



Revisión

Fosfatos de origen vegetal, fitato y calcificaciones patológicas en la enfermedad renal crónica

Juan Manuel Buades Fuster^{a,*}, Pilar Sanchís Cortés^b, Joan Perelló Bestard^c
y Félix Grases Freixedas^b

^a Nefrología, Hospital Son Llàtzer, Palma de Mallorca, Baleares, España

^b Laboratorio de Investigación en Litiasis Renal, Instituto de Ciencias de la Salud Investigación (IUNICS-IdISPA), Departamento de Química, Universidad de las Islas Baleares, Palma de Mallorca, Islas Baleares, España

^c Laboratoris Sanifit, ParcBIT, Palma de Mallorca, Islas Baleares, España

INFORMACIÓN DEL ARTÍCULO

Historia del artículo:

Recibido el 31 de marzo de 2016

Aceptado el 23 de julio de 2016

On-line el 30 de septiembre de 2016

Palabras clave:

Enfermedad renal crónica

Hiperfosfatemia

Fitato

Ácido fítico

Calcificaciones vasculares

Calcifilaxis

R E S U M E N

El fitato o myo-inositol-1,2,3,4,5,6-hexakis dihidrogenofostato (InSP6) es un compuesto fosforado de origen natural que está presente en numerosos alimentos, principalmente en legumbres, cereales integrales y frutos secos. Los pacientes con enfermedad renal crónica (ERC) experimentan una mortalidad por enfermedad cardiovascular hasta 30 veces mayor que la población en general. Las calcificaciones vasculares (CV) contribuyen directamente en la morbimortalidad general, y de forma especial en la ERC. Esta elevada mortalidad se debe, en parte, a la elevación en los niveles de fósforo en sangre. Por ello, el control de fósforo en la dieta es fundamental. El fósforo dietético puede clasificarse en función de su estructura en fósforo orgánico (origen vegetal y animal) e inorgánico (conservantes y aditivos). El fósforo de origen vegetal (legumbres y frutos secos), principalmente asociado a InSP6, es menos absorbible por el tracto gastrointestinal humano siendo la biodisponibilidad del fósforo procedente de estos alimentos muy baja. Datos recientes indican que la restricción impuesta de alimentos que contienen fosfatos vegetales puede comprometer el aporte adecuado de nutrientes que tienen un efecto beneficioso en la prevención de episodios cardiovasculares, como pueda ser la fibra o al propio InSP6 presente en frutos secos y legumbres. Estudios experimentales en animales y observacionales en humanos sugieren que el InSP6 puede prevenir la litiasis, las CV y proteger de la osteoporosis. En conclusión, creemos necesario realizar estudios prospectivos para elucidar los posibles beneficios y riesgos de una dieta rica en fitato (InP6) en la ERC o de su uso como fármaco intravenoso en pacientes en hemodiálisis.

© 2016 Sociedad Española de Nefrología. Publicado por Elsevier España, S.L.U. Este es un artículo Open Access bajo la licencia CC BY-NC-ND (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: juanm.buades@gmail.com (J.M. Buades Fuster).

<http://dx.doi.org/10.1016/j.nefro.2016.07.001>

0211-6995/© 2016 Sociedad Española de Nefrología. Publicado por Elsevier España, S.L.U. Este es un artículo Open Access bajo la licencia CC BY-NC-ND (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Plant phosphates, phytate and pathological calcifications in chronic kidney disease

ABSTRACT

Keywords:

Chronic kidney disease
Hyperphosphataemia
Phytate
Phytic acid
Vascular calcifications
Calciphylaxis

Phytate, or myo-inositol 1,2,3,4,5,6-hexakis dihydrogen phosphate (InsP₆), is a naturally occurring phosphorus compound that is present in many foods, mainly legumes, whole grains and nuts. Patients with chronic kidney disease (CKD) have cardiovascular disease mortality up to 30 times higher than the general population. Vascular calcifications (VCs) directly contribute to overall morbidity and mortality, especially in CKD. In part, this high mortality is due to elevated levels of phosphorus in the blood. Therefore, control of dietary phosphorus is essential. Dietary phosphorus can be classified according to its structure in organic phosphorus (plant and animal) and inorganic (preservatives and additives). Plant-phosphorus (legumes and nuts), mainly associated with InsP₆, is less absorbable by the human gastrointestinal tract as the bioavailability of phosphorus from plant-derived foods is very low. Recent data indicate that restriction of foods containing plant phosphates may compromise the adequate supply of nutrients that have a beneficial effect in preventing cardiovascular events, such as InsP₆ or fibre found in legumes and nuts. Experimental studies in animals and observational studies in humans suggest that InsP₆ can prevent lithiasis and VCs and protect from osteoporosis. In conclusion, we need prospective studies to elucidate the potential benefits and risks of phytate (InsP₆) through the diet and as an intravenous drug in patients on haemodialysis.

© 2016 Sociedad Española de Nefrología. Published by Elsevier España, S.L.U. This is an open access article under the CC BY-NC-ND license (<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Introducción

El fitato o myo-inositol-1,2,3,4,5,6-hexakis dihidrogenofostato (InsP₆) es la base del ácido fítico (fig. 1). Es un componente natural ampliamente distribuido en el reino vegetal. Sirve como almacén de fosfato y minerales y contiene el 75% del total del fosfato de las semillas. La fuente principal de InsP₆ está en los cereales integrales, legumbres, semillas y frutos secos. Estos elementos son muy importantes para la alimentación humana y constituyen del 40 al 60% de las calorías ingeridas en países desarrollados y en vías de desarrollo, respectivamente. En los cereales está localizado principalmente en las capas aleurónicas y en las legumbres en los cuerpos

proteicos del endoesperma o el cotiledón. Durante la germinación, el InsP₆ es hidrolizado permitiendo que el fosfato, el magnesio y el calcio estén disponibles para el desarrollo de la planta. Es, por tanto, la fuente principal del fosfato de origen vegetal. El InsP₆ está presente predominantemente en alimentos no procesados, ya que puede ser degradado durante el procesado y aparecer cantidades variables de inositoles de fosfatos con menor cantidad de fosfatos (myo-inositol pentafosfato...)¹. Algunos de ellos, como el inositol trifosfato (DL-Ins_{1,4,5}P₃), son conocidos mensajeros intracelulares, lo cual nos indica la gran importancia que pueden tener estos compuestos en la biología humana. La cantidad de InsP₆ que se consume es muy variable y depende mucho del tipo de dieta. En la dieta occidental puede variar de 0,3 a 2,6 g al día, y a nivel mundial, de 0,180 a 4,569 g al día². En países en vías de desarrollo y en dietas exclusivamente vegetarianas el consumo puede ser muy importante; en cambio, en dietas con predominio de «comida basura» o con exceso de carne, propias de la dieta occidental, muy bajo¹. La dieta mediterránea probablemente contiene una cantidad intermedia de InsP₆ en la dieta (1 g al día)³. Durante la manipulación doméstica de los alimentos (cocinado alrededor de 100 °C) el InsP₆ es bastante estable. Sin embargo, la manipulación industrial, en la que se usan condiciones más extremas o se incorporan fitasas, su degradación puede llegar a ser muy importante¹.

