



Platine et alliages de platine FKS Rigit® - Technologie brevetée de durcissement par dispersion pour plus de résistance et de durabilité de vos creusets pour perte au feu ou fusion alcaline

Par Ögussa

contact France - Frédéric Marguet

frederic.marguet@oegussa.at - www.oegussa.at



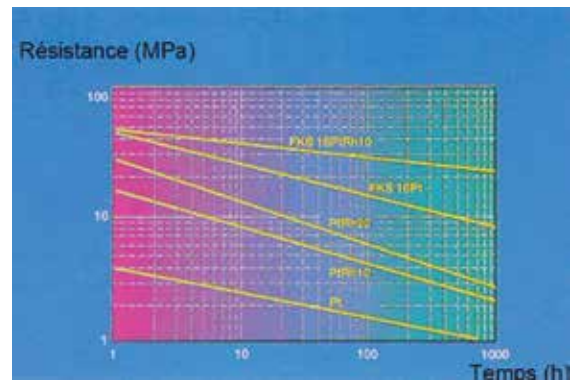
Le FKS désigne les alliages de Platine (FKS Agilit®, FKS Rigit®, FKS Saeculit®) à rendement appliqués aux besoins des laboratoires d'analyse industriels.

L'adjonction de dispersoïdes métalliques maîtrisés (0,16% de ZrO₂) permet d'affiner les grains, de durcir le platine, lisser, consolider et stabiliser la structure du métal.

Les alliages traités FKS ne subissent plus de réaction de recristallisation ni de décohesion de leur structure cristalline (grossissement des grains) lors d'un effet de chaleur intense, prolongé et/ou répétitif.

- Amélioration des conditions de fusion / préparation d'échantillon à hautes températures
- Résistance aux attaques chimiques supérieure (joints de grains réduits et resserrés)
- Extension des champs d'application (état écroui maintenu jusqu'au point de fusion du métal)

Le FKS, un matériau innovant à haut rendement :



Le FKS, une source d'économies :

Le maintien des propriétés de résistance mécanique du FKS augmente fortement la durabilité du produit. D'importantes économies peuvent donc être réalisées :

1. Diminution de l'apport de métal par réduction des épaisseurs du produit
2. Réduction des pertes de métaux par espacement des retraitements

3. Diminution des coûts de fabrication (durée de vie du produit supérieure)

Courbe de résistance sous 1.400°C / Comparatif matériaux FKS et alliages standards

Retrouvez l'équipe ÖGUSSA sur le stand E75, salon FORUM LABO (Paris Expo, 31/3-2/4/2015)

Ne passez pas à coté de vos résultats de gènes rapporteurs luminescents

Par Promega – contacfr@promega.com

Tél. : 0 800 48 79 99 – www.promega.com



L'utilisation des gènes rapporteurs luminescents sur des cellules entières s'est largement répandue comme un

indicateur sensible de l'activité de plusieurs événements de signalisation dont la régulation de l'expression

génétique. Comme c'est le cas pour toutes les expériences biologiques, il existe de multiples options de contrôle de l'expression de vos gènes rapporteurs.

Déterminer si une séquence d'ADN a une activité promotrice

Les contrôles sont nécessaires sur cellules non transfectées et sur cellules transfectées avec un vecteur vide. Ils fourniront des informations sur le signal émis par les cellules ou le milieu et sur l'expression du gène rapporteur résiduel ou fuyant. Bien que ces approches fournissent une réponse de type oui/non sur la capacité de la séquence insérée à induire une expression génique, elles ne peuvent pas être utilisées pour déterminer l'efficacité ou l'efficacité comparative de plusieurs éléments promoteurs.

Comparer deux promoteurs

Quand il s'agit de comparer les efficacités relatives de deux promoteurs (A et B) clonés dans 2 vecteurs distincts; il est important de noter que, comme ces éléments sont clonés dans deux plasmides séparés, chaque expérience de transfection, même bien contrôlée, implique des préparations plasmidiques différentes. Bien que des protocoles similaires aient pu être utilisés pour purifier les plasmides, des variables (concentration, pureté, contaminants ...) peuvent entraîner des différences dans l'efficacité de la transfection. Par conséquent, un signal plus élevé provenant du promoteur A pourrait signifier que l'efficacité de la transfection de B était inférieure à celle de A.

Pour éliminer la possibilité d'un tel scénario, un autre plasmide rapporteur (préférentiellement avec la même structure) est co-transfecté avec les vecteurs contenant le promoteur A ou le promoteur B. Si le signal provenant du plasmide co-transfecté est comparable quand il est transfecté avec l'un des deux plasmides rapporteurs, nous pouvons conclure que le promoteur A est plus fort que le promoteur B. Cette technique est appelée la normalisation. Il n'est pas nécessaire que le vecteur de normalisation soit fortement exprimé.

Criblage de petites molécules

Dans la plupart des cas, un criblage de petites molécules est effectué dans une lignée cellulaire stable contenant un promoteur ou une séquence d'ADN autre cloné en amont d'un gène rapporteur. Les lignées cellulaires stables ne nécessitent pas de contrôle de transfection, étant donné que chaque cellule de la population contient une copie du gène inséré.

Dans ce cas, le facteur le plus important à considérer pour le criblage de composés à caractériser est l'effet sur la viabilité cellulaire. Une baisse du signal rapporteur peut se produire en réponse à une baisse réelle de l'activité du promoteur ou simplement parce que le composé en question a causé la mort d'un nombre significatif de cellules.

La normalisation du signal avec le nombre de cellules viables est une méthode permettant d'interpréter les résultats avec précision. L'expression génique peut être normalisée avec le nombre de cellules viables, la quantité d'ADN, ou la quantité de protéines.

Découvrez la nouveauté Nano-Glo® Dual-Luciferase Reporter Assay System présentée sur le stand Promega (E10 F11) à Forum Labo & Biotech 2015 en flashant ce QR code.



Vous pouvez aussi Lire l'article complet 'NORMALIZING GENETIC REPORTER ASSAYS: APPROACHES AND CONSIDERATIONS FOR INCREASING CONSISTENCY AND STATISTICAL SIGNIFICANCE' en flashant ce QR code.



Retrouvez Promega sur Forum Labo & Biotech (stand E10 F11) Paris – 31/3 au 2/4

PSM, flux laminaires, conçus et fabriqués en France

Noroit
Le souffle protecteur

PSM Solis : une protection certifiée, le confort en plus !

NF
CONTROLE PAR LINE

CONCEPTION BREVETEE

Dispositif "Twist and Clean"

Brossez, nettoyez, tout simplement ! Nettoyage facile de l'intérieur de la vitre

- Position de travail confortable et naturelle
- Fonctionnement très silencieux
- Clavier convivial, pour une utilisation intuitive

Noroit - 44380 Bouaye
02.40.50.12.77 - www.noroitlabo.com - contact@noroitlabo.com