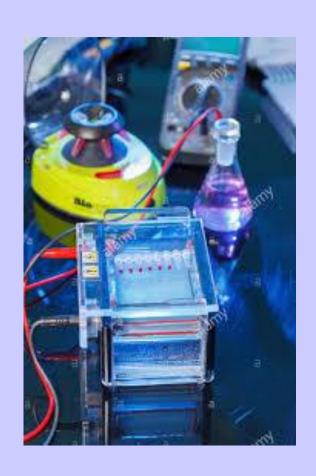
#### 2° esercitazione: ELETTROFORESI SU GEL DI AGAROSIO

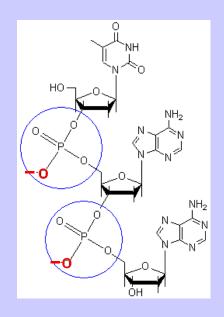


Permette di caratterizzare i campioni che sono stati preparati, stabilirne alcune caratteristiche con cui possano essere visualizzati e riconosciuti

Nel caso del DNA che si manipola in laboratorio: lunghezza dei tratti di DNA A DOPPIA ELICA ottenuti

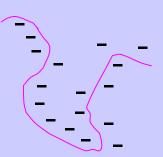






Il DNA ha una natura polimerica idrofilica

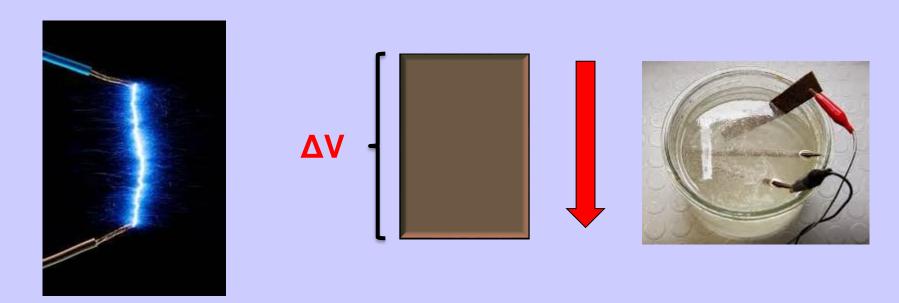
È un POLIELETTROLITA forte ovvero un polimero che si dissocia completamente in soluzione a carica negativa (POLIANIONE)



I polielettroliti presentano proprietà tipiche sia:

- degli elettroliti = conducono la corrente elettrica
- dei polimeri = alto peso molecolare

Consiste nel far migrare attraverso un SUPPORTO SOLIDO ioni macromolecolari sfruttando un campo elettrico



## Migrazione in ambiente liquido attraverso SUPPORTO SOLIDO

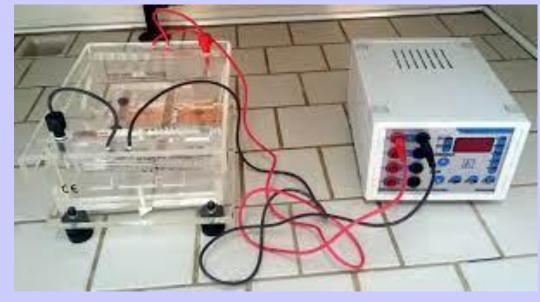
**GEL** = II gel è un materiale bifasico costituito da un LIQUIDO disperso e inglobato in una fase SOLIDA



#### Come è fatto il sistema



Cella elettroforetica
Gel di *running Buffer* di *running*Alimentatore *Loading buffer* 



#### Gel di running: separa, risolve le varie componenti





Cella elettroforetica
TAE 1X buffer 40mM Tris/acetato,1mM EDTA pH 8.3
è usato per preparare sia
Gel di running: separa, risolve le varie componenti
Buffer di running: costituisce l'ambiente in cui avviene la migrazione

Loading buffer: serve per caricare i campioni

alimentatore





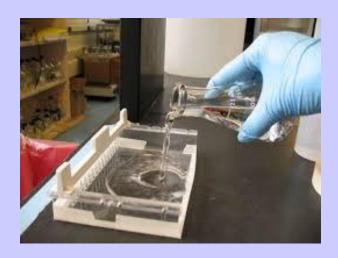




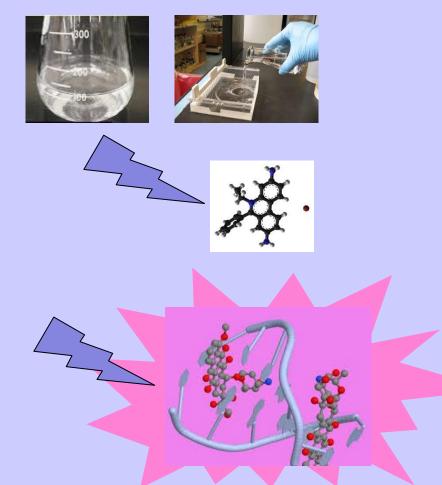
Agarosio, polvere, 0,8 - 2% TAE1X



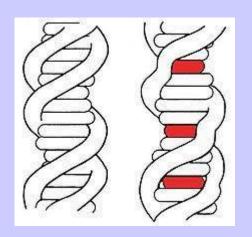
buffer 40mM Tris/acetato,1mM EDTA pH 8.3