Fosfato de la dieta

En los pacientes con enfermedad renal crónica (ERC) la hiperfosfatemia puede favorecer la enfermedad óseo-mineral

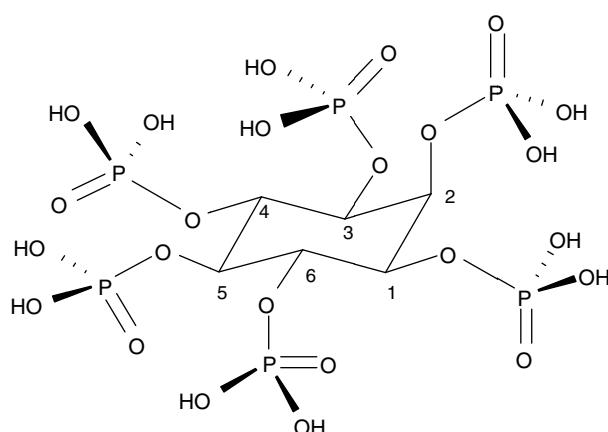


Figura 1 – Estructura del ácido fítico (InsP₆).

secundaria (osteodistrofia renal), promover la calcificación vascular (CV), los episodios cardiovasculares y la mortalidad⁴. Por ello, el control del fósforo en la dieta es fundamental. La proteína dietética influye de forma considerable en el consumo de fósforo, dado que normalmente están asociados; no obstante, la relación fosfato/proteína es variable⁵. El fósforo dietético puede clasificarse en función de su estructura en fósforo orgánico (origen vegetal y animal) e inorgánico (conservantes y aditivos). Por lo general, del 40 al 60% del fósforo de origen animal se absorbe⁵, mientras que el fósforo de origen vegetal (legumbres y frutos secos), principalmente asociado a los InsP6, es menos absorbible por el tracto gastrointestinal humano⁵. Al llegar los alimentos al tubo digestivo, para que sea posible la absorción de los fosfatos que contiene el InsP6 es necesario que se produzcan mecanismos de hidrólisis que liberen el fosfato. Los humanos carecemos de fitasas endógenas, por lo que la presencia de fitasas en nuestro tubo digestivo dependerá de la ingesta de alimentos vegetales que contengan fitasas activas. La presencia de dichas fitasas depende del origen de los alimentos (naturales o procesados), ya que durante la preparación y cocción de los alimentos se inactivan, o de que se hayan introducido en la alimentación durante el proceso industrial (por ejemplo, en la fabricación de pan) precisamente para potenciar la hidrólisis del InsP6. Esta hidrólisis puede oscilar entre el 37 y el 66%, dependiendo principalmente de su presencia¹. Por ello, en las dietas occidentales la escasa presencia de fitasas hace que apenas se degrade el InsP6 en el estómago o en el intestino delgado, no se libere el fosfato y, por tanto, la absorción de fosfato de origen vegetal sea baja. Por el contrario, se absorbe hasta el 100% del fósforo inorgánico de los alimentos procesados (como el queso y algunos refrescos como los de cola)⁶⁻⁸. Por lo tanto, durante el asesoramiento dietético de los pacientes con ERC no solo se debe tener en cuenta el contenido absoluto de fósforo en la dieta, sino también la estructura química estructura (fosfato inorgánico frente orgánico), el tipo (animal frente a vegetal) y la relación entre proteína y fósforo^{5,9}. En un estudio se comparó la fosfatemia al inicio y a los 3 meses de recibir consejo dietético para evitar los alimentos con aditivos de fósforo inorgánico frente a los que continuaron recibiendo la atención habitual. A los 3 meses, la disminución de los niveles de fósforo en suero era mayor en el grupo de intervención que en el grupo control¹⁰. Otro estudio reciente compara 9 pacientes con ERC que recibían una dieta con proteína de origen vegetal o bien una dieta con proteína de origen animal; se observó que tras una semana la dieta vegetariana redujo más los niveles de fósforo y disminuyeron los niveles de FGF23¹¹. Ante los datos citados anteriormente, no parece razonable restringir en pacientes con ERC el consumo de alimentos que contienen fosfato de origen vegetal (InsP6), como los frutos secos, legumbres y cereales integrales¹²⁻¹⁴. Este tipo de alimentos, a su vez, son ricos en fibra. De hecho, la dieta rica en fibra puede tener propiedades beneficiosas que durante mucho tiempo se puede haber privado a los pacientes con ERC, como se demuestra en varios estudios de cohortes¹⁵⁻²¹ o en el estudio PREDIMED²², que sugieren que un consumo moderado de frutos secos y alimentos ricos en fibra en pacientes con ERC o alto riesgo vascular podría tener un efecto protector relevante en la prevención de episodios cardiovasculares²³.

Potenciales efectos deletéreos del InsP6

El InsP6, por sus características químicas, tiene tendencia a reaccionar con cationes polivalentes como el calcio, el magnesio, el cinc y el hierro, entre otros, y esto podría interferir en la absorción de dichos minerales. De hecho, clásicamente el InsP6 había sido considerado un antinutriente por ese motivo^{24,25}. Sin embargo, el papel beneficioso o deletéreo del InsP6 dependerá del contexto en el que nos movamos. La inhibición de la absorción de estos metales se verá contrabalanceada por la presencia de otros nutrientes como ácidos orgánicos, ácido ascórbico, productos de fermentación de los alimentos, etc., compitiendo con el ácido fítico para la unión a dichos minerales y elementos traza. Por ello, en el contexto de una dieta equilibrada en países desarrollados el efecto inhibitorio de dicha absorción es escaso y no hay evidencia de que en poblaciones bien nutridas el InsP6 tenga ningún efecto perjudicial²⁶⁻³⁰. Distinta es la situación en países en vías de desarrollo, con dietas principalmente vegetarianas muy pobres en carne, lácteos y otros nutrientes, donde sí es posible que la presencia tan elevada de InsP6 en la dieta contribuya a la malabsorción de calcio, magnesio, hierro y cinc. Por ello, en dichos países se fomenta el desarrollo de alimentos con menor contenido en InsP6, principalmente mediante la adición de fitasas de origen bacteriano^{31,32}.

