

5' ATGGATCCATCGCCC 3' 5'GGGATTTGAATTCGGATCCGTTATGCGTACATAGC 3' 3' TACCTAGGTAGCGGG 5' 3'CCCTAAACTTAAGCCTAGGCAATACGCATGTATCG 5'

Espèces bactériennes/souche	Nom de l'enzyme	Séquences de reconnaissance et sites de clivage
Bacillus amyloliquefaciens H	Bam H1	GGATCC CCTAGG
Escherichia coli Ry13	Eco R1	GAATTC CTTAAG
P rovidencia st uartii 164	Pst 1	CTGCAG GACGTC
Serratia marcescens SB	Sma H1	CCCGGG GGGCCC
R hodopseudomonas s phaeroides	Rsa 1	GTAC CATG

Fragment A

Fragment B

----GAATTCC**CGG**GAT ----CTTAAGG**GCC**CTA AGCTT**ATCG**ATCCCGAG---TCGAA**TAGC**TAGGGCTC----

1 ligase et des enzymes et sites de coupure:

AluI	HpaII	EcoRI	ClaI	SmaHI
AG/CT	C/CGG	G/AATTC	AT/CGAT	CCC/GGG

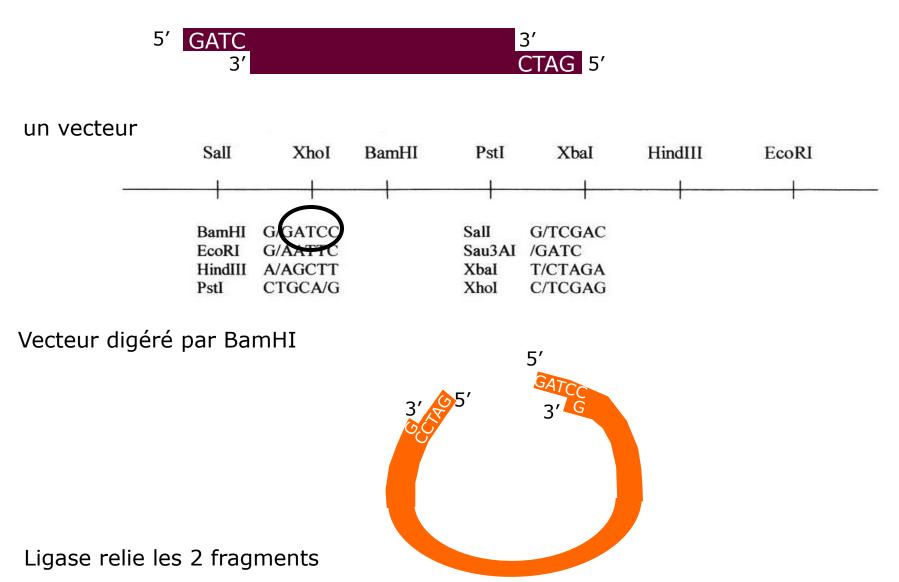
relier directement par la ligase en bord francs... peu probable

≻digérer: fragment A par HpaII

--- B par ClaI

Relier avec la ligase: bords collants + probable

a- segment d'ADN digéré par Sau3AI

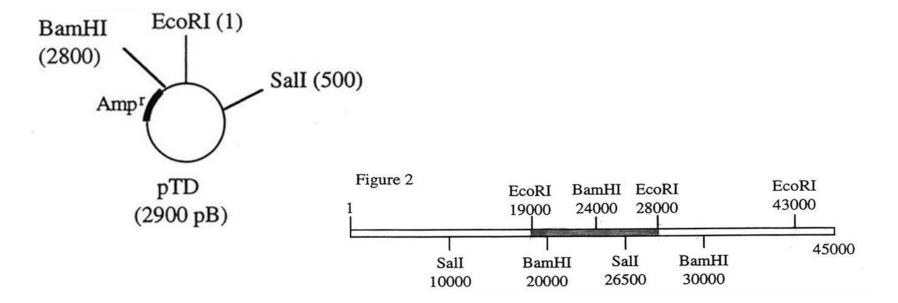


b- réexciter le fragment d'ADN cloné?



