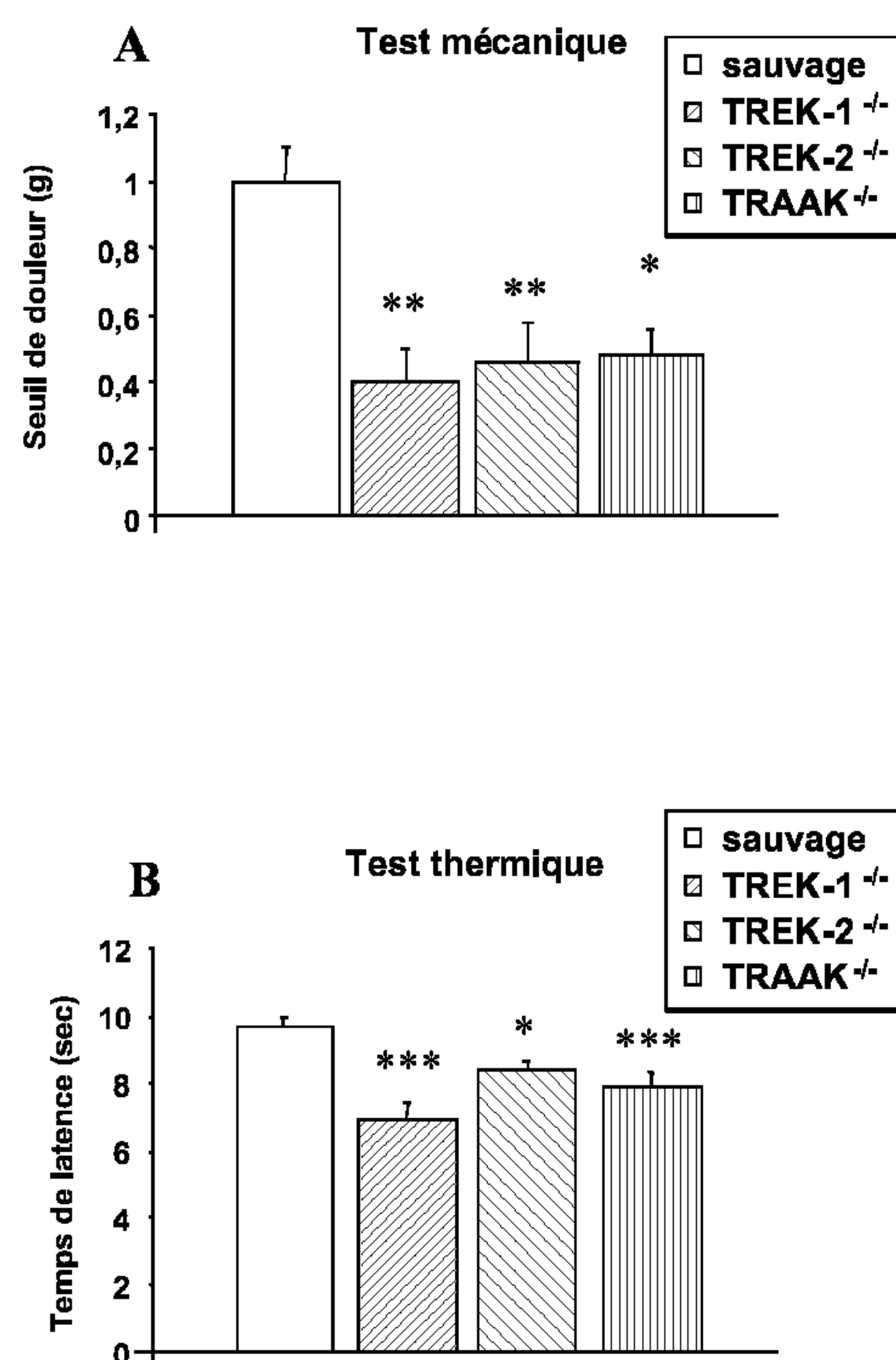




(86) Date de dépôt PCT/PCT Filing Date: 2010/09/21  
(87) Date publication PCT/PCT Publication Date: 2011/03/24  
(45) Date de délivrance/Issue Date: 2017/08/08  
(85) Entrée phase nationale/National Entry: 2012/03/20  
(86) N° demande PCT/PCT Application No.: FR 2010/051968  
(87) N° publication PCT/PCT Publication No.: 2011/033241  
(30) Priorité/Priority: 2009/09/21 (FR09 56477)

(51) Cl.Int./Int.Cl. *G01N 33/68* (2006.01)  
(72) Inventeurs/Inventors:  
ESCHALIER, ALAIN, FR;  
BUSSEROLLES, JEROME, FR;  
ALLOUI, ABDELKRIM, FR;  
LAZDUNSKI, MICHEL, FR  
(73) Propriétaire/Owner:  
UNIVERSITE D'Auvergne Clermont I, FR  
(74) Agent: ROBIC

(54) Titre : UTILISATION D'ACTIVATEURS DE CANAUX POTASSIQUES K2P EN TANT QU'ANTALGIQUES  
(54) Title: USE OF K2P POTASSIUM CHANNEL ACTIVATORS AS ANTALGICS



(57) Abrégé/Abstract:

La présente invention concerne le traitement et la prévention de la douleur. Plus particulièrement, la présente invention démontre l'implication des canaux potassiques K2P dans l'effet antalgique de la morphine. La présente invention fournit donc une méthode de criblage pour l'identification d'antalgiques aussi efficaces que la morphine, mais dénués des effets indésirables.



**ABREGE :**

La présente invention concerne le traitement et la prévention de la douleur. Plus particulièrement, la présente invention démontre l'implication des canaux potassiques K2P dans l'effet antalgique de la morphine. La présente invention fournit donc une méthode de criblage pour l'identification d'antalgiques aussi efficaces que la morphine, mais dénués des effets indésirables.

## UTILISATION D'ACTIVATEURS DE CANAUX POTASSIQUES K2P EN TANT QU'ANTALGIQUES

La présente invention concerne le traitement et la prévention de la douleur. Plus particulièrement, la présente invention démontre l'implication des canaux potassiques K2P dans l'effet antalgique de la morphine. La présente invention fournit donc une méthode de criblage pour l'identification d'antalgiques.

La douleur peut se définir comme une expérience sensorielle et émotionnelle désagréable liée à une lésion tissulaire existante ou potentielle ou décrite en termes d'une telle lésion. En pratique, la prise en charge de la douleur perçue par le patient résulte de l'interaction entre le phénomène qui génère la douleur, les capacités de l'individu à l'intégrer, et la réponse des professionnels en situation de la reconnaître et de la traiter.

Au moins 50 % des patients adultes hospitalisés souffrent de la douleur (Durieux *et al.*, 2001 Presse Med. 30:572-6). L'intensité de la douleur post-opératoire peut être un facteur de risque de la persistance d'une douleur au-delà de cette période (Basbaum *et al.*, 1999 Curr Biol. 9:R429-31) et son contrôle efficace est associé à une réduction des complications post-opératoires. Les douleurs chroniques rebelles sont source d'altérations majeures de la qualité de vie, d'incapacité et de handicaps. Elles induisent une consommation importante de soins ainsi que de nombreux arrêts de travail. Dans une grande enquête européenne, un cinquième des sujets interrogés par téléphone ont déclaré souffrir de douleurs chroniques, pour lesquelles 85% d'entre eux précisent avoir consulté au cours des six derniers mois, au moins une fois un médecin. Ainsi, dans sa pratique quotidienne, tout médecin se voit confronté à de tels patients et ce nombre va augmenter vu le vieillissement de la population. La douleur est également le symptôme le plus fréquent lié au cancer. Elle concerne de 30 à 50% des patients cancéreux tous stades confondus, et de 65 à 90 % des patients à un stade avancé. La très grande majorité des patients interviewés souffrant de douleurs chroniques indiquent recevoir un traitement antalgique médicamenteux. Les médicaments sur prescription les plus souvent cités sont les anti-inflammatoires et les opioïdes faibles, alors que les opioïdes forts le sont avec une fréquence de l'ordre de 5%. Concernant les médicaments en vente libre, les

médicaments mentionnés sont les anti-inflammatoires et le paracétamol, et dans une moindre mesure les opioïdes faibles dans les pays où ils peuvent être obtenus sans prescription (Breivik *et al.*, 2006 Eur J Pain. 10:287-333).

La prise en charge médicamenteuse des douleurs reste problématique avec des médicaments dont les ratios bénéfice/risque, en fonction des patients (susceptibilité individuelle aux traitements, sujets âgés, enfants, *etc.*), ne sont pas toujours en faveur des effets bénéfiques. Les innovations thérapeutiques ne sont pas fréquentes et les produits anciens sont encore utilisés en première intention dans de nombreuses indications.