Efectos beneficiosos del InsP6

A parte de la importancia que puede tener en el balance de fosfato el origen del mismo, con un perfil más favorable para alimentos de origen vegetal, el InsP6 *per se*, en el contexto de una dieta equilibrada, puede tener efectos muy beneficiosos para la salud, principalmente por su capacidad de inhibición de las calcificaciones patológicas (litiasis, CV...), su efecto antioxidante y su potencial capacidad de prevención de ciertos cánceres. En condiciones de pH fisiológico (alrededor de 6-7), el InsP6 está intensamente cargado negativamente, y dado que no se han descubierto transportadores transcelulares de InsP6, el hecho de que el InsP6 atravesie la bicapa lipídica de las membranas celulares es improbable y, por tanto, su absorción intestinal quedaría restringida a un mecanismo pasivo por vía paracelular. Estudios relativamente recientes en humanos y ratas han podido constatar que el InsP6 intacto se absorbe en una pequeña proporción (< 2%), y que su presencia en sangre y orina es totalmente dependiente de su aportación exógena, a día de hoy, solamente a través de la dieta^{1,33,34}. El seguimiento de una dieta mediterránea tradicional supone un aporte diario de InsP6 de 1 g aproximadamente³. Sin embargo, se ha observado que la absorción de fitato es saturable y que existen unos niveles plasmáticos máximos que no pueden ser superados por vía oral. No obstante, las concentraciones de InsP6 que se pueden alcanzar por vía oral pueden producir una protección basal natural frente a patologías relacionadas con la calcificación. El abandono de este tipo de dieta y la sustitución por patrones dietéticos en los que la presencia de fibra es muy escasa reduce mucho sus niveles. En unos 15-20 días de una dieta sin InsP6 los niveles se reducen hasta cantidades prácticamente indetectables. Se ha podido demostrar que

los niveles de InsP6 en orina son representativos del consumo de InsP6 en la dieta³⁵. Algun autor aislado, sin embargo, duda de la presencia natural de InsP6 en orina y plasma, aunque las diferencias de opinión parecen derivadas de los métodos analíticos utilizados en su medición, que son complejos y que durante mucho tiempo han dificultado su estudio en matrices biológicas³⁶⁻³⁹.

Efecto antioxidante

Las propiedades antioxidantes del InsP6 son una de sus cualidades más importantes^{40,41}. Se basan principalmente en su capacidad para formar complejos muy estables con hierro, que impiden su interacción con peróxido de hidrógeno y la formación de radicales hidroxilo. Su mecanismo de acción es distinto al de otros antioxidantes como el ácido ascórbico o beta caroteno, que actúan como scavengers. Aunque el efecto antioxidante en condiciones *in vitro* son claras, la evidencia *in vivo* es escasa, por lo que se requieren nuevos estudios para elucidar la importancia del efecto antioxidante del InsP6¹.

Actividad anticancerígena

Se ha demostrado el efecto beneficioso del InsP6 en varios tipos de cáncer (principalmente de colon, pero también de hígado, pulmón, mama, próstata, piel y tejidos blandos) en estudios en líneas celulares y algunos modelos animales, aunque su efecto terapéutico *in vivo* en humanos no ha sido demostrado⁴².

Papel del InsP6 como inhibidor de las calcificaciones vasculares

La cristalización patológica es un proceso que tiene lugar cuando se producen sólidos cristalinos indeseables bajo condiciones fisiológicas de los organismos. Cuando estos sólidos implican sales cárnicas, los denominamos calcificaciones. Entre ellas destacan la litiasis renal, los cálculos dentales, la condrocalcinosis, la calcinosis cutis y, finalmente, las CV¹. En las CV está presente, al igual que en el hueso, un mineral de fosfato de calcio denominado hidroxiapatita (HAP). Las CV contribuyen directamente en la morbilidad general, y de forma especial en los pacientes con ERC^{4,43,44}. Los pacientes en diálisis tienen puntuaciones en escalas de calcio de 2 a 5 veces superiores a sujetos de su edad con función renal normal⁴⁵. La presencia de calcificaciones en la pared arterial se asocia con 3-4 veces mayor riesgo de enfermedad coronaria, ictus e insuficiencia cardiaca⁴⁶. La calcifilaxis es una enfermedad poco frecuente pero devastadora, que puede llegar a afectar al 4% de los pacientes de hemodiálisis. Empieza con la calcificación de los vasos periféricos de pequeño tamaño y rápidamente se propaga. Es la forma más severa de CV en pacientes en diálisis y afecta solamente a la capa media del vaso. El curso natural lleva al desarrollo de úlceras necróticas muy dolorosas como consecuencia del proceso de CV. Presenta una mortalidad anual del 45-80%⁴⁷. Todavía no hay tratamientos aprobados específicamente para esta indicación⁴⁸.

Los primeros estudios que se publicaron sobre inhibidores de la cristalización se remontan a los años sesenta, a cargo de Fleisch y Bliznakov⁴⁹. El primero que se descubrió fue el

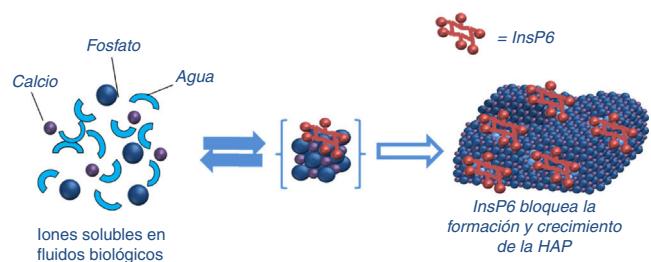


Figura 2 – Mecanismo de inhibición de la formación y crecimiento de hidroxiapatita (HAP) por fitato (InsP6).

pirofosfato inorgánico, que es un polifosfato natural producto de la degradación de muchas reacciones fisiológicas (derivado del AMP), presente en sangre y orina. La fosfatasa alcalina reduce sus niveles tanto plasmáticos como tisulares (por lo que un aumento de fosfatasa alcalina puede contribuir a aumentar las CV). Dado que por vía oral se hidroliza y el pirofosfato no podía ser utilizado por dicha vía, se desarrollaron los bisfosfonatos, que no pueden ser hidrolizados. Son resistentes al efecto de la fosfatasa alcalina⁵⁰ y por eso pueden penetrar en el hueso. Los bisfosfonatos consisten en 2 grupos fosfonato unidos al mismo átomo de carbono y 2 cadenas laterales R, siendo normalmente una de ellas un grupo alcohol. Se ha descrito el posible papel de los bisfosfonatos en la prevención de CV^{51,52}. Además de su efecto sobre la cristalización, también pueden tener un efecto inhibitorio de la resorción ósea por los osteoclastos; por tanto, son también útiles en el tratamiento de la osteoporosis. Uno de los inconvenientes a nivel óseo es precisamente su elevada vida media sobre la superficie del hueso, pudiendo provocar en pacientes con ERC una enfermedad ósea adinámica⁵⁰. El InsP6 también actuaría como inhibidor de la cristalización de forma similar (fig. 2), pero según resultados de estudios experimentales, con una potencia mayor al pirofosfato y a los bisfosfonatos, como veremos más adelante. El mecanismo de acción puede ser tanto a nivel de la nucleación (adsorción en la superficie del núcleo) o durante el crecimiento o agregación de los cristales, retardando o impidiendo la cristalización de la sustancia sobresaturada. Sin embargo, en otras ocasiones, precisamente por la adsorción en las caras de los cristales, pueden dificultar su disolución (por lo tanto, la misma sustancia podría dificultar las CV y, a su vez, disminuir la destrucción ósea, protegiendo de la osteoporosis).