Plus de site BamHI \Rightarrow coupure avec Sau3AI

Exercice 3



1- étapes du clonage:

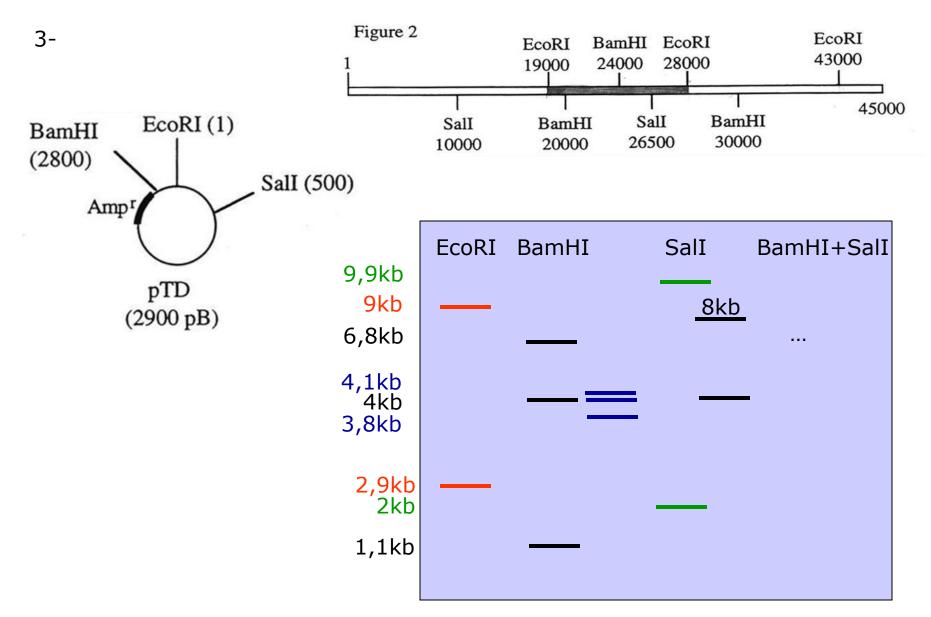
- Digérer le vecteur par EcoRI action de la phosphatase pour éviter la ligation du vecteur sur lui même
- Digérer l'insert par EcoRI ⇒ 3 tailles différentes
- Electrophorèse pour reconnaître la bande de 9kb Prélever avec un scalpel le gel contenant la bande Extraire et purifier la bande de 9 kb
- Mettre le vecteur avec l'insert + ligase
- Transformer des bactéries
- ■Les faire pousser sur milieu + ampicilline pour sélectionner celles qui ont le vecteur

Pb: ce vecteur n'a pas de 2ième gène de criblage pour sélectionner l'insert (pas lacZ)?

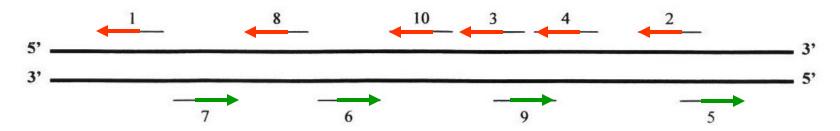
On sera obligé d'analyser le construit vecteur + insert : les bactéries sont lysées puis l'ADN extrait:

on cherche un vecteur recombinant de 9kb+2900pb=11,9kb

2- 2 plasmides recombinants différents: clonage non orienté: même site de coupure de chaque coté du vecteur et de l'insert.



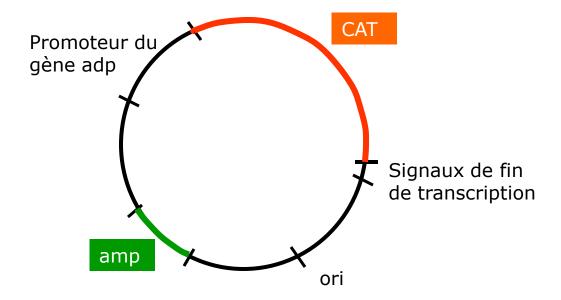
Le schéma ci-dessous représente un fragment d'ADN sur lequel est représentée la position après hybridation de 10 amorces utilisables pour faire de la PCR.



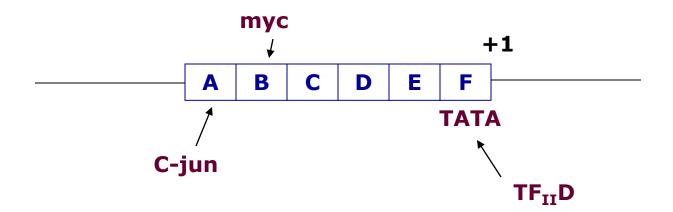
b) Compléter les cases non grisées du tableau ci-dessous en indiquant, pour chaque couple d'amorces, si la PCR peut réussir ou non.