Les antalgiques opioïdes regroupent la morphine et l'ensemble des dérivés hémi-synthétiques ou synthétiques de cet alcaloïde. La morphine reste le produit de référence dans le traitement des douleurs par excès de nociception intenses, notamment les douleurs post-opératoires et les douleurs cancéreuses. Les opioïdes présentent des effets antalgiques mais aussi psychodysléptiques, dépresseurs respiratoires, émétiques, cardiovasculaires, sur la musculature lisse et sur le système immunitaire. Les effets indésirables liés à l'utilisation des opioïdes se caractérisent par de la constipation presque systématique, des nausées et vomissements chez plus de la moitié des patients, une sédation fréquente, le risque de dépression respiratoire nécessitant une surveillance, et des hallucinations ou confusion chez le sujet âgé qui, bien que rares, nécessitent une réduction des doses. De plus, les effets constipants constituent un handicap majeur en particulier chez la personne âgée et en cancérologie.

La morphine produit ses effets via l'activation de récepteurs opioïdes, dont on connaît trois sous-types ( $\mu$ ,  $\delta$  et  $\kappa$ ). Les effets thérapeutiques (analgésique) et indésirables (par exemple la constipation et la dépression respiratoire) impliquent préférentiellement l'activation du récepteur  $\mu$  (Roy *et al.*, 1998 Brain Res Mol Brain Res. 56:281-3). La volonté de dissocier ces effets impose donc de travailler en aval de ce récepteur. Bien que le mécanisme d'action exact ne soit pas connu, la liaison de la morphine au récepteur  $\mu$  entraîne l'activation de protéines  $G_{i/o}$ , l'inhibition de l'adénylate cyclase, l'activation de la phospholipase C, et, conséquemment, l'inhibition de canaux calcium voltage dépendants ainsi que l'activation de canaux potassium (Zuo, 2005 Anesth. Analg. 101 :728-34). Parmi les canaux potassium, deux canaux à rectification entrante, les canaux GIRK et

les canaux dépendants de l'ATP ( $K_{ATP}$ ), ont été décrits comme étant impliqués, pour partie, dans l'effet antalgique de la morphine (Ocaña *et al.*, 2004 Eur J Pharmacol. 500:203-19). Cependant, l'implication potentielle d'autres canaux potassium, tels que les canaux potassiques K2P, dans l'effet antalgique de la morphine n'a pas été décrite à ce jour.

Afin de pallier les effets indésirables de la morphine, l'industrie pharmaceutique développe actuellement soit des antalgiques opioïdes sans action sur les récepteurs  $\mu$ , soit des antagonistes périphériques des récepteurs  $\mu$  qui ne s'opposent cependant qu'aux effets constipants, et pas aux effets dépresseurs respiratoires. Toutefois, les premiers risquent d'avoir une efficacité antalgique moindre que celle des agonistes des récepteurs  $\mu$ , et les seconds doivent être co-prescrits avec les opioïdes.

Il serait donc souhaitable d'obtenir un antalgique aussi efficace que la morphine, mais dénué d'effets constipant et dépresseur respiratoire, deux effets indésirables majeurs en termes respectivement de fréquence et de gravité.

### **DESCRIPTION DE L'INVENTION**

La présente invention démontre, pour la première fois, l'implication des canaux potassiques K2P, et plus particulièrement de TREK-1 et de TRAAK, dans l'effet antalgique de la morphine. Ainsi, la délétion du gène codant TREK-1 ou TRAAK conduit à la suppression de l'effet antalgique de l'opiacé. Par ailleurs, la délétion du gène codant TREK-1 ou TRAAK ne réduit pas l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire de la morphine. Les canaux TREK-1 et TRAAK sont donc nécessaires à l'action antalgique mais ne participent pas ces effets indésirables. Les canaux potassiques K2P de la famille TREK/TRAAK peuvent donc être utilisés comme cibles pour cribler de nouveaux antalgiques aussi efficaces que la morphine avec un meilleur ratio bénéfice/risque.

La présente invention fournit donc une méthode de criblage pour isoler de nouveaux antalgiques efficaces et bien tolérés, et permet par conséquent la synthèse, la validation, le développement et la formulation des antalgiques ainsi sélectionnés.

### Utilisation des canaux potassiques K2P en tant que cibles

Les canaux potassiques TREK-1 et TRAAK étant impliqués dans l'effet antalgique de la morphine mais pas dans ses effets indésirables, les canaux potassiques K2P de la famille TREK/TRAAK sont utiles comme cibles lors de criblages pour identifier des composés antalgiques. Les composés antalgiques ainsi identifiés sont caractérisés en ce qu'ils ne présentent pas d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

L'invention concerne donc une méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique comprenant les étapes suivantes :

- a) identifier un activateur d'un canal potassique K2P par criblage de composés candidats;
- b) mesurer l'effet antalgique dudit activateur; et optionnellement,
- c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit activateur.

La méthode selon l'invention peut comporter l'étape supplémentaire de sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

Une autre réalisation de l'invention concerne une méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, comprenant les étapes suivantes :

- a) fournir un composé candidat; et
- b) déterminer si ledit composé candidat active un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2;

ladite méthode comprenant en outre c) l'étape de mesurer l'effet antalgique dudit composé candidat activant ledit canal potassique *in vivo* sur des animaux modèles non humains, et d) l'étape de mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit composé activant ledit canal potassique, *in vivo* sur des animaux modèles non humains.

## 4a

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée, dans laquelle à l'étape c), on mesure si le composé candidat atténue ou abolit la douleur générée pendant cette étape.

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée, dans laquelle à l'étape d), on mesure la réduction de la défécation pour l'effet constipant et l'on mesure la diminution de la fréquence respiratoire pour l'effet dépresseur respiratoire.

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée, comprenant en outre la sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

Une autre réalisation de l'invention concerne une méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire comprenant les étapes suivantes :

- a) identifier un activateur d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2 par criblage de composés candidats;
- b) mesurer l'effet antalgique dudit activateur *in vivo* sur des animaux modèles non humains; et
- c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit activateur *in vivo* sur des animaux modèles non humains.

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, dans laquelle à l'étape c), on mesure si le composé candidat atténue ou abolit la douleur générée pendant cette étape.

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, dans laquelle à l'étape c), on mesure s'il y a réduction de

## 4b

la défécation pour l'effet constipant et l'on mesure s'il y a diminution de la fréquence respiratoire pour l'effet dépresseur respiratoire

Une autre réalisation de l'invention concerne la méthode de criblage ci-dessus mentionnée pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, comprenant en outre la sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

Une autre réalisation de l'invention concerne l'utilisation d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2, comme cible pour identifier un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire lors d'un criblage de composés candidats.

Une autre réalisation de l'invention concerne l'utilisation ci-dessus définie, où ledit composé antalgique est un activateur dudit canal potassique.

Une autre réalisation de l'invention concerne une méthode de criblage telle que ci-dessus définie, où lesdits composés candidats sont choisis dans le groupe constitué par des ligands naturels dudit canal potassique, des molécules chimiques, des aptamères, des peptides et des anticorps.

Une autre réalisation de l'invention concerne une utilisation telle que ci-dessus définie, où lesdits composés candidats sont choisis dans le groupe constitué par des ligands naturels dudit canal potassique, des molécules chimiques, des aptamères, des peptides et des anticorps.

Une autre réalisation de l'invention concerne une méthode de manufacture d'un médicament contenant un activateur d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TRAAK, TREK-1 et TREK-2, comprenant les étapes suivantes :

- a) produire ledit médicament;
- b) mesurer l'effet antalgique dudit médicament *in vivo* sur des animaux modèles non humains; et, optionnellement,

## 4c

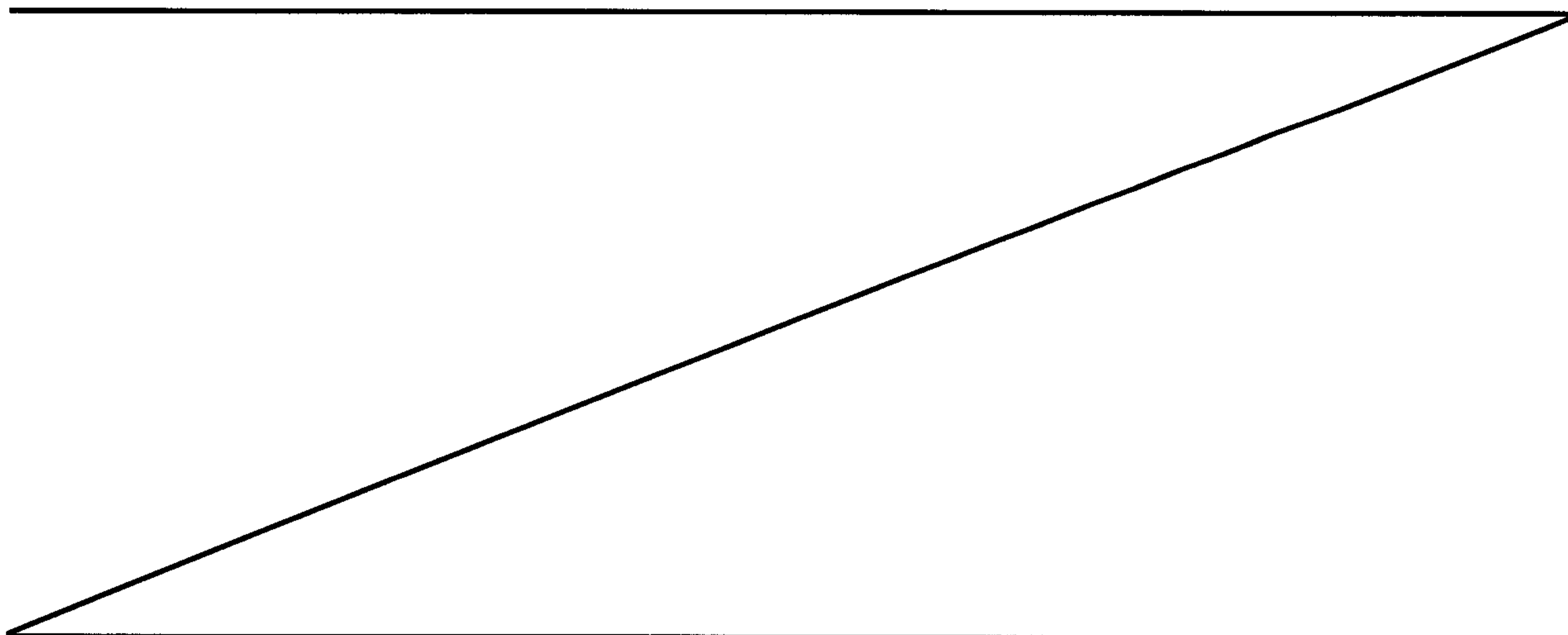
- c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit médicament à effet antalgique *in vivo* sur des animaux modèles non humains.