Estudios experimentales en animales que demuestran la capacidad del InsP6 para inhibir las calcificaciones vasculares

Los primeros estudios experimentales en ratas demostraron que el InsP6 dietético reduce de forma significativa las calcificaciones aórticas asociadas al envejecimiento. Se trajeron ratas macho Wistar de 10 semanas y asignadas de forma aleatoria a 4 grupos de dietas, 2 de ellas ricas en InsP6 y otras 2 sin InsP6. A las 76 semanas de edad todas las ratas fueron sacrificadas y se mineralizaron las aortas, corazones, riñones, hígados y fémures para su análisis químico. Las diferencias más importantes se encontraron en el contenido de calcio de la aorta. Los grupos con InsP6 presentaron niveles de calcio

aproximadamente un 40% inferiores a los que siguieron dietas sin InsP6⁵³.

Se ha podido comprobar la capacidad del InsP6 para inhibir las CV en ratas sometidas a calcinosis por varios métodos. Mediante la provocación de hipertensión (con nicotina) e hipercalcemia (con vitamina D a altas dosis) se indujeron calcificaciones en tejido renal de ratas Wistar que habían sido alimentadas por esa dieta sin InsP6. Los animales desarrollaron importantes depósitos de calcio en papillas renales, intersticio renal, túbulos renales y vasos. Las ratas que recibieron dicho tratamiento pero administradas con InsP6 por vía transdérmica no desarrollaron dichas calcificaciones⁵⁴. En otro estudio de calcinosis por el mismo mecanismo se comprobó ese mismo efecto, esta vez en tejido vascular (aorta) y cardíaco, aplicando el InsP6 también por vía tópica⁵⁵. Finalmente, el InsP6 transdérmico demostró su efectividad en otro modelo experimental de calcinosis cutis provocado mediante la inyección subcutánea de KMnO₄⁵⁶. Usando ese mismo modelo experimental, se comprobó el efecto de dietas con InsP6 sódico al 1% o enriquecidas con germen de algarroba (rico en InsP6) frente a grupo control sin InsP6, y sin InsP6 pero tratadas con etidronato subcutáneo. Se pudo comprobar que solo las que tenían niveles adecuados de InsP6 tenían menos niveles de calcificaciones distróficas⁵⁷. En otro modelo experimental, en 6 ratas macho Sprague-Dawley de cada grupo se indujo la calcinosis mediante el uso de dosis muy elevadas de vitamina D (500.000 IU/kg) a las 0, 24 y 48 h. Un grupo recibió placebo, otro etidronato ($0,825 \mu\text{mol} \times \text{kg}^{-1} \times \text{día}^{-1}$) y otro InsP6 ($0,825 \mu\text{mol} \times \text{kg}^{-1} \times \text{día}^{-1}$). A las 96 h de la inyección de vitamina D las ratas fueron sacrificadas y se usaron sus aortas y corazones para valorar su contenido en calcio. Se comprobó que las ratas tratadas con InsP6 tenían menos calcificaciones aórticas que las tratadas con placebo, pero no las tratadas con etidronato⁵⁸.

En otra serie de estudios más recientes, 40 ratas Sprague Dawley macho fueron divididas en 3 grupos, tratados respectivamente con 1 mg/kg de SNF472 (una formulación intravenosa de InsP6), 15 mg/kg de cinacalcet vía oral y 400 mg/kg de tiosulfato sódico. Se indujo calcificación mediante la administración de 75.000 UI/kg de vitamina D₃ a los 3 días de haber iniciado los tratamientos. Las ratas se sacrificaron a los 14 días y se usaron las aortas y corazones para analizar el contenido en calcio. La administración intravenosa de SNF472 redujo las calcificaciones un 60% en aorta y un 68% en tejido miocárdico. El cinacalcet provocó una reducción estadísticamente significativa de la CV un 24%, no así el tiosulfato, por lo que la potencia del InsP6 intravenoso es superior a la de tiosulfato sódico o cinacalcet⁵⁹. En un estudio *in vitro* se demostró la gran afinidad del SNF472 sobre los cristales de hidroxiatapita⁶⁰.

Estudios observacionales que relacionan el consumo de InsP6 con la disminución de las calcificaciones vasculares en humanos

En un estudio transversal se evaluó la relación entre niveles fisiológicos de InsP6 urinario (que representa el consumo de InsP6) y calcificaciones valvulares en sujetos añosos valoradas por ecocardiografía. Se dividió la población en terciles según sus niveles de InsP6. Los que presentaban mayores niveles de InsP6 tenían la válvula mitral menos calcificada y tenían menos frecuencia de diabetes e hipercolesterolemia. En el

análisis multivariante, la edad, el fosfato en sangre, los leucocitos totales y el InsP6 urinario fueron factores independientes predictores de la presencia de calcificación de la válvula mitral. Además, hubo una correlación inversa entre los niveles de InsP6 y dichas calcificaciones⁶¹.

En un estudio transversal prospectivo que hemos realizado recientemente se evaluaron las calcificaciones de la aorta abdominal (CAA) mediante placa de abdomen simple lateral a 69 pacientes con ERC estadios 2 y 3 de las consultas de nefrología. Se realizó una encuesta dietética para determinar el consumo de InsP6 en su dieta y los niveles de InsP6 en orina. Se dividió la población de estudio en 2 grupos basándose en si la puntuación de sus CAA estaba por encima o por debajo de la mediana (CAA de 6). Los pacientes sin calcificaciones eran más jóvenes, tenían menor presión de pulso, menor frecuencia de enfermedades cardiovasculares, mayor ingesta de InsP6 y mayor eliminación de InsP6 en orina. Entre los alimentos ricos en InsP6 valorados, se vio que el consumo de lentejas era mayor entre los pacientes con menos calcificaciones. En el análisis multivariante, la edad, la enfermedad cardiovascular previa y el InsP6 urinario (o el consumo de lentejas) estaban independientemente asociados a las CAA. Se especula que el resultado especialmente beneficioso de las lentejas se debía a que, de los alimentos ricos en InsP6, era el que más frecuentemente consumían esos pacientes⁶².

