It is your responsibility to review, understand and adhere to any restrictions imposed by such statements. All trademarks are the property of their respective owners. Certain trademarks may not be registered in all jurisdictions.

BciT130I (EcoRII, MvaI)



Code No. 1232A 容量: 2,000 U
濃度: 10 U/ μ l

添付試薬:

10×K Buffer 1 ml
10×Loading Buffer 1 ml

●形状 10 mM Tris-HCl, pH7.5
100 mM NaCl
0.1 mM EDTA
1 mM DTT
0.15% Triton X-100
10 mM MgCl₂
0.01% ウシ血清アルブミン
50% Glycerol

●保存 - 20℃

●起源 *Bacillus circulans* T130

●一般的な反応液

BciT130I 1 μ l
10×K Buffer 2 μ l
基質 DNA \leq 1 μ g
滅菌精製水 up to 20 μ l

●反応温度 37℃

●活性の定義

反応液 50 μ l 中、37℃で1時間に1 μ gの λ DNA を完全に分解する酵素活性を1 Uとする。

●品質管理

性能試験結果については、各ロットの Certificate of Analysis (CoA) をご覧ください。CoAはタカラバイオウェブサイトからダウンロードできます。

●Universal Bufferの相対活性

	L	M	H	K	T (+BSA)
相対活性 (%)	(<20)	(20)	80	100	(20)

(): スター活性が出現しやすい。

●Basal Bufferでの塩濃度の影響

塩濃度 (mM)	0	50	80	100	125	150	175
相対活性 NaCl (%)	60	80	100	80	80	80	60
相対活性 KCl (%)	60	60	100	100	60	60	60

Basal Buffer 組成

20 mM Tris-HCl, pH8.5
10 mM MgCl₂
80 mM NaCl
1 mM DTT

●各種 DNA の切断数

	SV	ϕ X	pBR	pUC	pUC	M13	Col
λ	Ad2	40	174	322	19	119	mp18
	70	136	17	2	6	5	5
							7
							14

●Star 活性

高濃度グリセロール存在、DMSO 存在下では、認識配列がゆるむことがある。

●メチル化の影響

dcm methylase の影響を受けない。

●失活条件

本酵素は、熱処理 (70℃、15 分) では完全に失活しない。反応後、酵素を完全失活させるためには、エタノール沈殿 (またはフェノール処理後、エタノール沈殿) を行う。

●Ligation-Recutting Test

本酵素で切断した DNA フラグメントは、その末端塩基配列の影響でライゲーション効率が低くなる。ライゲーション反応には、DNA Ligation Kit Ver.2.1 (製品コード 6022) を用いた長時間反応を推奨する。

●Universal Buffer 組成 (- 20℃保存)

1. 10×L	100 mM Tris-HCl, pH7.5 100 mM MgCl ₂ 10 mM Dithiothreitol	4. 10×K	200 mM Tris-HCl, pH8.5 100 mM MgCl ₂ 10 mM Dithiothreitol
2. 10×M	100 mM Tris-HCl, pH7.5 100 mM MgCl ₂ 10 mM Dithiothreitol 500 mM NaCl	5. 10×T	1,000 mM KCl 330 mM Tris-Ac, pH7.9 (BSA-free) 100 mM Mg-Ac 5 mM Dithiothreitol
3. 10×H	500 mM Tris-HCl, pH7.5 100 mM MgCl ₂ 10 mM Dithiothreitol 1,000 mM NaCl		660 mM K-Ac 6. 0.1% BSA 7. 0.1% Triton X-100

●10×Loading Buffer 組成 (開封後、室温保存)

0.9% SDS
50% Glycerol
0.05% Bromophenol Blue

反応液量の 1/10 量以上の 10×Loading Buffer を添加し、酵素反応を止め、アガロースゲルにアプライしてください。また、保存中に SDS が析出することがありますが、温浴で溶解してお使いください。

●注意

本製品は研究用として販売しております。ヒト、動物への医療、臨床診断用には使用しないようご注意ください。また、食品、化粧品、家庭用品等として使用しないでください。
タカラバイオの承認を得ずに製品の再販・譲渡、再販・譲渡のための改変、商用製品の製造に使用することは禁止されています。
ライセンスに関する情報は弊社ウェブカタログをご覧ください。
本データシートに記載されている会社名および商品名などは、各社の商号、または登録済みもしくは未登録の商標であり、これらは各所有者に帰属します。

v201810Da