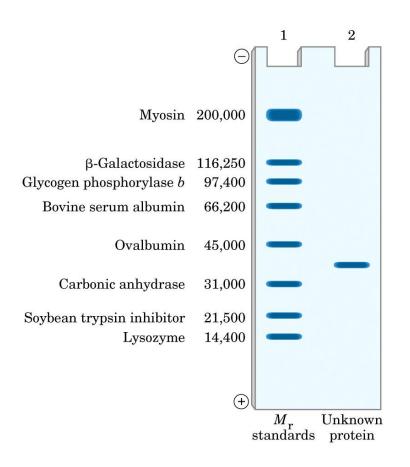
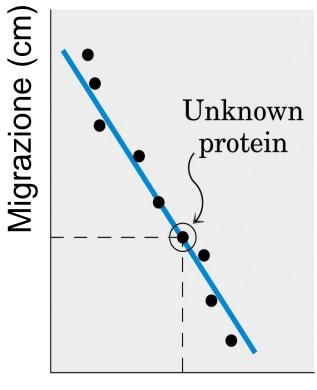
SDS-PAGE E DETERMINAZIONE DEL PM DI UNA PROTEINA

$$Y = 35 cm$$

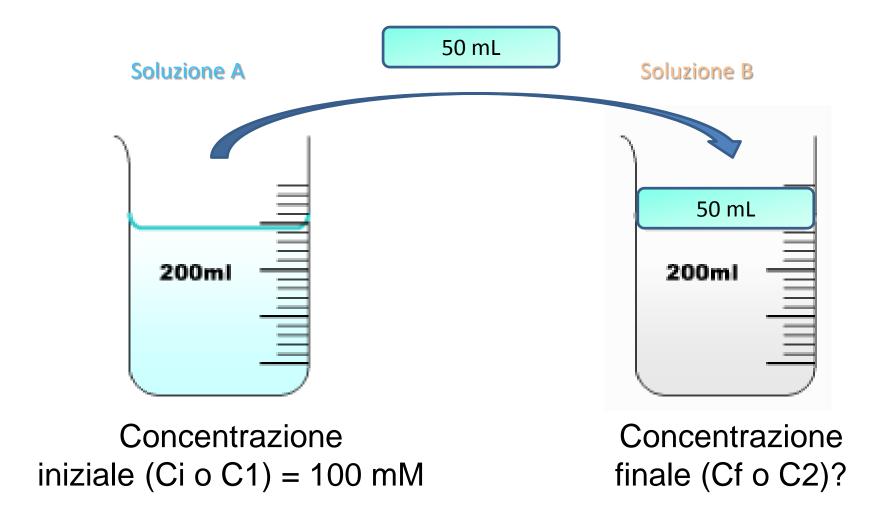






PM

DILUIZIONI



Quanto sono V1 e V2?

Conti di laboratorio più frequenti

Molarità (M) = n° moli soluto/Litro di soluzione n° moli = massa/PM

% p/p: 10% p/p di KCl

10 g di soluto in 100 g di soluzione, ovvero 10 g di KCl + 90 g di solvente (es. H_2O).

% p/V: 10% p/V di KCl

10 g di soluto in 100 mL di soluzione, cioè 10 g di sale portati a volume sino a 100 mL, con $\rm H_2O$

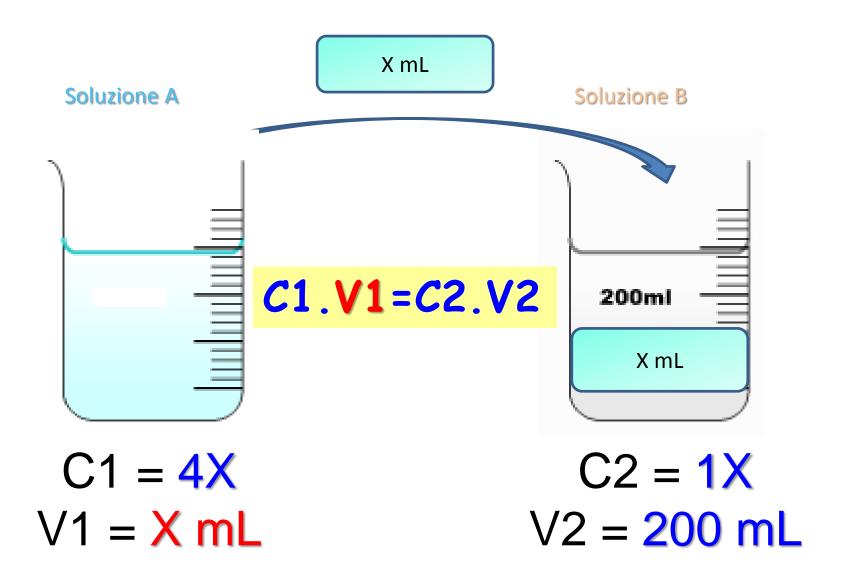
% p/V = % p/p . d (densità)