Papel del InsP6 en otras calcificaciones patológicas

El InsP6 ha demostrado su capacidad de inhibir la cristalización de oxalato cálcico y fosfato cálcico en orina, y su ingesta y sus niveles fisiológicos se han correlacionado con una menor incidencia y/o prevalencia de litiasis renal. Aunque no vamos a revisarlo en profundidad, hay publicada abundante bibliografía^{54,63-76}. Diversos estudios experimentales en ratas han demostrado el potente efecto protector del InsP6 tanto en las calcificaciones del tejido intrapapilar como en la propia orina⁵⁷. En un estudio en pacientes con litiasis de oxalato cálcico con factores litogénicos activos, estos disminuían tras 15 días de una dieta rica en InsP6⁷⁶. Un estudio que evaluó la asociación entre factores dietéticos y riesgo de incidencia de litiasis renal sintomática en 96.245 mujeres durante 8 años demostró que una ingesta elevada de InsP6 reducía la incidencia de litiasis renal⁷⁷. La concentración salival de InsP6 se ha correlacionado inversamente con la incidencia de sialolitiasis⁷⁸, y se ha demostrado su eficacia en ensayos clínicos en la prevención de la formación de sarro⁷⁹.

Papel del InsP6 en la osteoporosis

El InsP6 podría tener un papel en la protección contra la osteoporosis. En un estudio en 157 mujeres posmenopáusicas controladas con densitometría se vio que las 70 pacientes que tenían niveles bajos de InsP6 en orina (relacionado con un consumo bajo en InsP6) tenían mayor pérdida de masa ósea en la espina lumbar en 12 meses que las que lo tenían elevado⁸⁰. En otro estudio se observó que las mujeres que consumían alimentos ricos en InsP6 más de 2 veces por semana tenían una densidad ósea por densitometría en calcáneo, columna lumbar y fémur mayor que las que lo hacían una vez por semana o ninguna⁸¹. Además de su posible efecto

protector por un mecanismo físico-químico (adsorción en las caras de los cristales de HAP), dificultando su disolución, el InsP6 también podría presentar un efecto sobre las células óseas. En un estudio con cultivos de osteoblastos MC3T3-E1 se vio que el InsP6 inhibía la mineralización uniéndose a los cristales en formación a través de sus fosfatos cargados negativamente y mediante la inhibición de la expresión de osteopontina, pero sin embargo no afectaba a la expresión de otros marcadores de diferenciación osteoblástica como fosfatasa alcalina, sialoproteína y osteocalcina. Estos datos sugieren que el InsP6 puede regular la mineralización fisiológica del hueso actuando directamente a nivel extracelular y sirviendo de señal específica a nivel celular para la regulación de la expresión génica de osteopontina⁸². En un estudio *in vitro* sobre líneas celulares humanas (células mononucleares circulantes de sangre periférica y células RAW 264.7 osteoclasto-like) se vio que el InsP6 tiene capacidad selectiva de inhibir la osteoclastogénesis⁸³. Podría por tanto haber diferencias significativas en cómo interacciona con el hueso el InsP6 con respecto a los bisfosfonatos⁵⁰. Es posible que el InsP6 sí sea sensible a ser metabolizado por fosfatases y que eso ofrezca una ventaja competitiva respecto a los bisfosfonatos, evitando su permanencia excesivamente prolongada sobre el hueso y suponiendo el justo equilibrio entre la inestabilidad del pirofosfato y la larga vida media biológica de los bisfosfonatos.

Uso del InsP6 como tratamiento en humanos

Uso del InsP6 como suplemento nutricional

Existen productos que se comercializan desde hace años como suplementos nutricionales, complementos vitamínicos o nutricéuticos, que contienen InsP6 en forma de fitina, que es su sal cálcica. Es un producto considerado como sustancia segura, denominada *generally recognised as safe* (GRAS) por la FDA, y está catalogada en Chemical Abstract.

En España existen galletas enriquecidas con InsP6. Hay varios productos en cápsulas que contienen InsP6 junto a vitamina A y cinc para la prevención de litiasis cálcicas. Recientemente se ha comercializado un producto que contiene InsP6 junto a metionina para acidificar la orina y proteger contra la litiasis fosfocalcica, que se desarrolla con pH en orina elevado. También se ha producido un colutorio para prevención del sarro.

Uso de InsP6 intravenoso como fármaco para pacientes en hemodiálisis

Actualmente no hay ninguna medicación aprobada para el tratamiento de las CV. SNF472 es una formulación intravenosa de InsP6 que se está desarrollando para 2 indicaciones: reducción de los episodios cardiovasculares en pacientes en diálisis y para el tratamiento de la calcifilaxis. Si bien la ingesta de InsP6 a través de la dieta puede dar lugar a niveles fisiológicos que otorguen una protección natural basal, la presencia de CV patológicas requiera una mayor exposición a InsP6 para su tratamiento. Con este objetivo se está desarrollando el SNF472. Ya se han realizado 2 ensayos clínicos de fase I

en los que se ha demostrado su seguridad y tolerabilidad en voluntarios sanos y en pacientes en hemodiálisis a concentraciones suprafisiológicas^{84,85}. Dado que la administración de InsP6 puede provocar una hipocalcemia a dosis elevadas, este efecto puede compensarse en pacientes en hemodiálisis mediante la administración prefiltro del SNF472. Se han realizado estudios de hemodiálisis *in vitro* que confirman ese dato y su escaso aclaramiento, permitiendo conseguir niveles terapéuticos mediante dicha infusión prefiltro^{86,87}.

Conclusión

En pacientes con ERC, el consumo de alimentos que contienen fosfatos vegetales (legumbres, frutos secos, fibra...) no solo incrementa menos los niveles de fósforo en sangre que los fosfatos de origen animal o inorgánico, sino que además pueden aportar elementos beneficiosos para la salud, entre los que destaca el aporte de fibra y de InsP6. Estudios experimentales en animales y observacionales en humanos sugieren que el InsP6 puede prevenir la litiasis, las CV y proteger de la osteoporosis. Además, puede tener efectos antioxidantes y anticancerígenos. Ya se utilizan actualmente con suplementos nutricionales para prevención de litiasis. Los resultados iniciales con el fármaco en desarrollo SNF472 resultan muy prometedores y apoyan la continuación de la investigación en esta línea para conseguir el primer fármaco con indicación en la prevención de las CV en pacientes en hemodiálisis y como tratamiento de la calcifilaxis.

Conceptos clave

- En pacientes con enfermedad renal crónica (ERC), el consumo de alimentos vegetales que contienen fosfatos (legumbres, frutos secos...) incrementa menos los niveles de fósforo en sangre que los fosfatos de origen animal o los alimentos con aditivos de fosfato inorgánico, porque principalmente están en forma de fitato (InsP6), menos absorbible por el tracto gastrointestinal humano porque carecemos de fitasas endógenas.
- Los alimentos que contienen fosfatos de origen vegetal además pueden aportar elementos beneficiosos para la salud, entre los que destaca el aporte de fibra e InsP6.
- Estudios experimentales en animales y observacionales en humanos sugieren que el InsP6 puede prevenir la litiasis, las calcificaciones vasculares (CV) y proteger de la osteoporosis.
- Será necesario realizar nuevos estudios prospectivos para elucidar los posibles beneficios y riesgos de una dieta rica en InsP6 en pacientes con ERC.
- Los resultados iniciales con el fármaco en desarrollo SNF472 resultan muy prometedores y favorecen que se siga investigando para conseguir el primer fármaco con indicación en la prevención de las CV en pacientes en hemodiálisis o en el tratamiento de la calcifilaxis.