Par « *composé antalgique* », on entend ici un composé capable d'atténuer ou d'abolir la douleur.

Par « *canal potassique K2P* », on entend ici la famille UniProt n° TC 1.A.1.8 (appelée aussi « two pore domain potassium channel family »). De préférence, le canal potassique K2P selon l'invention est choisi parmi les membres de la famille TREK/TRAAK, plus particulièrement parmi TREK-1, TREK-2 et TRAAK.

Par « *canal TREK-1* », on entend ici un canal potassique K2P comprenant au moins une sous-unité dont la séquence est montrée dans l'entrée Swiss-Prot n° O95069 (SEQ ID NO : 1) ou dont la séquence est dérivée de cette séquence. De préférence, le canal TREK-1 est un canal constitué de deux sous-unités de séquences choisies parmi la séquence SEQ ID NO : 1 et ses séquences dérivées. Le canal TREK-1 peut par exemple être un canal homodimérique constitué de deux sous-unités de séquence SEQ ID NO : 1.

Par « *canal TREK-2* », on entend ici un canal potassique K2P comprenant au moins une sous-unité dont la séquence est montrée dans l'entrée Swiss-Prot n° P57789 (SEQ ID NO : 2) ou dont la séquence est dérivée de cette séquence. De préférence, le canal TREK-2 est un canal constitué de deux sous-unités de



séquences choisies parmi la séquence SEQ ID NO : 2 et ses séquences dérivées. Le canal TREK-2 peut par exemple être un canal homodimérique constitué de deux sous-unités de séquence SEQ ID NO : 2.

Par « *canal TRAAK* », on entend ici un canal potassique K2P comprenant au moins une sous-unité dont la séquence est montrée dans l'entrée Swiss-Prot n° Q9NYG8 (SEQ ID NO : 3) ou dont la séquence est dérivée de cette séquence. De préférence, le canal TRAAK est un canal constitué de deux sous-unités de séquences choisies parmi la séquence SEQ ID NO : 3 et ses séquences dérivées. Le canal TRAAK peut par exemple être un canal homodimérique constitué de deux sous-unités de séquence SEQ ID NO : 3.

Les « *séquences dérivées* » incluent notamment les variants d'épissage, les variants alléliques, et les séquences homologues dans des espèces mammifères non humaines. Les séquences dérivées incluent notamment des séquences au moins 50, 60, 70, 80, 85, 90, 95 ou 99 % identiques à l'une des séquences SEQ ID NO : 1, SEQ ID NO : 2 ou SEQ ID NO : 3.

Par « *séquence d'acides aminés au moins 95% (par exemple) identique à une séquence de référence* », on entend une séquence identique à la séquence de référence si ce n'est que cette séquence peut comporter jusqu'à cinq mutations (substitutions, délétions et/ou insertions) pour chaque partie de cent acides aminés de la séquence de référence. Ainsi, pour une séquence de référence faisant 100 acides aminés, un fragment de 95 acides aminés et une séquence de 100 acides aminés comportant 5 substitutions par rapport à la séquence de référence sont deux exemples de séquences 95% identiques à la séquence de référence. Le pourcentage d'identité est généralement déterminé en utilisant un logiciel d'analyse de séquences. Les séquences d'acides aminés à comparer sont alignées pour obtenir le maximum de degré d'identité. A cette fin, il peut être nécessaire d'introduire de manière artificielle des espaces (« gaps ») dans la séquence. Une fois l'alignement optimal réalisé, le degré d'identité est établi par enregistrement de toutes les positions pour lesquelles les acides aminés des deux séquences comparées sont identiques, par rapport au nombre total de positions. Le programme « needle », qui fait appel à l'algorithme d'alignement global « Needleman-Wunsch » pour trouver l'alignement optimal (avec gaps) de deux

séquences sur la totalité de leur longueur, peut par exemple être utilisé. Ce programme est notamment disponible sur le site [ebi.ac.uk](http://ebi.ac.uk).

Les séquences dérivées peuvent différer de la séquence de référence par substitution, délétion et/ou insertion d'un ou de plusieurs acides aminés, et ceci à des positions telles que ces modifications ne portent pas significativement atteinte à l'activité biologique des peptides. Les substitutions peuvent notamment correspondre à des substitutions conservatives.

Dans un mode de réalisation particulier, la séquence des dérivés diffère de la séquence SEQ ID NO : 1, 2 ou 3 uniquement par la présence de substitutions conservatives. Les substitutions conservatives sont des substitutions d'acides aminés de même classe, telles que des substitutions d'acides aminés aux chaînes latérales non chargées (tels que l'asparagine, la glutamine, la serine, la cystéine, et la tyrosine), d'acides aminés aux chaînes latérales basiques (tels que la lysine, l'arginine, et l'histidine), d'acides aminés aux chaînes latérales acides (tels que l'acide aspartique et l'acide glutamique), d'acides aminés aux chaînes latérales apolaires (tels que l'alanine, la valine, la leucine, l'isoleucine, la proline, la phénylalanine, la méthionine et le tryptophane).

Par « *activateur d'un canal potassique K2P* », on entend ici un composé capable d'augmenter l'activité biologique d'un canal potassique K2P. Contrairement à la morphine, les activateurs selon l'invention n'ont pas pour effet d'activer les récepteurs opioïdes. De ce fait, ils sont dépourvus d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire. De préférence, les activateurs agissent directement sur le canal potassique K2P, c'est-à-dire qu'ils interagissent directement avec ledit canal. Les activateurs peuvent également activer le canal potassique K2P via une cascade de signalisation. Dans ce second cas, les activateurs agissent nécessairement en aval des récepteurs opioïdes, c'est-à-dire qu'ils modulent l'activité d'un composant de la cascade qui est situé en amont du canal potassique K2P, mais en aval des récepteurs opioïdes. Le fait qu'un activateur du canal potassique K2P agit en aval des récepteurs opioïdes peut aisément être testé en comparant l'activité du canal potassique K2P en présence et en l'absence d'un inhibiteur des récepteurs opioïdes tel que par exemple la naloxone. Le fait que l'activité du canal potassique K2P est la même en présence et en l'absence de

l'inhibiteur des récepteurs opioïdes indique que l'activateur agit en aval des récepteurs opioïdes.

Des méthodes pour déterminer si un composé est capable d'augmenter l'activité biologique d'un canal potassique K2P sont bien connues de l'homme du métier.

Il est par exemple possible d'identifier un activateur d'un canal TREK-1 en utilisant la méthode décrite par Alloui *et al.* (EMBO J. 2006 25:2368-76). Une telle méthode peut par exemple comprendre les étapes suivantes:

- fournir une cellule exprimant un canal TREK-1 (par exemple un neurone DRG) ;
- mesurer le courant en l'absence du composé candidat ; et
- mesurer le courant en présence du composé candidat ;

où une augmentation du courant en présence du composé candidat indique que le composé candidat est un activateur du canal TREK-1. Ledit courant peut par exemple être induit par un composé tel que l'acide arachidonique ou par une acidification intracellulaire. Plus particulièrement, les activateurs du canal TREK-1 sont capables de produire une augmentation de l'intensité du courant de neurones de ganglions rachidiens dorsaux provenant de souris sauvages lorsque l'intensité du courant est évaluée par la technique dite de « patch-clamp en condition cellules entières » dans les conditions décrites dans Alloui *et al.* (EMBO J. 2006 25:2368-76).