Gel di running: separa, risolve le varie componenti e contiene una sostanza che permette di rilevare dsDNA

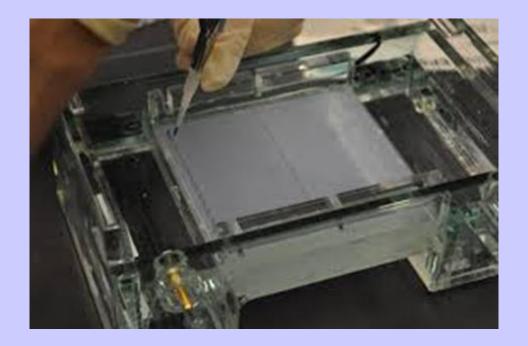


Intercalanti del DNA *Etidio bromuro* 



Fluorescenza!

#### Cella elettroforetica



TAE 1X buffer 40mM Tris/acetato,1mM EDTA pH 8.3 è usato per preparare sia Gel di *running: separa, risolve le varie componenti* Buffer di *running: costituisce l'ambiente in cui avviene la migrazione* 

Loading buffer: serve per caricare i campioni



#### TAE 1X buffer 40mM Tris/acetato,1mM EDTA pH 8.3

Solitamente si prepara una soluzione concentrate (es. 50x o 100x) che viene diluita al momento dell'utilizzo

Buffer di running: costituisce l'ambiente in cui avviene la migrazione

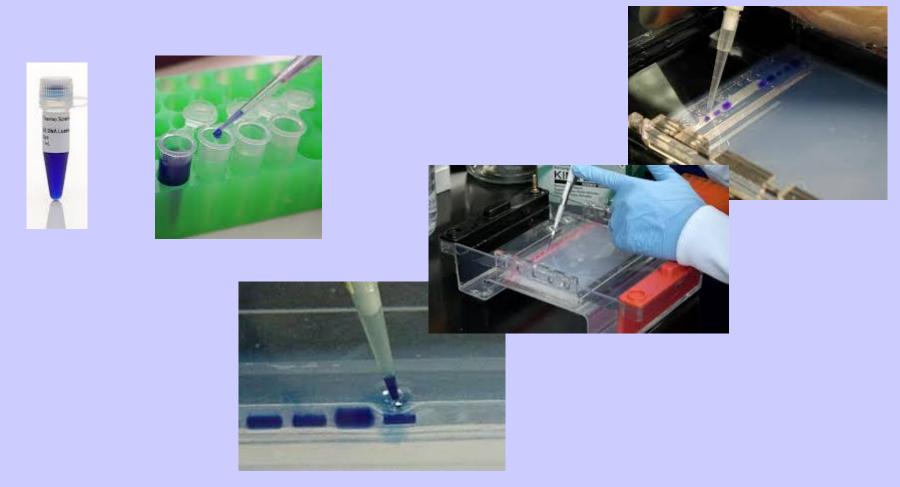
Il DNA rimane in forma di doppio fialmento! dsDNA