Conflictos de intereses

JP es cofundador y CEO de Laboratorios Sanifit, empresa que está desarrollando el SNF472. JP y FG son coinventores de la

patente WO2010018278. El resto de autores declaran no tener conflicto de intereses.

BIBLIOGRAFÍA

1. Schlemmer U, Frolich W, Prieto RM, Grases F. Phytate in foods and significance for humans: Food sources, intake, processing, bioavailability, protective role and analysis. *Mol Nutr Food Res.* 2009;53 Suppl 2:S330-75.
2. Reddy NR. Ocurrence, distribution, content and dietary intake of phytate. En: Reddy NR, Sathe SK, editores. *Food Phytates*. Boca Raton, Londres, New York. Washington DC: CRC Press; 2002. p. 25-51.
3. Prieto RM, Fiol M, Perello J, Estruch R, Ros E, Sanchis P, et al. Effects of Mediterranean diets with low and high proportions of phytate-rich foods on the urinary phytate excretion. *Eur J Nutr.* 2010;49:321-6.
4. Dellegrottaglie S, Sanz J, Rajagopalan S. Vascular calcification in patients with chronic kidney disease. *Blood Purif.* 2006;24:56-62.
5. Kalantar-Zadeh K, Gutekunst L, Mehrotra R, Kovesdy CP, Bross R, Shinaberger CS, et al. Understanding sources of dietary phosphorus in the treatment of patients with chronic kidney disease. *Clin J Am Soc Nephrol.* 2010;5:519-30.
6. Noori N, Sims JJ, Kopple JD, Shah A, Colman S, Shinaberger CS, et al. Organic and inorganic dietary phosphorus and its management in chronic kidney disease. *Iran J Kidney Dis.* 2010;4:89-100.
7. Uribarri J. Phosphorus homeostasis in normal health and in chronic kidney disease patients with special emphasis on dietary phosphorus intake. *Semin Dial.* 2007;20:295-301.
8. Lou-Arnal LM, Caverni-Munoz A, Arnaudas-Casanova L, Vercet-Tormo A, Gimeno-Orna JA, Sanz-Paris A, et al. The impact of processing meat and fish products on phosphorus intake in chronic kidney disease patients. *Nefrologia.* 2013;33:797-807.
9. Barril-Cuadrado G, Puchulu MB, Sanchez-Tomero JA. Table showing dietary phosphorus/protein ratio for the Spanish population. Usefulness in chronic kidney disease. *Nefrologia.* 2013;33:362-71.
10. Sullivan C, Sayre SS, Leon JB, Macheckano R, Love TE, Porter D, et al. Effect of food additives on hyperphosphatemia among patients with end-stage renal disease: A randomized controlled trial. *JAMA.* 2009;301:629-35.
11. Moe SM, Zidehsarai MP, Chambers MA, Jackman LA, Radcliffe JS, Trevino LL, et al. Vegetarian compared with meat dietary protein source and phosphorus homeostasis in chronic kidney disease. *Clin J Am Soc Nephrol.* 2011;6:257-64.
12. Kalantar-Zadeh K, Tortorici AR, Chen JL, Kamgar M, Lau WL, Moradi H, et al. Dietary restrictions in dialysis patients: Is there anything left to eat? *Semin Dial.* 2015;28:159-68.
13. Alasalvar C, Bolling BW. Review of nut phytochemicals, fat-soluble bioactives, antioxidant components and health effects. *Br J Nutr.* 2015;113 Suppl 2:S68-78.
14. Williams C, Ronco C, Kotanko P. Whole grains in the renal diet—is it time to reevaluate their role? *Blood Purif.* 2013;36(3-4):210-4.
15. Fraser GE, Sabate J, Beeson WL, Strahan TM. A possible protective effect of nut consumption on risk of coronary heart disease. The Adventist Health Study. *Arch Intern Med.* 1992;152:1416-24.
16. Ellsworth JL, Kushi LH, Folsom AR. Frequent nut intake and risk of death from coronary heart disease and all causes in postmenopausal women: The Iowa Women's Health Study. *Nutr Metab Cardiovasc Dis.* 2001;11:372-7.
17. Hu FB, Stampfer MJ, Manson JE, Rimm EB, Colditz GA, Rosner BA, et al. Frequent nut consumption and risk of coronary heart disease in women: Prospective cohort study. *BMJ.* 1998;317:1341-5.
18. Albert CM, Gaziano JM, Willett WC, Manson JE. Nut consumption and decreased risk of sudden cardiac death in the physicians' health study. *Arch Intern Med.* 2002;162:1382-7.
19. Krishnamurthy VM, Wei G, Baird BC, Murtaugh M, Chonchol MB, Raphael KL, et al. High dietary fiber intake is associated with decreased inflammation and all-cause mortality in patients with chronic kidney disease. *Kidney Int.* 2012;81:300-6.
20. Xu H, Huang X, Risser U, Krishnamurthy VM, Cederholm T, Arnlov J, et al. Dietary fiber, kidney function, inflammation, and mortality risk. *Clin J Am Soc Nephrol.* 2014;9:2104-10.
21. Khatri M, Moon YP, Scarneas N, Gu Y, Gardener H, Cheung K, et al. The association between a Mediterranean-style diet and kidney function in the Northern Manhattan Study Cohort. *Clin J Am Soc Nephrol.* 2014;9:1868-75.
22. Estruch R, Ros E, Salas-Salvado J, Covas MI, Corella D, Aros F, et al. Primary prevention of cardiovascular disease with a Mediterranean diet. *N Engl J Med.* 2013;368:1279-90.
23. Bossola M. Can outcomes be improved in dialysis patients by optimizing trace mineral, micronutrient, and antioxidant status? The impact of probiotics and a high-fiber diet. *Semin Dial.* 2016;29:50-1.
24. Mellanby E. The rickets-producing and anti-calcifying action of phytate. *J Physiol.* 1949;109(3-4):488-533.
25. Walker AR, Fox FW, Irving JT. Studies in human mineral metabolism: 1. The effect of bread rich in phytate phosphorus on the metabolism of certain mineral salts with special reference to calcium. *Biochem J.* 1948;42:452-62.
26. Grases F, Simonet BM, Perello J, Costa-Bauza A, Prieto RM. Effect of phytate on element bioavailability in the second generation of rats. *J Trace Elem Med Biol.* 2004;17:229-34.
27. Grases F, Simonet BM, Prieto RM, March JG. Dietary phytate and mineral bioavailability. *J Trace Elem Med Biol.* 2001;15:221-8.
28. Lau EM, Woo J. Nutrition and osteoporosis. *Curr Opin Rheumatol.* 1998;10:368-72.
29. Armah SM, Boy E, Chen D, Candal P, Reddy MB. Regular consumption of a high-phytate diet reduces the inhibitory effect of phytate on nonheme-iron absorption in women with suboptimal iron stores. *J Nutr.* 2015;145:1735-9.
30. Miller LV, Hambidge KM, Krebs NF. Zinc absorption is not related to dietary phytate intake in infants and young children based on modeling combined data from multiple studies. *J Nutr.* 2015;145:1763-9.
31. Lei XG, Porres JM. Phytase enzymology, applications, and biotechnology. *Biotechnol Lett.* 2003;25:1787-94.
32. Bohn L, Meyer AS, Rasmussen SK. Phytate impact on environment and human nutrition. A challenge for molecular breeding. *J Zhejiang Univ Sci B.* 2008;9:165-91.
33. Grases F, Simonet BM, Prieto RM, March JG. Variation of InsP(4),InsP(5) and InsP(6) levels in tissues and biological fluids depending on dietary phytate. *J Nutr Biochem.* 2001;12:595-601.
34. Grases F, Costa-Bauza A, Prieto RM. Intracellular and extracellular myo-inositol hexakisphosphate (InsP₆), from rats to humans. *Anticancer Res.* 2005;25:2593-7.
35. Grases F, Simonet BM, March JG, Prieto RM. Inositol hexakisphosphate in urine: The relationship between oral intake and urinary excretion. *BJU Int.* 2000;85:138-42.
36. Wilson MS, Bulley SJ, Pisani F, Irvine RF, Saiardi A. A novel method for the purification of inositol phosphates from biological samples reveals that no phytate is present in human plasma or urine. *Open Biol.* 2015;5:150014.