Il est également possible d'identifier un activateur d'un canal TREK-1 en utilisant la méthode décrite par Duprat *et al.* (Mol. Pharmacol. 2000, 57 :906-912). Dans cette méthode, des systèmes d'expression hétérologues (par exemple des cellules COS) sont transfectés avec le gène codant TREK-1, puis les courants sont mesurés par la technique dite de « patch-clamp en condition cellules entières ».

Les méthodes décrites dans Alloui *et al.* (EMBO J. 2006 25:2368-76) et dans Duprat *et al.* (Mol. Pharmacol. 2000, 57 :906-912) sont également applicables à l'étude d'autres canaux potassiques K2P que TREK-1, en remplaçant les animaux invalidés pour TREK-1 par des animaux invalidés pour le canal que l'on souhaite étudier (par exemple TREK-2 ou TRAAK).

Alternativement, la méthode de criblage peut être mise en œuvre en utilisant une plateforme de criblage à haut-débit adaptée au criblage de modulateurs de canaux potassiques (Falconer *et al.*, 2002 J Biomol Screen. 7:460-5 ; Ford *et al.*, 2002 Prog Drug Res. 58:133-68).

Les composés antalgiques ainsi identifiés sont caractérisés en ce qu'ils ne présentent pas d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire. Par ailleurs, ils peuvent également être dépourvus d'autres effets indésirables.

Par composé présentant un « *effet antalgique* », on entend ici un composé capable d'atténuer ou d'abolir la douleur. L'effet antalgique d'un composé peut être mesuré par n'importe quelle méthode bien connue de l'homme du métier, par exemple par le test de sensibilité mécanique de von Frey ou par le test thermique d'immersion de la queue dans l'eau chaude (voir Exemples 1 et 2).

Par composé présentant un « *effet constipant* », on entend ici un composé capable de diminuer la défécation. L'effet constipant d'un composé peut être mesuré par n'importe quelle méthode bien connue de l'homme du métier, par exemple en utilisant une méthode globale de recueil des fèces (voir Exemples 1 et 4).

Par composé présentant un « *effet dépresseur respiratoire* », on entend ici un composé capable de diminuer la fréquence respiratoire. L'effet dépresseur respiratoire d'un composé peut être mesuré par n'importe quelle méthode bien connue de l'homme du métier, par exemple en mesurant la fréquence respiratoire grâce à un pléthysmographe barométrique (voir Exemples 1 et 5).

Par composé « *dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire* », on entend un composé en présence duquel la défécation et/ou la fréquence respiratoire est supérieure ou égale à 70%, 80 %, 90 % ou 95 % de la valeur observée en l'absence dudit composé. De préférence, la défécation et/ou la fréquence respiratoire n'est pas diminuée de manière statistiquement significative en présence dudit composé. Les effets constipant et/ou dépresseur respiratoire étant dose dépendant, l'absence d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire d'un composé antalgique est de préférence évaluée à une dose équianalgésique à celle à laquelle la morphine produit un effet antalgique.

Dans le cadre de ces méthodes de criblage, les composés candidats peuvent par exemple correspondre à des ligands naturels d'un canal potassique

K2P, des molécules chimiques, des aptamères, des peptides et des anticorps. Dans un mode de réalisation préféré, les composés candidats sont de petites molécules chimiques (« small molecules »).

Dans un mode de réalisation particulier, l'invention vise une méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique comprenant les étapes suivantes :

a) fournir un composé candidat;

b) déterminer si ledit composé candidat active un canal potassique K2P;

où la détermination que ledit composé candidat active ledit canal potassique K2P indique que ledit composé candidat est un composé antalgique.

Cette méthode peut en outre comprendre l'étape de mesurer l'effet antalgique dudit composé candidat qui active ledit canal potassique K2P, et/ou l'étape de mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit composé activant ledit canal potassique K2P.

La méthode selon l'invention peut comporter l'étape supplémentaire de sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

L'utilisation d'un canal potassique K2P comme cible pour identifier un composé antalgique lors d'un criblage de composés candidats est un autre objet de l'invention. Plus précisément, une telle utilisation vise à l'identification d'activateurs de canaux potassique K2P, qui possèdent un effet antalgique.

Les méthodes de criblage selon l'invention peuvent être réalisées *in vitro* ou *in vivo*. Lorsque ces méthodes impliquent des expériences sur des animaux modèles tels que des rats ou des souris, ces animaux sont sacrifiés à l'issue de ces méthodes. Ainsi, ces méthodes peuvent comprendre une étape supplémentaire de sacrifice des animaux modèles ayant éventuellement été utilisés.

### **Utilisation thérapeutique d'activateurs de canaux potassiques K2P**

Etant donné que l'invalidation des canaux TREK-1 et TRAAK conduit à la diminution des effets antalgiques de la morphine sans affecter les effets indésirables tels l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, les activateurs des canaux TREK-1 et TRAAK sont des antalgiques dépourvus de ces effets

indésirables de la morphine. L'invention concerne donc un activateur d'un canal potassique K2P de la famille TREK/TRAAK pour une utilisation dans le traitement ou la prévention de la douleur. De tels activateurs sont particulièrement avantageux pour traiter ou prévenir la douleur puisqu'ils sont dépourvus d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.

La douleur peut être de diverses natures. Elle peut être aiguë ou chronique. Il peut par exemple s'agir d'une douleur post-opératoire, d'une douleur associée à une crise hyperalgique, d'une douleur associée à un cancer, d'une douleur ostéoarticulaire, d'une douleur viscérale ou d'une douleur neuropathique, ladite douleur survenant à toute période de la vie. Dans un mode de réalisation préféré, il s'agit d'une douleur chronique, et plus particulièrement d'un syndrome douloureux chronique tel que la fibromyalgie, de l'intestin irritable ou d'une douleur *sine materia*. Dans un autre mode de réalisation préféré, il s'agit d'une douleur intestinale, stomacale ou pulmonaire, liée ou non à un cancer, telle qu'une douleur associée à un cancer colorectal, à un cancer du colon, à un cancer de l'estomac, à la colite ulcéreuse, à la maladie inflammatoire chronique de l'intestin (désignée par l'abréviation « MICI » ou « IBD »), à l'intestin irritable, à un cancer du poumon ou à l'asthme.

La douleur peut être traitée à tout stade. Par « *traitement* », on entend traitement à titre curatif (visant à au moins soulager, freiner ou stopper la douleur). Par « *prévention* », on entend traitement à titre prophylactique (visant à réduire le risque d'apparition de la douleur).

Les activateurs peuvent par exemple correspondre à des ligands naturels d'un canal potassique K2P, à des molécules chimiques, à des aptamères, à des peptides, ou à des anticorps.

L'activateur selon l'invention peut par exemple correspondre à l'un des activateurs de canaux potassiques K2P déjà connus dans l'art. Ainsi, les canaux de la famille TREK/TRAAK sont ouverts de manière réversible par les lysophospholipides qui possèdent de larges têtes polaires (lysophosphatidylcholine, lysophosphatidylinositol) et par des acides gras polyinsaturés (acide linolénique, acide arachidonique) (Fink *et al.*, 1998 EMBO J. 17:3297-308). Des esters de l'acide caféique, notamment le cinnamyl 1-3,4-dihydroxy- $\alpha$ -cyanocinnamate (CDC) et l'acide caféique phenetyl ester (CAPE),

augmentent le courant TREK-1 sur cellules bovines adrénofasciculaires (Danthi *et al.*, 2004 Mol Pharmacol. 65:599-610). Enfin, des fénamates tels que l'acide flufénamique, l'acide niflumique et l'acide méfénamique activent les canaux TREK-1, TREK-2 et TRAAK dans des systèmes d'expression hétérologue (Takahira *et al.*, 2005 Pflugers Arch. 451:474-8). Les composés spécifiquement mentionnés ci-dessus sont des exemples d'activateur selon l'invention.

De ce fait, l'activateur selon l'invention peut être par exemple choisi parmi un lysophospholipide, un acide gras polyinsaturé, un ester de l'acide caféique ou un fénamate.

Alternativement, les activateurs de canaux potassiques K2P peuvent être isolés par les méthodes de criblage décrites ci-dessus dans le paragraphe intitulé «Utilisation des canaux potassiques K2P en tant que cibles ».

L'invention concerne également une méthode de manufacture d'un médicament contenant un activateur d'un canal potassique K2P comprenant les étapes suivantes :

- a) produire ledit médicament;
- b) mesurer l'effet antalgique dudit médicament; et, optionnellement,
- c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit médicament.

Une telle méthode de manufacture, qui permet de tester la qualité de différents lots de production, est utile lors de la production industrielle de médicaments. Plus particulièrement, cette méthode permet de vérifier qu'un lot donné de médicament contenant un activateur d'un canal potassique K2P présente un effet antalgique, et ne présente pas d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire. A l'étape (a), le médicament peut être produit par n'importe quelle méthode connue de l'homme de l'art. La production d'un tel médicament comprend typiquement la synthèse de l'activateur d'un canal potassique K2P, puis sa formulation en un produit pharmaceutique.

