

**UTILISATION DES FLUOROCHROMES COURANTS  
AVEC LES PRODUITS DARK READER™**

Fluorochrome	Remarques	A retenir
<b>Bromure d'Ethidium (BEt)</b>	Le BEt non fixé génère plus de bruit de fond sur les gels visualisés sur un Dark Reader™ que sur une table UV. C'est pour cela que la sensibilité est légèrement inférieure. Le problème du bruit de fond peut être minimisé en travaillant à 0,1µg de BEt par ml de gel (classiquement 1 µg/ml)	<b>0,1 µg BEt / ml</b> Détection de 5 µg ADN à l'œil
<b>SYBR® Green</b> Post-Coloration	Dilution de la solution stock de SYBR® Green au 1:10.000ème dans tampon type TAE. (Conservation à 4°C à l'abri de la lumière pendant 4 semaines). Coloration pendant 20 à 30 min du gel (légère agitation).	Solution stock de SYBR® Green au <b>1:10000e</b>
<b>SYBR® Green</b> Pré-Coloration	Effectuez une dilution au 1:1000ème de SYBR® Green dans une solution de TAE. Ajoutez 1 µl de cette solution au 9 µl d'ADN. Une dilution finale au 1:100 <sup>e</sup> peut être utilisée.	Solution stock au <b>1:1000<sup>e</sup></b> puis <b>1µl ds 9µl ADN</b>
<b>SYBR® Gold</b> Post-Coloration	Dilution de la solution stock de SYBR® Gold au 1:10.000ème dans tampon type TAE. Coloration pendant 10 à 40 min du gel (légère agitation).	Solution stock de SYBR® Gold au <b>1:10000<sup>e</sup></b>
<b>SYPRO® Orange</b>	Dilution au 1:5000 <sup>e</sup> de la solution stock dans une solution d'acide acétique 7,5% (v/v) et mélanger vigoureusement. Coloration pendant 10 à 60 min en agitant à l'abri de la lumière. Rincer brièvement à l'acide acétique 7,5%.	Solution stock de SYPRO® Orange au <b>1:5000<sup>e</sup></b>
<b>SYPRO® Ruby</b>	Nécessite fixation du gel (méthanol (ou éthanol)/Acide acétique) Coloration dans solution non diluée pendant 3 ou 4 h. Lavage pendant 30min dans 10% méthanol (éthanol), 7% acide acétique	Solution <b>stock</b>

Remarque : les *Product Information Sheet* des fluorochromes sont disponibles sur le site de Molecular Probes ([www.probes.com](http://www.probes.com))

Nous contacter