37. Irvine RF, Bulley SJ, Wilson MS, Saiardi A. There is no ‘conundrum’ of InsP6. *Open Biol.* 2015;5, <http://dx.doi.org/10.1098/rsob.150181>
38. Irvine RF. Absence of detectable inositol hexakisphosphate (phytate) in plasma. *J Chromatogr B Analyt Technol Biomed Life Sci.* 2014;960:253–4.
39. Perello J, Grases F. Phytate levels in biological fluids of mammals. *J Chromatogr B Analyt Technol Biomed Life Sci.* 2014;960:255–7.
40. Graf E, Eaton JW. Antioxidant functions of phytic acid. *Free Radic Biol Med.* 1990;8:61–9.
41. Graf E, Empson KL, Eaton JW. Phytic acid. A natural antioxidant. *J Biol Chem.* 1987;262:11647–50.
42. Vucenik I, Shamsuddin AM. Protection against cancer by dietary IP6 and inositol. *Nutr Cancer.* 2006;55:109–25.
43. Foley RN. Clinical epidemiology of cardiovascular disease in chronic kidney disease. *J Ren Care.* 2010;36 Suppl 1:4–8.
44. Blacher J, Guerin AP, Pannier B, Marchais SJ, London GM. Arterial calcifications, arterial stiffness, and cardiovascular risk in end-stage renal disease. *Hypertension.* 2001;38: 938–42.
45. Braun J, Oldendorf M, Moshage W, Heidler R, Zeitler E, Luft FC. Electron beam computed tomography in the evaluation of cardiac calcification in chronic dialysis patients. *Am J Kidney Dis.* 1996;27:394–401.
46. Rennenberg RJ, Kessels AG, Schurgers LJ, van Engelshoven JM, de Leeuw PW, Kroon AA. Vascular calcifications as a marker of increased cardiovascular risk: A meta-analysis. *Vasc Health Risk Manag.* 2009;5:185–97.
47. Nigwekar SU, Kroshinsky D, Nazarian RM, Goverman J, Malhotra R, Jackson VA, et al. Calciphylaxis: Risk factors, diagnosis, and treatment. *Am J Kidney Dis.* 2015;66:133–46.
48. Brandenburg V, Adragao T, van Dam B, Evenepoel P, Frazao JM, Ketteler M, et al. Blueprint for a European Calciphylaxis Registry Initiative: The European Calciphylaxis Network (EuCalNet). *Clin Kidney J.* 2015;8:567–71.
49. Grases F, Sohnel O, Zelenkova M, Rodriguez A. Phytate effects on biological hydroxyapatite development. *Urolithiasis.* 2015;43:571–2.
50. Liu WC, Yen JF, Lang CL, Yan MT, Lu KC. Bisphophonates in CKD patients with low bone mineral density. *ScientificWorldJournal.* 2013;2013:837573.
51. Kurozumi A, Okada Y, Nakano K, Tanaka Y. Vascular calcification — pathological mechanism and clinical application —. Bisphosphonates for vascular calcification. *Clin Calcium.* 2015;25:723–8.
52. Price PA, Faus SA, Williamson MK. Bisphosphonates alendronate and ibandronate inhibit artery calcification at doses comparable to those that inhibit bone resorption. *Arterioscler Thromb Vasc Biol.* 2001;21:817–24.
53. Grases F, Sanchis P, Perello J, Isern B, Prieto RM, Fernandez-Palomeque C, et al. Phytate reduces age-related cardiovascular calcification. *Front Biosci.* 2008;13:7115–22.
54. Grases F, Isern B, Sanchis P, Perello J, Torres JJ, Costa-Bauza A. Phytate acts as an inhibitor in formation of renal calculi. *Front Biosci.* 2007;12:2580–7.
55. Grases F, Sanchis P, Perello J, Isern B, Prieto RM, Fernandez-Palomeque C, et al. Phytate (myo-inositol hexakisphosphate) inhibits cardiovascular calcifications in rats. *Front Biosci.* 2006;11:136–42.
56. Grases F, Perello J, Isern B, Prieto RM. Study of a myo-inositol hexaphosphate-based cream to prevent dystrophic calcinosis cutis. *Br J Dermatol.* 2005;152:1022–5.
57. Grases F, Perello J, Prieto RM, Simonet BM, Torres JJ. Dietary myo-inositol hexaphosphate prevents dystrophic calcifications in soft tissues: A pilot study in Wistar rats. *Life Sci.* 2004;75:11–9.
58. Grases F, Sanchis P, Perello J, Isern B, Prieto RM, Fernandez-Palomeque C, et al. Effect of crystallization inhibitors on vascular calcifications induced by vitamin D: A pilot study in Sprague-Dawley rats. *Circ J.* 2007;71:1152–6.
59. Ketteler M, Ferrer MD, Tur F, Isern B, Salcedo C, Joubert PH, et al. Snf472 Inhibits Vitamin D Induced Cardiovascular Calcification in Rats. Atlanta: ASNWK; 2013.
60. Perelló J, Salcedo C, Neven E, Behets GJ, Joubert PH, D'Haese PC, et al. Snf472 Inhibits Cardiovascular Calcification in Uremic Rats. San Diego: ASNWK; 2015.
61. Fernandez-Palomeque C, Grau A, Perello J, Sanchis P, Isern B, Prieto RM, et al. Relationship between urinary level of phytate and valvular calcification in an elderly population: A cross-sectional study. *PLoS One.* 2015;10:e0136560.
62. Sanchis P, Buades JM, Berga F, Mas M, Molina M, Inigo MV, et al. Protective effect of myo-inositol hexaphosphate (phytate) on abdominal aortic calcification in patients with chronic kidney disease. *J Ren Nutr.* 2016;26:226–36.
63. Grases F, Garcia-Ferragut L, Costa-Bauza A. Development of calcium oxalate crystals on urothelium: Effect of free radicals. *Nephron.* 1998;78:296–301.
64. Costa-Bauza A, Perello J, Isern B, Grases F. An experimental study on residual lithiasis after shock wave lithotripsy. *Urol Res.* 2005;33:51–6.
65. Grases F, Garcia-Gonzalez R, Torres JJ, Llobera A. Effects of phytic acid on renal stone formation in rats. *Scand J Urol Nephrol.* 1998;32:261–5.
66. Grases F, Rodriguez A, Costa-Bauza A. Efficacy of mixtures of magnesium, citrate and phytate as calcium oxalate crystallization inhibitors in urine. *J Urol.* 2015;194:812–9.
67. Grases F, Costa-Bauza A, Isern B, Sanchis P, Perello J, Hierro F, et al. Evolution of post-ESWL residual lithiasis depending on the type of calculus and urine composition. *Arch Esp Urol.* 2009;62:473–82.
68. Grases F, Llobera A. Experimental model to study sedimentary kidney stones. *Micron.* 1998;29:105–11.
69. Grases F, Costa-Bauza A, Bonarriba CR, Pieras EC, Fernandez RA, Rodriguez A. On the origin of calcium oxalate monohydrate papillary renal stones. *Urolithiasis.* 2015;43 Suppl 1:33–9.
70. Pieras E, Costa-Bauza A, Ramis M, Grases F. Papillary and nonpapillary calcium oxalate monohydrate renal calculi: Comparative study of etiologic factors. *ScientificWorldJournal.* 2006;6:2411–9.
71. Grases F, Costa-Bauza A. Phytate (IP6) is a powerful agent for preventing calcifications in biological fluids: Usefulness in renal lithiasis treatment. *Anticancer Res.* 1999;19: 3717–22.
72. Grases F, Costa-Bauza A, Prieto RM. Renal lithiasis and nutrition. *Nutr J.* 2006;5:23.
73. Grases F, Perello J, Simonet BM, Prieto RM, Garcia-Raja A. Study of potassium phytate effects on decreasing urinary calcium in rats. *Urol Int.* 2004;72:237–43.
74. Conte A, Piza P, Garcia-Raja A, Grases F, Costa-Bauza A, Prieto RM. Urinary lithogen risk test: Usefulness in the evaluation of renal lithiasis treatment using crystallization inhibitors (citrate and phytate). *Arch Esp Urol.* 1999;52: 305–10.
75. Grases F, Saez-Torres C, Rodriguez A, Costa-Bauza A, Rodrigo D, Frontera G, et al. Urinary phytate (myo-inositol hexaphosphate) in healthy school children and risk of nephrolithiasis. *J Ren Nutr.* 2014;24:219–23.
76. Grases F, March JG, Prieto RM, Simonet BM, Costa-Bauza A, Garcia-Raja A, et al. Urinary phytate in calcium oxalate stone formers and healthy people—dietary effects on phytate excretion. *Scand J Urol Nephrol.* 2000;34:162–4.
77. Curhan GC, Willett WC, Knight EL, Stampfer MJ. Dietary factors and the risk of incident kidney stones in younger women: Nurses' Health Study II. *Arch Intern Med.* 2004;164:885–91.