Le médicament selon l'invention peut être destiné à être administré par n'importe quelle voie appropriée, par exemple orale, sous-linguale, nasale, buccale, transdermique, intraveineuse, sous-cutanée, intramusculaire et/ou rectale. Dans un médicament, le principe actif (c'est-à-dire l'activateur selon l'invention) est combiné à un véhicule pharmaceutiquement acceptable (c'est-à-

dire tout solvant, milieu de dispersion, agent retardant l'absorption, etc., qui ne produit pas de réaction secondaire, par exemple allergique, chez l'humain ou l'animal). Les véhicules pharmaceutiquement acceptables sont bien connus de l'homme de l'art, et incluent ceux décrits dans « Remington's Pharmaceutical Sciences » (Mack Publishing Company, Easton, USA, 1985).

L'invention concerne également une méthode de traitement ou de prévention de la douleur, comprenant l'administration d'une quantité thérapeutiquement efficace d'un activateur d'un canal potassique K2P à un individu en ayant besoin. L'individu est de préférence un mammifère, plus particulièrement un humain. La dose thérapeutique efficace peut facilement être déterminée par l'homme du métier.

L'invention concerne en outre l'utilisation d'un activateur d'un canal potassique K2P pour la préparation d'un médicament pour traiter ou prévenir la douleur.

Les exemples et figures suivants illustrent l'invention sans en limiter la portée.

### **DESCRIPTION DES FIGURES**

Figure 1 : A l'état basal, les animaux knock-out (KO) montrent une hypersensibilité au test mécanique de von Frey **(A)** ou au test thermique **(B)** par rapport aux animaux sauvages (WT) (WT vs KO : test de Student-t : \*,  $P < 0.05$ , \*\*,  $P < 0.01$ , \*\*\*,  $P < 0.001$ ,  $n = 8/15$  par groupe).

Figure 2 : Effet dose de morphine dans le test mécanique de von Frey **(A)** ou le test thermique d'immersion de la queue dans l'eau à 46°C **(B)** chez les animaux sauvages et TREK-1<sup>-/-</sup>. Les résultats sont exprimés en variations de seuils nociceptifs par rapport aux valeurs des souris de même génotype traitées par le véhicule. Quel que soit le test utilisé, l'analyse statistique montre globalement un effet-dose de la morphine ( $F = 153.3$ ,  $P < 0.001$  ;  $F = 17.5$ ,  $P < 0.001$ ) et un effet génotype ( $F = 143.2$ ,  $P < 0.001$  ;  $F = 14.2$ ,  $P < 0.001$ ). L'effet antalgique de la morphine est diminué chez les souris TREK-1<sup>-/-</sup> par rapport aux animaux sauvages (Anova à deux voies, post hoc Student Newman Keuls ; \*\*\*,  $P < 0.001$ ,  $n = 6/9$  par dose et par génotype).

**Figure 3 :** **(A)** Quantité de fèces accumulés en deux heures suivant l'injection de véhicule ou de morphine (1 ; 3 ; ou 5 mg/kg, s.c.) chez les animaux sauvages et TREK-1<sup>-/-</sup>. L'analyse statistique montre globalement un effet-dose de la morphine (P<0.001) mais pas d'effet du génotype (n=5/6 par dose et génotype). **(B)** Dépression respiratoire induite par des doses croissantes de morphine (5 ; 10 ; 20 ou 50 mg/kg, s.c.) chez les animaux sauvages et TREK-1<sup>-/-</sup>. L'analyse statistique montre globalement un effet-dose de la morphine (P<0.001) mais pas d'effet du génotype (n=6/8 par dose et génotype).

**Figure 4 :** Effet antinociceptif de la morphine (5mg/kg, s.c.) dans le test mécanique de von Frey **(A)** et le test thermique d'immersion de la queue dans l'eau à 46°C **(B)** chez les animaux sauvages et TRAAK<sup>-/-</sup>. Les résultats sont exprimés en variations de seuils nociceptifs par rapport aux valeurs des souris de même génotype traitées par le véhicule. Quel que soit le test utilisé, l'analyse statistique montre que l'effet antalgique de la morphine est diminué chez les souris TRAAK<sup>-/-</sup> par rapport aux animaux sauvages (test de Student-t : \*\*\*, P<0.001, n=12/14 par groupe). **(C)** Quantité de fèces accumulés en deux heures suivant l'injection de véhicule ou de morphine (5 mg/kg, s.c.) chez les animaux sauvages et TRAAK<sup>-/-</sup> (n=6 par dose et génotype).

### **DESCRIPTION DES SEQUENCES DU LISTAGE DE SEQUENCES**

**SEQ ID NO : 1** correspond à la séquence d'une sous-unité d'un canal TREK-1.

**SEQ ID NO : 2** correspond à la séquence d'une sous-unité d'un canal TREK-2.

**SEQ ID NO : 3** correspond à la séquence d'une sous-unité d'un canal TRAAK.

### **EXEMPLES**

#### **Exemple 1 : Protocoles**

##### **Animaux**

Des souris mâles C57Bl/6J (Charles River Lab, France), TREK-1<sup>-/-</sup>, TREK-2<sup>-/-</sup> et TRAAK<sup>-/-</sup> (IPMC, Nice Sophia Antipolis), pesant de 20 à 30 grammes, ont été placées en cage avec nourriture et eau *ad libitum* en environnement thermo régulé

à 22°C avec un cycle jour/nuit de 12h/12h. Les détails concernant la génération des animaux KO ont été décrits précédemment (Heurteaux *et al.*, 2004 EMBO J. 23:2684-95 ; Guyon *et al.*, 2009 J. Neurosci. 29:2528-33). Les expérimentations ont été réalisées en aveugle dans une pièce calme par le même expérimentateur en prenant soin de respecter les exigences réglementaires sur l'expérimentation animale.

### Molécules

Les molécules suivantes ont été utilisées : chlorhydrate de morphine (Cooper, Melun, France), chlorhydrate de naloxone (Sigma Chemical Co., St Louis, MO). Les solutions ont été préparées extemporanément dans du NaCl (0,9%). La naloxone (1 mg/kg, s.c.) a été administrée 15 minutes avant l'injection de morphine ou de véhicule.

### Tests de nociception

Les tests utilisés comprenaient des tests utilisant des stimuli thermiques (test d'immersion de la queue dans l'eau chaude à 46°C) et mécaniques (sensibilité mécanique au test des filaments de von Frey). *La sensibilité thermique* est mesurée par le test d'immersion de la queue dans de l'eau à la température nociceptive de 46°C (Janssen *et al.*, 1963 Arzneimittelforschung. 13:502-7). L'animal est maintenu manuellement et la queue est immergée dans un bain-marie jusqu'au retrait de celle-ci par l'animal ou jusqu'au « cut off », fixé à 30 s. Le seuil basal (pré-traitement) est défini par la moyenne des deux premiers temps de latence ne différant pas de plus d'une seconde. Les animaux ont été habitués à la contention pendant une semaine avant le début de l'expérience. *La sensibilité mécanique* est mesurée par application de filaments de Von Frey (Bioseb) de force croissante (0,01 à 2 g) sous les pattes de l'animal (Tal and Bennett, 1994 Pain. 57:375-82). Les animaux sont placés dans des boîtes (85 x 35 mm, séparation opaque entre les souris, fond grillagé pour accéder à la voûte plantaire) 20 minutes avant le test, pour les habituer. Les filaments sont appuyés perpendiculairement sous la patte arrière droite des souris jusqu'à ce qu'ils se courbent. Cette opération est répétée cinq fois, avant de passer au filament suivant dans le cas où aucune réaction n'a été obtenue. Lorsque la pression exercée correspond au seuil de sensibilité tactile de l'animal, celui-ci a une

réaction de retrait de la patte équivalent à un battement réflexe. La valeur de pression du filament est alors retenue en tant que valeur seuil.

#### Transit intestinal

L'évaluation du transit intestinal a été réalisée en utilisant une méthode globale de recueil des fèces en cinétique pendant 2 heures suivant l'injection de morphine ou de véhicule (NaCl 0.9%). Les animaux sont placés dans des boîtes (85 x 35 mm, séparation opaque entre les souris, fond grillagé pour le recueil des fèces) 20 minutes avant le test, pour habituation. Les fèces sont recueillis, et pesés immédiatement après recueil, toutes les heures pendant 2 heures suivant l'injection de morphine ou de véhicule.

#### Mesure de la fréquence respiratoire

La fréquence respiratoire a été mesurée de manière non invasive (Drorbaugh and Fenn, 1955 Pediatrics. 16:81-7; Matthes *et al.*, 1998 J Neurosci. 18:7285-95) en utilisant un pléthysmographe barométrique (Emka Technologies, VA, USA) comportant 8 chambres permettant la mesure en parallèle sur plusieurs animaux. Le logiciel IOX (Emka Technologies, VA, USA) a été utilisé pour le calcul de la fréquence respiratoire. Chaque dose de morphine ou de véhicule a été administrée, et leurs effets sur la fréquence respiratoire évalués chez quatre souris sauvages et quatre souris TREK-1<sup>-/-</sup> en parallèle. Les animaux ont été habitués aux chambres pendant 15 min avant l'injection. L'analyse de la fréquence respiratoire pendant cette période de 15 minutes a révélé une fréquence respiratoire stable. La moyenne de la fréquence respiratoire pendant cette période a donc été utilisée pour normaliser l'effet de la morphine ou du véhicule sur la fréquence respiratoire pendant la période du test (90 minutes).