d = Massa/Volume

DILUIZIONI

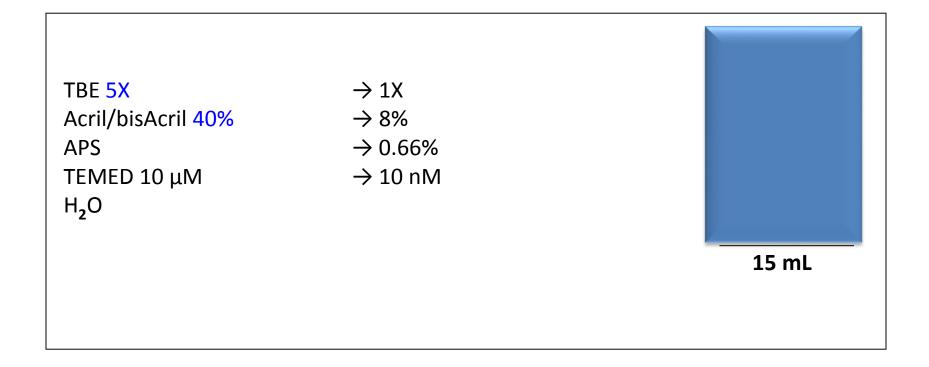
C1.V1 = C2.V2

DILUIZIONI



Condizioni sperimentali

GEL di PAA 8% (15 mL)



$$m \rightarrow \mu \rightarrow n$$

Condizioni sperimentali

PAA: 8% (15 mL)

Campione: $10 \mu L + 1 \mu L$ coloranti

TBE 5X	\rightarrow 1X	3.00 mL
Acril/bisAcril 40%	→ 8%	3.00 mL
APS	→ 0.66%	100 μL
TEMED	→ 0.066%	10 μL
H ₂ O		8.89 mL

15 mL

Colorazione

100 mL di TBE e 5 μ L di Bromuro di Etidio a T amb.

PROTOCOLLO DI PCR

	Concentrazioni finali	Volumi (µI)
DNA (100 ng/uL) Buffer (10 x) dNTPs (2 mM) MgCl ₂ (50 mM) DMSO Primer F (6.8 Pmol/uL) Primer R (6.8 Pmol/uL) Enzima (5 U/µL) H ₂ O	4 ng/µL 1 x 0.2 mM 1.5 mM 4 % 0.272 Pmol/uL 0.272 Pmol/uL 0.5 U/camp.	
95° C	5'	50 ul

95° C 5' 95° C 30" 67° C 30" 30 cicli 72° C 30" _____ 72° C 10'

Esercizi sulle diluizioni

Detergente Tween 20

2,0 mM

100 mL

Ne prelevate 5 uL e li miscelate a 45 uL di H₂O bidistillata.

Qual'è la concentrazione finale?

$$C1$$
 V1 = $C2$ V2

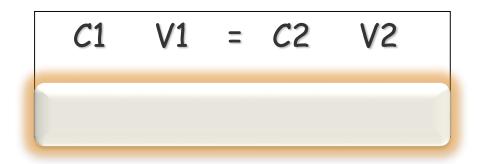


Esercizi sulle diluizioni

Si è smarrita la concentranzione di un reagente, l'SDS.

Avete 50 mL di una soluzione di SDS allo 0,1% e sapete che era stata ottenuta miscelandone 2 mL di madre con 48 mL di H_2O .

Quanto era concentrata la madre?