78. Grases F, Santiago C, Simonet BM, Costa-Bauza A. Sialolithiasis mechanism of calculi formation and etiologic factors. *Clin Chim Acta.* 2003;334:131-6.
79. Grases F, Perello J, Sanchis P, Isern B, Prieto RM, Costa-Bauza A, et al. Anticalculus effect of a triclosan mouthwash containing phytate: A double-blind, randomized, three-period crossover trial. *J Periodontal Res.* 2009;44:616-21.
80. Lopez-Gonzalez AA, Grases F, Perello J, Tur F, Costa-Bauza A, Monroy N, et al. Phytate levels and bone parameters: A retrospective pilot clinical trial. *Front Biosci (Elite Ed).* 2010;2:1093-8.
81. Lopez-Gonzalez AA, Grases F, Monroy N, Mari B, Vicente-Herrero MT, Tur F, et al. Protective effect of myo-inositol hexakisphosphate (phytate) on bone mass loss in postmenopausal women. *Eur J Nutr.* 2013;52:717-26.
82. Addison WN, McKee MD. Inositol hexakisphosphate inhibits mineralization of MC3T3-E1 osteoblast cultures. *Bone.* 2010;46:1100-7.
83. Arriero Mdel M, Ramis JM, Perello J, Monjo M. Inositol hexakisphosphate inhibits osteoclastogenesis on RAW 264.7 cells and human primary osteoclasts. *PLoS One.* 2012;7:e43187.
84. Perelló J, Salcedo C, Joubert PH, Canals AZ, Ferrer MD. First-time-in-human phase 1 clinical trial in healthy volunteers with SNF472, a novel inhibitor of vascular calcification. *Nephrol Dial Transplant.* 2015;30 Suppl 3:iii592.
85. Perelló P, Salcedo C, Joubert PH, Canals AZ, Ferrer MD. First Experience with a Novel Inhibitor of Vascular Calcification (SNF472) in Healthy Volunteers and ESRD Patients on Hemodialysis. San Diego: ASNKW; 2015.
86. Buades JM, Fernández I, Gómez D, Ferrer MD, Isern B, Salcedo C, et al. Medición de las concentraciones en plasma del inhibidor de la cristalización de sales cálcicas SNF472 durante su infusión pre- y post-filtro en un circuito de hemodiálisis in vitro. SEN. 2013.
87. Perelló J, Gómez M, Rodríguez NY, Salcedo C, Ferrer MD, Buades JM, et al. In Vitro Dialysability of SNF472, a Novel Inhibitor of Vascular Calcification, Using Conventional Hemodialysis and Hemodiafiltration. San Diego: ASNKW; 2015.