#### Analyses statistiques

Les données expérimentales ont été analysées en utilisant le logiciel Sigma STAT, version 3.0 pour Windows (STAT32 Software Inc., San Diego, California).

### **Exemple 2 : Rôle des canaux TREK-1, TREK-2 et TRAAK dans la physiologie de la nociception**

Quel que soit le test utilisé, test de sensibilité mécanique de von Frey (Fig. 1A) ou test thermique d'immersion de la queue dans l'eau chaude à 46°C (Fig.1B), il a été montré que les animaux TREK-1<sup>-/-</sup> ou TRAAK<sup>-/-</sup> ont des seuils de douleur

significativement plus faibles que les animaux sauvages. Il a également été montré que les seuils de douleur des animaux TREK-2<sup>-/-</sup> sont significativement plus faibles que ceux des animaux sauvages (Fig.1A et 1B).

### **Exemple 3 : Rôle des canaux TREK-1 dans l'action antalgique de la morphine**

Les animaux TREK-1<sup>-/-</sup> ayant des seuils de douleur, avant injection de morphine ou de véhicule, significativement plus bas que ceux des animaux sauvages (Fig.1A et 1B), les différences entre les valeurs pré- et post-injection ont été calculées pour chaque animal, puis comparées.

L'analyse statistique des données, utilisant une Anova à deux voies, a fait apparaître des effets principaux pour la morphine ( $F = 153,3$ ;  $p < 0,001$ ;  $F = 17,5$ ;  $p < 0,001$ ) et le génotype ( $F = 143,2$ ;  $p < 0,001$ ;  $F = 14,2$ ;  $p < 0,001$ ), respectivement pour les tests thermique et mécanique. De plus, alors que la morphine augmente les temps de latence du retrait de la queue dans l'eau chaude à 46°C et les seuils de douleur mécanique dans les deux génotypes, ces effets antalgiques de la morphine sont très significativement diminués chez les animaux TREK-1<sup>-/-</sup> par rapport aux animaux sauvages (Fig.2A et 2B).

En conclusion, ceci démontre que les canaux TREK-1 sont impliqués dans l'effet antalgique de la morphine.

### **Exemple 4 : Influence de la délétion des canaux TREK-1 sur la constipation induite par la morphine**

Les récepteurs opioïdes sont des acteurs clés dans l'inhibition du transit gastro-intestinal induite par la morphine (Reisine and Pasternak, 1996, « The Pharmacological Basis of Therapeutics », Editeurs : Hardman JG, Gilman AG, and Limbird, pages 521-555).

L'impact de la morphine sur le transit d'animaux TREK-1<sup>-/-</sup> a donc été étudié dans l'objectif d'évaluer l'influence de la délétion sur cet effet indésirable. Les effets de la morphine sur les fonctions gastro-intestinales ont été évalués par la mesure de la production de fèces récoltés toutes les heures pendant 2 heures après injection de morphine ou du véhicule. Pour s'assurer que les deux génotypes ne diffèrent pas dans leur consommation de nourriture et d'eau, cette

consommation a été mesurée et normalisée par animal (les cages contenant de 3 à 5 animaux) et les données moyennées pour 3 cages par génotype.

En l'absence de traitement par la morphine, aucune différence n'a été observée (consommation de nourriture : animaux sauvages,  $3,17 \pm 0,23$ ; TREK-1<sup>-/-</sup>,  $3,21 \pm 0,14$  g/animal/24 h ; consommation d'eau : animaux sauvages,  $3,69 \pm 0,41$ ; TREK-1<sup>-/-</sup>,  $4,03 \pm 0,05$  mL/animal/24 h). Le traitement par le véhicule a donné un profil de production fécale identique dans les deux génotypes, suggérant que les deux génotypes ne diffèrent pas dans leur fonction gastro-intestinale en condition normale. La morphine induit une diminution de la défécation comparable dans les deux génotypes lors de la période testée par rapport au traitement avec le véhicule (Fig.3A).

Cette expérience démontre que les canaux TREK-1 ne sont pas impliqués dans l'effet constipant de la morphine.

#### **Exemple 5 : Influence de la délétion des canaux TREK-1 sur la dépression respiratoire induite par la morphine**

Parmi les effets indésirables de la morphine, le plus délétère est certainement la dépression respiratoire, qui peut entraîner la mort dans les cas de surdosage. La dépression respiratoire induite par la morphine se produit également via l'activation des récepteurs opioïdes (Santiago and Edelman, 1985 J Appl Physiol. 59:1675-85; Reisine and Pasternak, 1996, « The Pharmacological Basis of Therapeutics », Editeurs : Hardman JG, Gilman AG, and Limbird, pages 521-555), de plus les souris dont le gène codant le récepteur  $\mu$  a été invalidé sont protégées vis-à-vis de cet effet indésirable (Matthes *et al.*, 1998 J Neurosci. 18:7285-95; Dahan *et al.*, 2001 Anesthesiology. 94:824-32; Romberg *et al.*, 2003 Br J Anaesth. 91:862-70). Afin de déterminer si la dépression respiratoire induite par la morphine est altérée par la délétion du gène codant les canaux TREK-1, la fréquence respiratoire des animaux sauvages et TREK-1<sup>-/-</sup> a été mesurée en utilisant un pléthysmographe barométrique après l'injection de morphine ou de véhicule.

La fréquence respiratoire basale n'est pas différente chez les deux génotypes. De plus, quel que soit le génotype, ni le véhicule ni la morphine à la dose de 5 mg/kg n'influencent la fréquence respiratoire. En revanche, quel que

soit le génotype, l'administration de morphine aux doses 10, 20 et 50 mg/kg entraîne une diminution de la fréquence respiratoire dose dépendante sans différence entre les génotypes (Fig. 3B).

La délétion du gène qui code pour TREK-1 ne réduit pas l'effet dépresseur respiratoire de la morphine. Le canal TREK-1 n'est donc pas en cause dans cet effet indésirable.

### **Exemple 5 : Rôle des canaux TRAAK dans l'action antalgique et l'effet constipant de la morphine**

Afin de tester l'hypothèse de l'implication des canaux TRAAK dans l'action antalgique de la morphine, des souris sauvages et knock-out pour les canaux TRAAK (TRAAK<sup>-/-</sup>) ont été utilisées, et les effets de la morphine à la dose de 5 mg/kg injectée par voie sous-cutanée ont été mesurés.

Quel que soit le test utilisé, test de sensibilité mécanique de von Frey ou test thermique d'immersion de la queue dans l'eau chaude à 46°C, il a été trouvé que les animaux TRAAK<sup>-/-</sup> ont des seuils de douleur, avant injection de morphine ou de véhicule, significativement plus bas que ceux des animaux sauvages (Fig.1A et 1B).

Les valeurs après l'injection de morphine ou de véhicule ont ensuite été mesurées, et les différences entre les valeurs pré- et post-injection ont été calculées pour chaque animal. L'analyse statistique des données, utilisant un test de Student-t a fait apparaître que l'effet antalgique de la morphine est significativement diminué chez les animaux TRAAK<sup>-/-</sup> par rapport aux animaux sauvages (Fig. 4A et 4B).

Ce résultat montre que les canaux TRAAK sont également impliqués dans l'effet antalgique de la morphine.

La constipation induite par la morphine chez les animaux TRAAK<sup>-/-</sup> a également été étudiée. Les effets de la morphine sur les fonctions gastro-intestinales ont été évalués par la mesure de la production de fèces récoltés toutes les heures pendant 2 heures après injection de morphine ou de véhicule. Pour s'assurer que les deux génotypes ne diffèrent pas dans leur consommation de nourriture et d'eau, cette consommation a été mesurée et normalisée par

animal (les cages contenant de 3 à 5 animaux) et les données moyennées pour 3 cages par génotype.

En l'absence de traitement par la morphine, aucune différence n'a été observée (consommation de nourriture : animaux sauvages,  $3,17 \pm 0,23$ ; TRAAK<sup>-/-</sup>,  $3,58 \pm 0,52$  g/animal/24 h ; consommation d'eau : animaux sauvages,  $3,69 \pm 0,41$ ; TRAAK<sup>-/-</sup>,  $4,25 \pm 0,48$  mL/animal/24 h). Le traitement par le véhicule a donné un profil de production fécale identique dans les deux génotypes, suggérant que les deux génotypes ne diffèrent pas dans leur fonction gastro-intestinale en condition normale. La morphine induit une diminution de la défécation comparable dans les deux génotypes lors de la période testée par rapport au traitement avec le véhicule (Fig.4C).

Ce résultat démontre que les canaux TRAAK ne sont pas impliqués dans l'effet constipant de la morphine.