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
1										
2						+++	+++		+++	
3	100					+++	+++		+	
4		See a greek d				+++	+++		+	
5										
6		The second secon								+++
7				A Mark				+++		+++
8				2000年11日						
9	485 37 3					96.75.00		第二人人		
10		STATE I	SOLVEN SERVICE			100	100		WE SEE STATE	

a) Le plasmide:



promoteur	c-jun	myc	fas	activité CAT
ABCDEF	-	-	-	100 %
ABCDE	-	-	-	0%
ABCD F	-	-	-	100 %
ABC EF	-		-	100 %
AB DEF	-	-	-	100 %
A CDEF	•	-	_	100 %
BCDEF		-	-	100 %
ABCDEF	+	-	-	150 %
ABCDE	+	-	-	0%
ABCD F	+	•	-	150 %
ABC EF	+	S=	-	150 %
AB DEF	+	-	-	150 %
A CDEF	+	// 7	-	150 %
BCDEF	+	-	-	100 %
ABCDEF	-	+	-	80 %
ABCDE	-	+	-	0%
ABCD F	-	+	-	80 %
ABC EF	-	+	-	80 %
AB DEF	-	+	-	80 %
A CDEF	-	+	-	100 %
BCDEF	-	+	-	80 %
ABCDEF	-	-	+	100 %
ABCDE	-	-	+	(0)%
ABCD F	-	-	+	100 %
ABC EF	-	-	+	100 %
AB DEF	-	-	+	100 %
A CDEF	-3	-	+	100 %
BCDEF	-	-	+	100 %



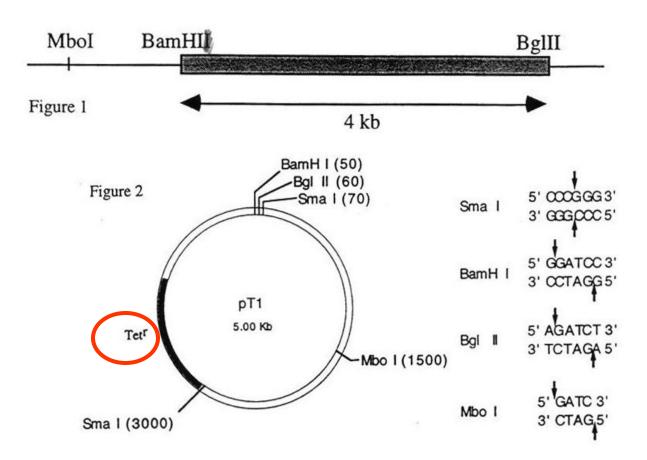
C D E F seul : uniquement boîte TATA

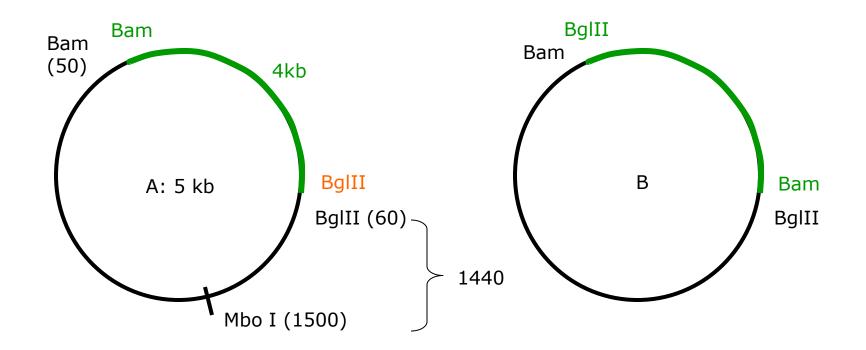
⇒ Niveau de base 100%

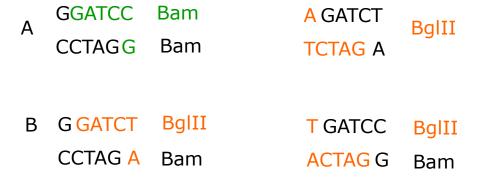
C D E F + C-jun pas de site de fixation de c-jun

⇒ Niveau de base 100%

Exercice 6







Mbo I

3 fragments de A et B: 4kb 1.44kb 3.55kb