

# Colorazione del DNA nei lieviti

## a cura di V. Soglio

Nei laboratori di ricerca opportuni composti fluorescenti sono comunemente impiegati per mettere in evidenza strutture o molecole all'interno della cellula. Essi consentono una marcatura specifica e, in quanto fluorescenti, emettono luce quando vengono colpiti da luce a una data lunghezza d'onda. In questo protocollo si descrive come colorare il DNA delle cellule di lievito utilizzando il DAPI o 4',6-diamidino-2-phenylindole, una molecola che si lega fortemente agli acidi nucleici dopo essere entrata per diffusione attraverso la parete e la mebrana cellulari. Per realizzare questo protocollo è necessario disporre di un microscopio a fluorescenza.

#### Obiettivo

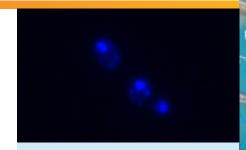
Evidenziare il DNA in cellule di lievito colorate con il DAPI.

#### **Procedimento**

- 1.Trasferire  $500~\mu l$  di acqua deionizzata in una provetta e stemperarvi le cellule di lievito raccolte toccando con uno stuzzicadente una colonia cresciuta su una piastra.
- 2.Centrifugare per 2 minuti a 13000 rpm.
- 3.Usando una micropipetta impostata su 100 µl eliminare il surnatante. Fare attenzione a non rimuovere o toccare le cellule raccolte sul fondo della provetta.
- 4. Aggiungere 500  $\mu$ l di etanolo assoluto freddo e agitare picchiettando la provetta con le dita.
- 5.Trasferire 10 µl della sospensione appena preparata in una nuova provetta contenente 80 µl di acqua deionizzata.
- 6. Centrifugare per 2 minuti a 13000 rpm.
- 7.Usando una micropipetta impostata su 20  $\mu$ l eliminare il surnatante. Fare attenzione a non rimuovere o toccare le cellule raccolte sul fondo della provetta.
- 8. Risospendere le cellule nel volume di surnatante rimasto nella provetta.
- 9. Prelevare 6 µl e trasferirli su un vetrino portaoggetto.
- 10.Aggiungere 2 µl di DAPI 0,02 mg/ml e mescolare usando il puntale.
- 11. Coprire con il vetrino coprioggetto e osservare le cellule al microscopio a fluorescenza usando la luce ultravioletta: i nuclei appaiono come strutture tondeggianti colorate di blu (figura 1).

#### Osservazioni

- Il DAPI legato alla doppia elica del DNA viene eccitato dalla luce ultravioletta (il massimo assorbimento è alla lunghezza d'onda di 358 nm) ed emette luce blu (la massima emissione è a 461 nm).
- L'aggiunta di etanolo consente di fissare le cellule e aumentare la permeabilità della parete e della membrana al DAPI. Usando cellule vive si ottengono colorazioni meno intense.
- Data la specificità di legame DAPI-DNA, questa colorazione consente di evidenziare il nucleo della cellula come una struttura tondeggiante blu, ma



### Tempo previsto

20 minuti

#### Materiali e reagenti

- √ Piastra con colonie di lievito
- ✓ Provette da 1,5 ml
- √ Stuzzicadenti (sterili)
- ✓ Acqua deionizzata
- ✓ Etanolo assoluto freddo (conservato in freezer)
- ✓ DAPI 0,02 mg/ml (diluire 50 volte la soluzione madre 1 mg/ml)
- √ Vetrini porta e coprioggetto

#### Strumentazione

- ✓ Centrifuga da banco
- √ Micropipette e relativi puntali
- Microscopio ottico a fluorescenza



permette anche di marcare i mitocondri. Questi organelli sono dotati anch'essi di DNA e sono distinguibili ad alto ingrandimento (100x) come tanti puntini blu (figura 2, frecce).

• Il DAPI utilizzato per la realizzazione dell'esperimento è un prodotto commerciale che può essere acquistato in polvere da ditte come Sigma-Aldrich, Invitrogen e Roche Applied Science. Per preparare la soluzione madre 1 mg/ml è sufficiente sciogliere 1 mg di DAPI in 1 ml di acqua.

Le immagini riportate di seguito mostrano le stesse cellule di lievito osservate con luce bianca (a sinistra) e con luce ultravioletta (a destra).

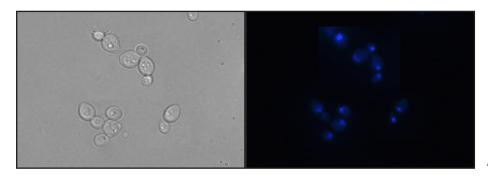


Figura 1 (63x)

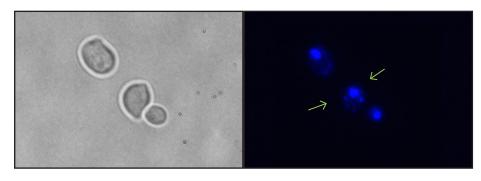


Figura 2 (100x) Nell'immagine a destra si notano anche i mitocondri, indicati dalle frecce.

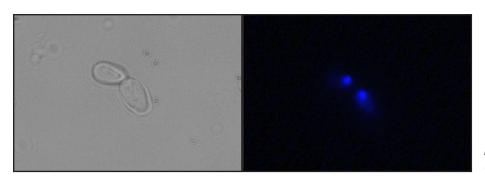


Figura 3 (100x) Cellule in coniugazione.