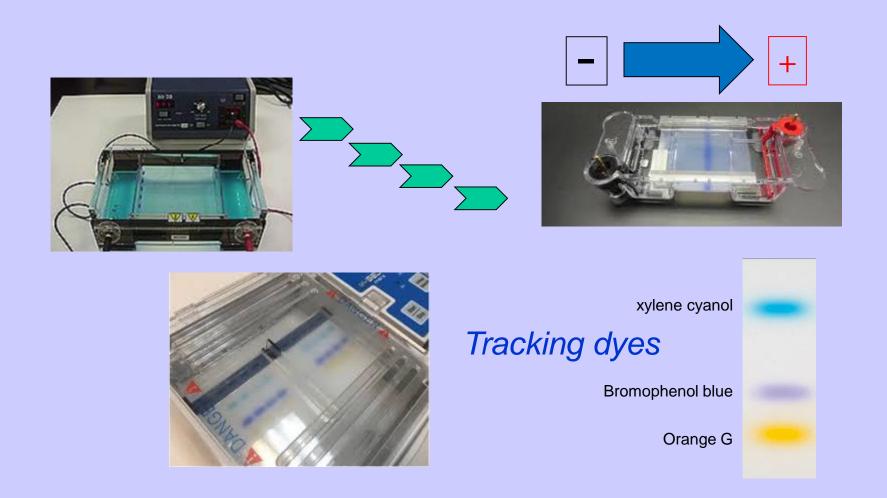
#### alimentatore



Loading buffer: serve per caricare i campioni

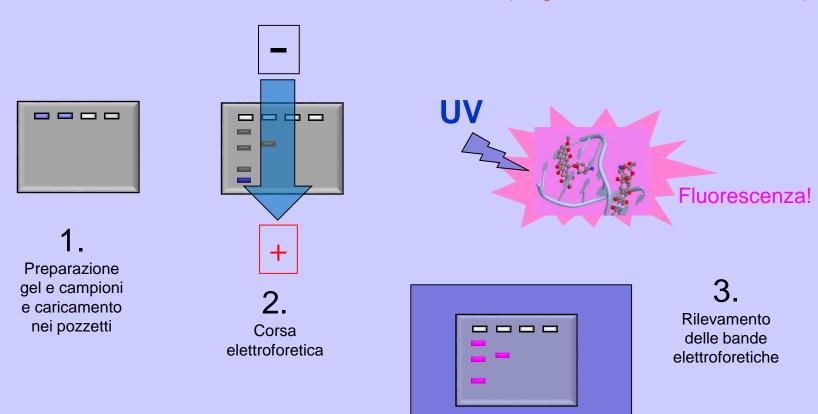


Corsa elettroforetica, voltaggio 50-120V, amperaggio sotto 50mA



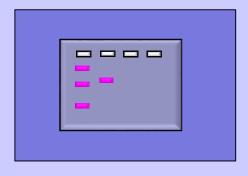
Corsa elettroforetica, voltaggio 50-120V, amperaggio sotto 50mA

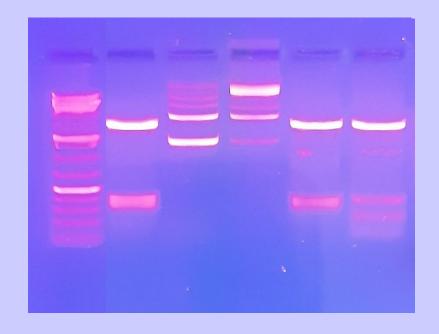
Il DNA contenuto nei campioni si distribuisce sottoforma di BANDE ELETTROFORETICHE secondo la DIMENSIONE (lunghezza dei filamenti dsDNA)



### La risoluzione delle bande dipende dalla % di agarosio del gel, dalle condizioni di corsa (V, tempo)

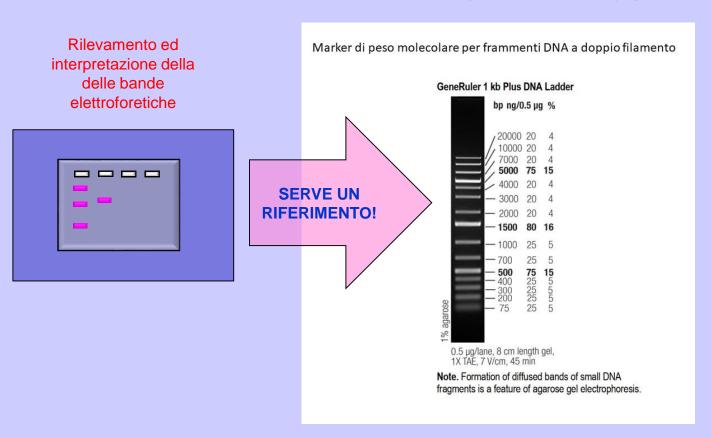
Rilevamento ed interpretazione della delle bande elettroforetiche





#### Come si interpreta - Marker di peso molecolare

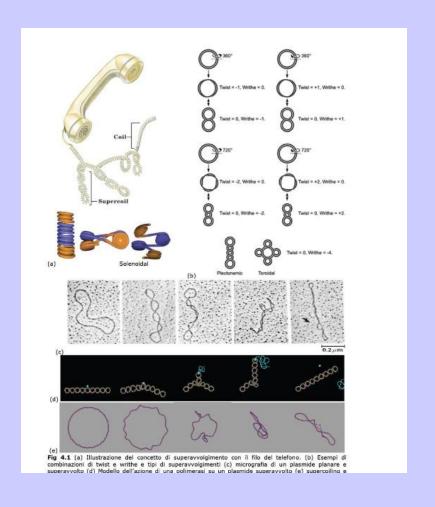
dimensioni dsDNA in paia di basi (bp)

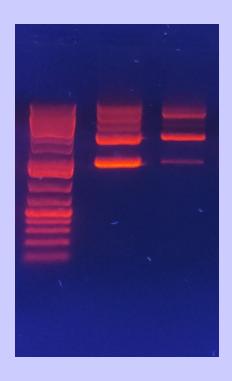




# Analisi dei campioni preparati durante la prima esperienza di laboratorio

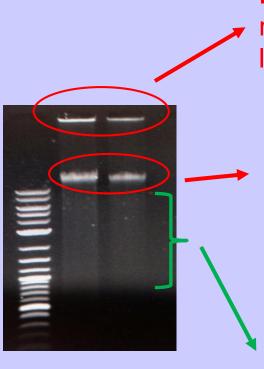
#### 1. DNA plasmidico





# Analisi dei campioni preparati durante la prima esperienza di laboratorio

#### 2. DNA genomico



Il gDNA di lunghezza oltre 100kb non riesce a entrare nel gel e rimane a livello del pozzetto

Il gDNA di dimensioni minori di 100kb ma superiori a 10kb entra nel gel e migra come un'unica banda non risolta, in genere questo è l'aspetto della preparazione

Il gDNA di dimensioni sotto le 10kb entra nel gel e si presenta come uno smear (strisciata)