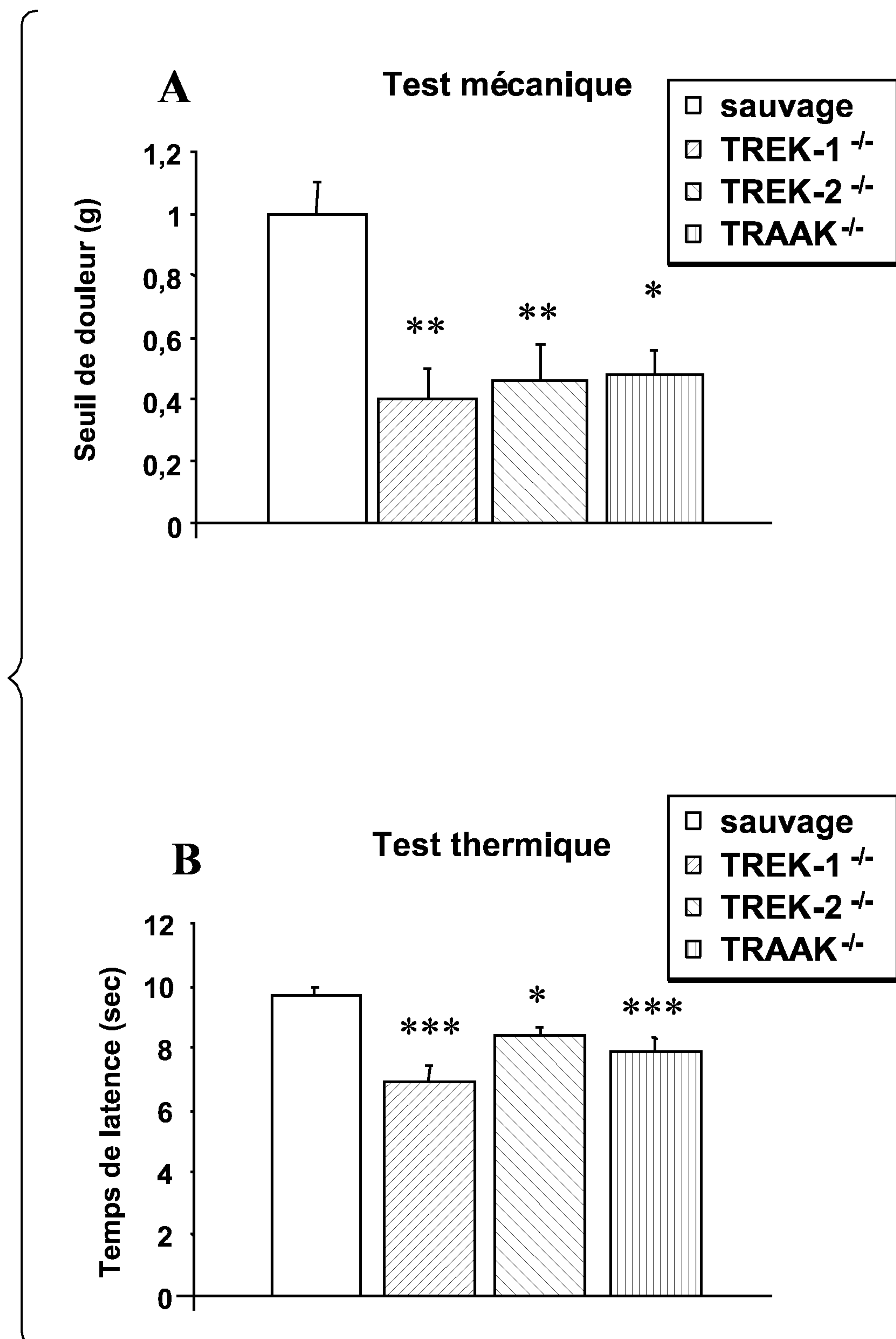
## **REVENDEICATIONS**

1. Méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire, comprenant les étapes suivantes :
  - a) fournir un composé candidat; et
  - b) déterminer si ledit composé candidat active un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2;ladite méthode comprenant en outre c) l'étape de mesurer l'effet antalgique dudit composé candidat activant ledit canal potassique *in vivo* sur des animaux modèles non humains, et d) l'étape de mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit composé activant ledit canal potassique, *in vivo* sur des animaux modèles non humains.
2. Méthode de criblage selon la revendication 1, dans laquelle à l'étape c), on mesure si le composé candidat atténue ou abolit la douleur générée pendant cette étape.
3. Méthode de criblage selon la revendication 1 ou 2, dans laquelle à l'étape d), on mesure la réduction de la défécation pour l'effet constipant et l'on mesure la diminution de la fréquence respiratoire pour l'effet dépresseur respiratoire.
4. Méthode de criblage selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, comprenant en outre la sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.
5. Méthode de criblage pour l'identification d'un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire comprenant les étapes suivantes:
  - a) identifier un activateur d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2 par criblage de composés candidats;

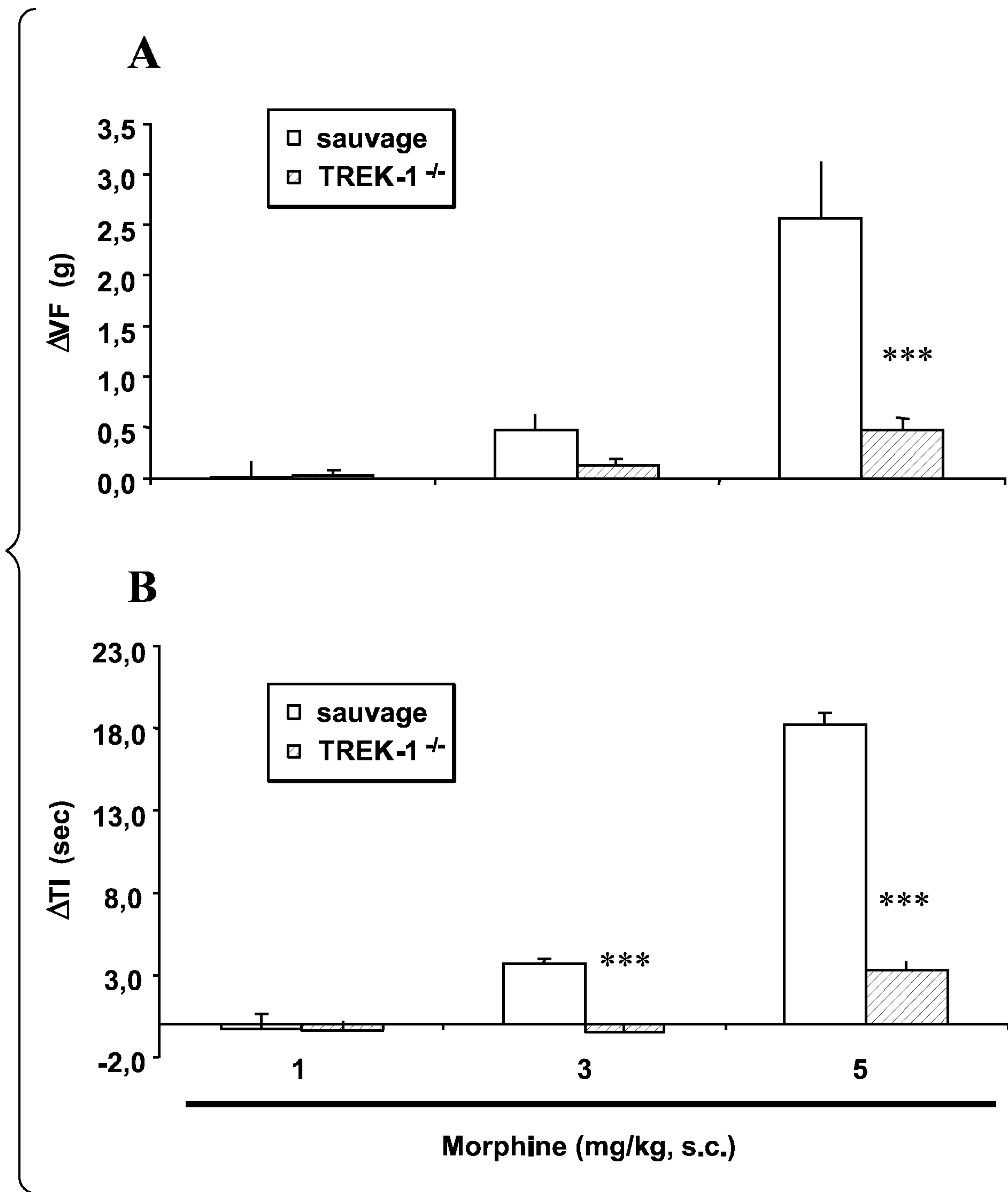
- b) mesurer l'effet antalgique dudit activateur *in vivo* sur des animaux modèles non humains; et
  - c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit activateur *in vivo* sur des animaux modèles non humains.
6. Méthode de criblage selon la revendication 5, dans laquelle à l'étape c), on mesure si le composé candidat atténue ou abolit la douleur générée pendant cette étape.
  7. Méthode de criblage selon la revendication 5 ou 6, dans laquelle à l'étape c), on mesure s'il y a réduction de la défécation pour l'effet constipant et l'on mesure s'il y a diminution de la fréquence respiratoire pour l'effet dépresseur respiratoire
  8. Méthode de criblage selon l'une quelconque des revendications 5 à 7, comprenant en outre la sélection d'un composé antalgique dénué d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire.
  9. Utilisation d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TREK-1, TRAAK et TREK-2, comme cible pour identifier un composé antalgique dépourvu d'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire lors d'un criblage de composés candidats.
  10. Utilisation selon la revendication 9, où ledit composé antalgique est un activateur dudit canal potassique.
  11. Méthode de criblage selon l'une quelconque des revendications 1 à 8, où lesdits composés candidats sont choisis dans le groupe constitué par des ligands naturels dudit canal potassique, des molécules chimiques, des aptamères, des peptides et des anticorps.
  12. Utilisation selon la revendication 9 ou 10, où lesdits composés candidats sont choisis dans le groupe constitué par des ligands naturels dudit canal potassique, des molécules chimiques, des aptamères, des peptides et des anticorps.