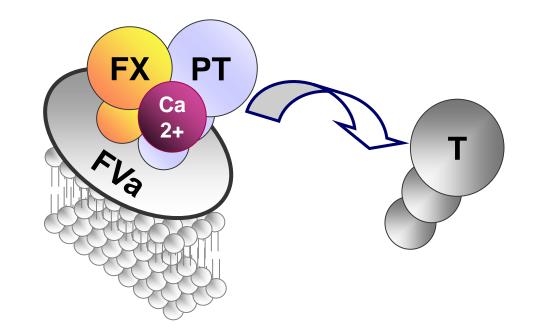


PCR

	Concentrazioni finali	Volumi (µl)
DNA (100 ng/uL)	5 ng/µL	
Buffer (5 x)	1 x	
dNTPs (10 mM)	0.2 mM	
MgCl ₂ (25 mM)	2.0 mM	
DMSO	5 %	
Primer F (7 Pmol/uL)	0.35 Pmol/uL	
Primer R (7 Pmol/uL)	0.35 Pmol/uL	
Enzima (5 U/µL)	0.5 U/campione	
H_2O	·	
-		

50 ul

Saggio funzionale



•	•	4	ı
L	J		l

FX = 800 nM (soluzione madre)

 $FVa = 200 \mu M \text{ (madre)}$

 $PT = 1 \mu M \text{ (madre)}$

 $Ca^{2+} = 1 M \text{ (madre)}$

Incubazione a 37°C 10', aggiunta substrato fluorogenico (SFT)

SFT = 10 mM (madre)

C2 V1

10 pM

10 pM

250 nM

5 mM

250 nM

 $V2 = 100 \mu L$

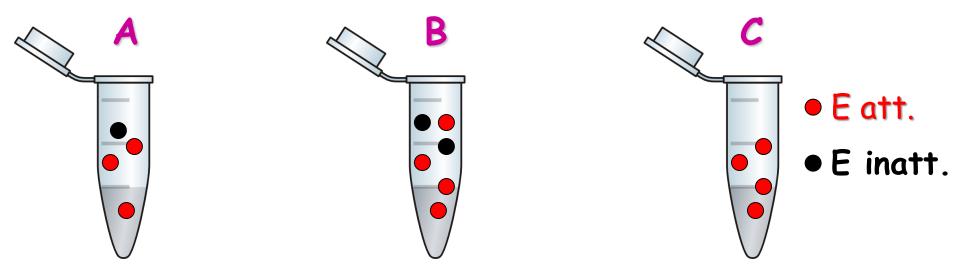
Unità enzimatica

Per polimerasi

La quantità di enzima che incorpora 10 nmoli di dNTPs in un DNA in 30' a 74°C.

Per enzimi di restrizione

La quantità di enzima richiesto per digerire 1 ug di DNA del fago λ in 1 ora a XX°C in un volume di reazione di 50 uL.



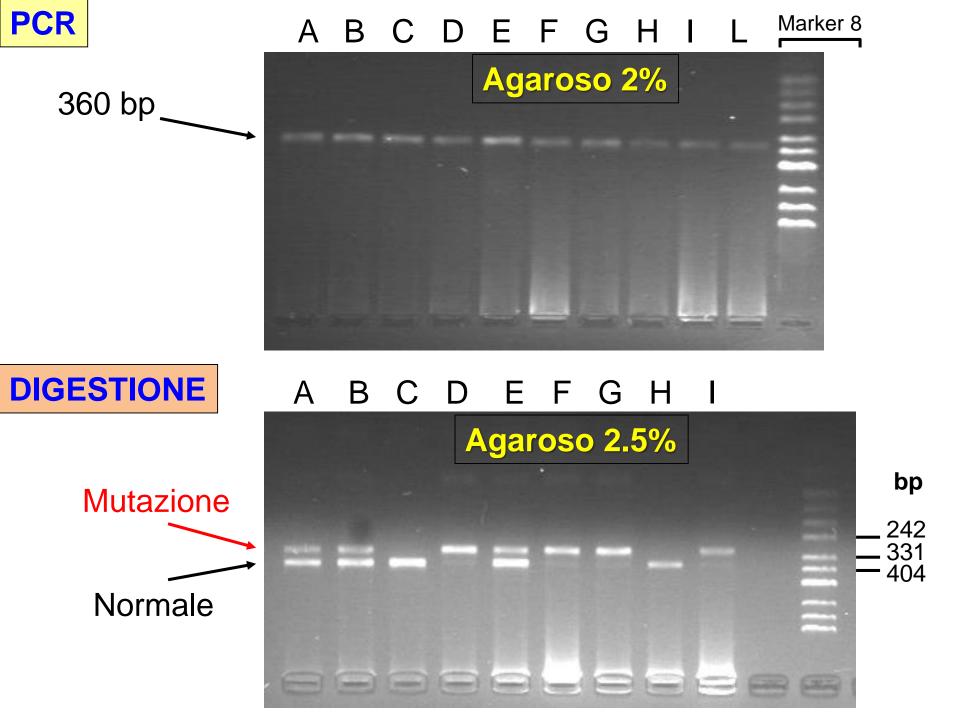
Restrizione enzimatica (Mlu I)