13. Méthode de manufacture d'un médicament contenant un activateur d'un canal potassique choisi dans le groupe constitué par TRAAK, TREK-1 et TREK-2, comprenant les étapes suivantes :
- a) produire ledit médicament;
  - b) mesurer l'effet antalgique dudit médicament *in vivo* sur des animaux modèles non humains; et, optionnellement,
  - c) mesurer l'effet constipant et/ou dépresseur respiratoire dudit médicament à effet antalgique *in vivo* sur des animaux modèles non humains.

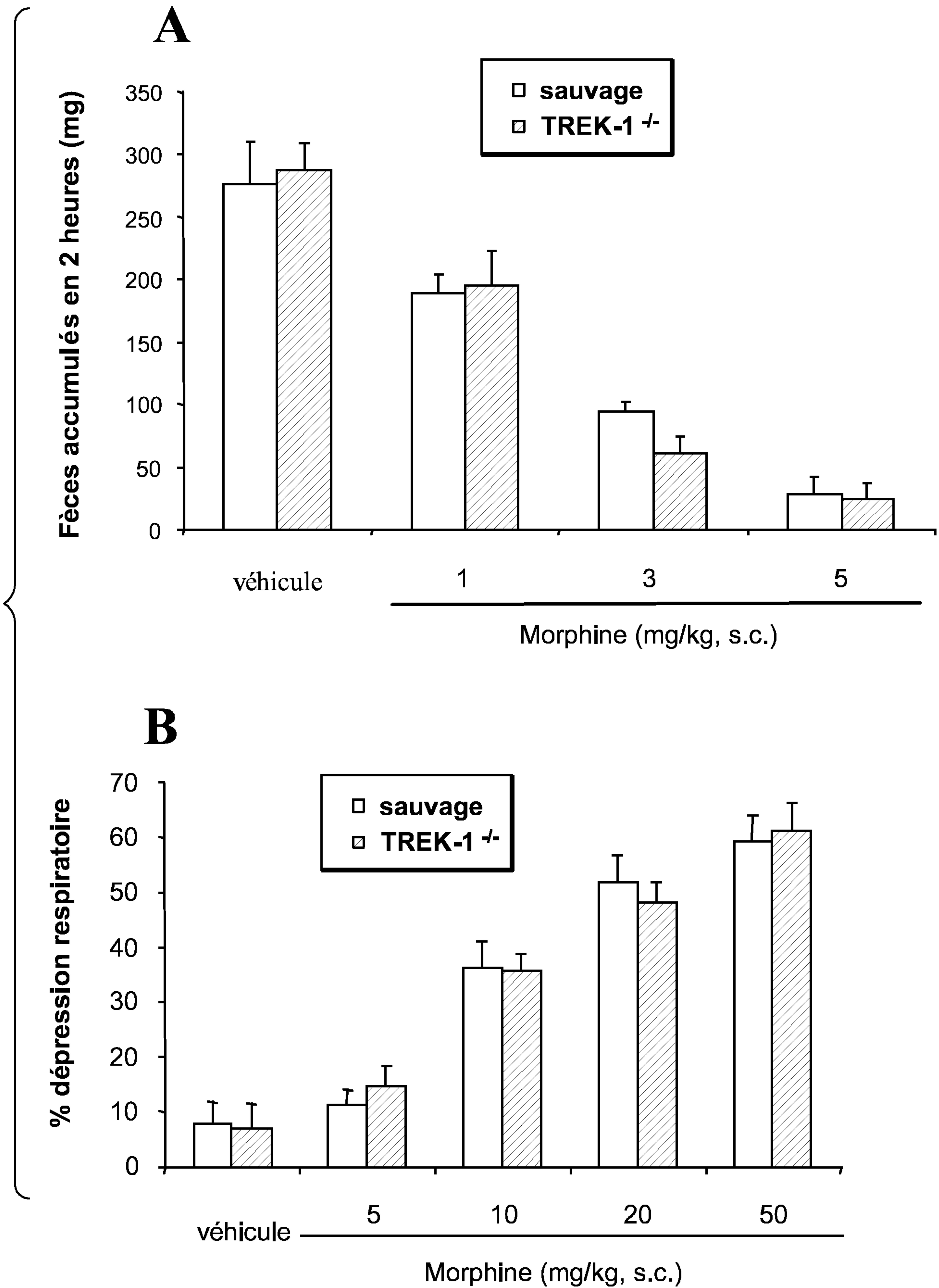
1/4

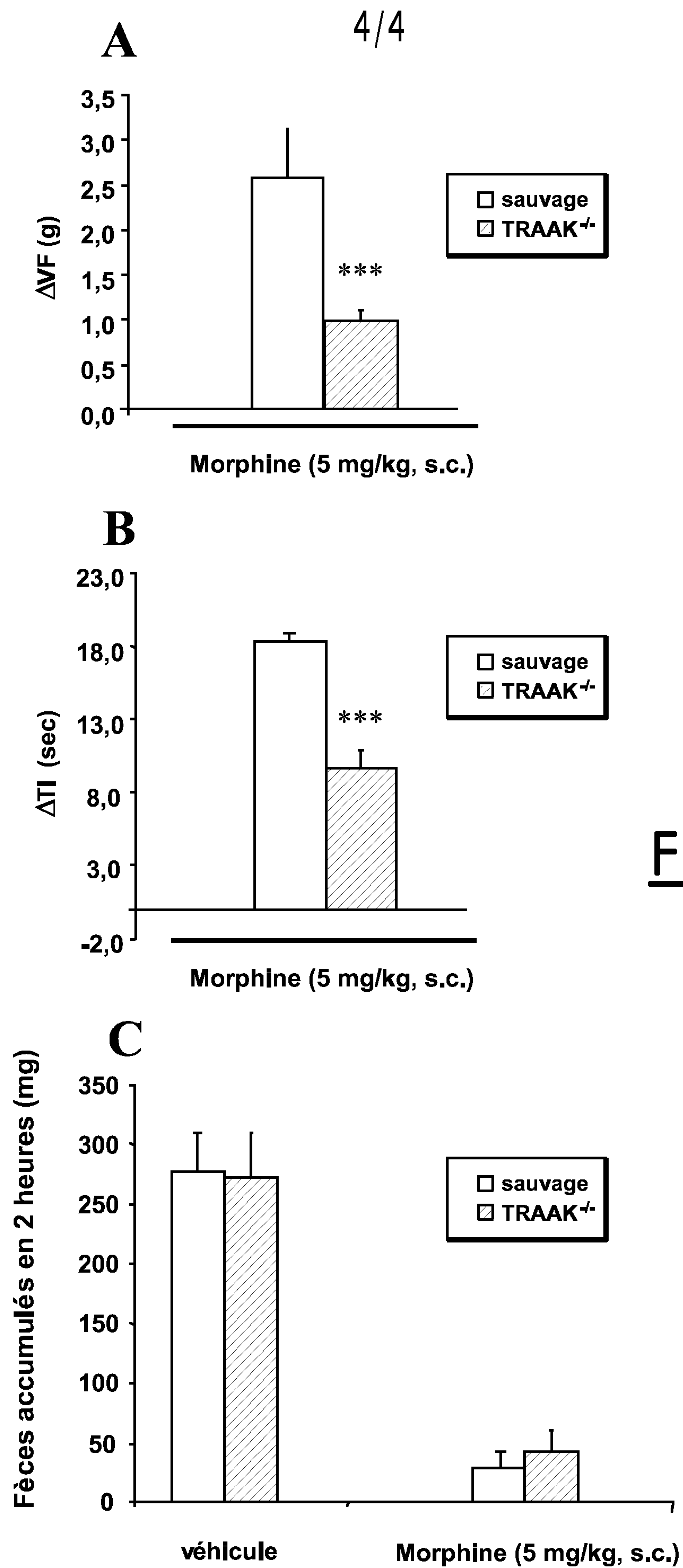
FIG.1

2/4

FIG.2

3/4

**FIG.3**

FIG.4