Normale 360 bp

Mutazione 290 bp 70 bp Crea un sito di restrizione

Eterozigote 360 bp 290 bp 70 bp

Indigerito 360 bp



Protocollo di digestione

Conc. iniziali	Conc. finali	Volumi
DNA 100 ng/mL Buffer BSA Enzima 10 U/µl H ₂ O	10 ng/mL 10% 1% 4 U/Campione	
		25 µL

Tempo di digestione: X ore

Temperatura: X°C

DIGESTIONE ENZIMATICA

Conc. iniziali

DNA

Buffer ?

Enzima 15 U/µl

 H_2O

Conc. finali

2,0 ng/uL 10%

3 U/Campione

Volumi finali

1 uL

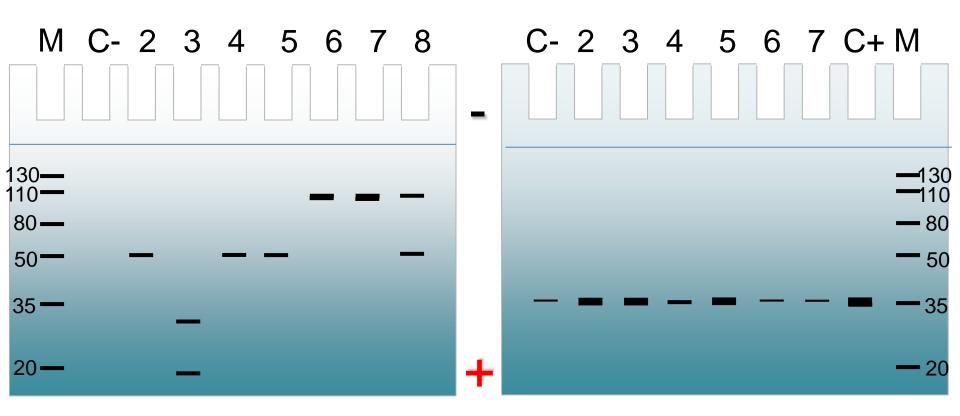
.

.

.

40 uL

ESERCIZIO DI WB



Banda attesa 50 kDa

Banda attesa 35 kDa

FORZA IONICA

$$\mu = \frac{1}{2} \Sigma cz^2$$

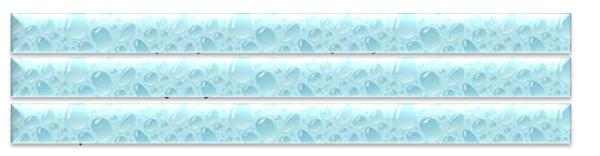
c = concentrazione specie ionica

z = carica dello ione

L'unità di misura di μ è la molarità.

Calcolo della forza ionica della soluzione:

$1,0 \text{ M KCl} + 0.5 \text{ M K}_3PO_4$





GEL DI PAA

TBE 20X	→ 1X				mL
Acril/bisAcril 40% → 10%					mL
APS	\rightarrow	0.7%			μL
TEMED	\rightarrow	0.07%			$\mu \textbf{L}$
H₂O					mL
			(3	mL

REAZIONE DI PCR

	Concentrazioni finali	Volumi (µl)
DNA (200 ng/uL)	5 ng/μL	
Buffer (20 x)	1 x	
dNTPs (10 mM)	0.2 mM	
$MgCl_2$ (25 mM)	2.0 mM	
Primer F (5 Pmol/uL) 0.25 Pmol/uL	
Primer R (5 Pmol/uL) 0.25 Pmol/uL	
Enzima (5 U/µL)	0.25 U/25 uL	
H_2O		
_		

50 ul