

REF 1300141446

REAGENT 2 x 29 mL

IVD CE 2797


 HORIBA ABX SAS
 Parc Euromédecine
 Rue du Caducée
 BP 7290
 34184 Montpellier Cedex 4
 FRANCE

Yumizen C560 Phosphorus

■ Yumizen C560

Réactif de diagnostic pour le dosage quantitatif *in vitro* du phosphore dans le sérum, le plasma et l'urine par colorimétrie.

Domaine d'utilisation

Yumizen C560 Phosphorus est destiné au dosage quantitatif *in vitro* du phosphore dans le sérum, le plasma et l'urine humains basé sur une méthode UV utilisant le phosphomolybdate.

Utilisation en laboratoires cliniques.

Les dosages du phosphore (inorganique) sont utilisés dans le diagnostic et le traitement de différents troubles, dont les maladies de la glande parathyroïdienne, les maladies rénales et le déséquilibre en vitamine D.

L'évaluation des variations physiologiques et pathologiques de la concentration en Phosphore (inorganique) dans le sérum et le plasma humains présente un intérêt lors du dépistage ou du suivi de ces maladies.

Intérêt clinique (1)

Le phosphore contenu dans le corps humain (80% au niveau des os) existe uniquement sous la forme de phosphate inorganique. L'alimentation fournit le niveau de phosphates nécessaire. Les phosphates jouent un rôle important dans le stockage et la distribution de l'énergie nécessaire au métabolisme cellulaire. Principalement localisés dans les liquides extracellulaires, les ions phosphates ont également un pouvoir tampon.

Une augmentation des ions phosphates sériques peut survenir en cas d'hypervitaminose D, d'hypoparathyroïdisme et d'insuffisance rénale. Une diminution des taux de phosphates sériques est observée en cas de carence en vitamine D et d'hyperparathyroïdisme.

La concentration plasmatique en phosphore minéral dépend de l'alimentation et de l'absorption intestinale, de l'élimination rénale, de la réabsorption tubulaire et du métabolisme osseux. Bien que les taux de phosphore inorganique soient généralement mesurés sur des échantillons sanguins, les mesures du phosphore dans

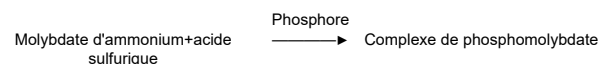
les urines d'une période donnée peuvent être utilisées pour surveiller l'élimination du phosphore par les reins.

Tous ces phénomènes sont influencés par des hormones régulatrices et la concentration en calcium (parathormone PTH, calcitonine et vitamine D). En conséquence, la régulation des phosphates plasmatiques est intimement liée à celle du calcium. Les variations de phosphatémie (PTH stimulant les reins pour éliminer les phosphates et retenir le calcium) qui résultent d'un dysfonctionnement des mécanismes mentionnés ci-dessus sont souvent inverses aux variations de calcémie.

Méthode (2)

Méthode UV utilisant le phosphomolybdate.

Le phosphate réagit en milieu acide avec le molybdate d'ammonium pour former un complexe de phosphomolybdate de coloration jaune :



L'intensité de la coloration est proportionnelle à la concentration en phosphore inorganique de l'échantillon.

Réactifs

Yumizen C560 Phosphorus est prêt à l'emploi.

Réactif :

Acide sulfurique	210 mmol/L
Molybdate d'ammonium	650 µmol/L

Yumizen C560 Phosphorus doit être utilisé conformément à la présente notice. Le fabricant ne peut garantir son efficacité si ces conditions ne sont pas respectées.

Yumizen C560 Phosphorus

Conservation et stabilité

Stabilité avant ouverture :

Stable jusqu'à la date d'expiration indiquée sur l'étiquette s'il est stocké entre 2-8°C.

Stabilité après ouverture :

Se référer au paragraphe « Performances sur Yumizen C560 ».

Traitement des déchets

Se référer à la législation locale en vigueur.

Précautions générales

- Réactif de diagnostic *in vitro*, à usage professionnel uniquement.
Destiné à une utilisation en laboratoire.
- Réservé à l'usage prescriptif.
- Ce réactif est classé comme dangereux conformément aux réglementations (CE) n° 1272/2008.
- **Avertissement**
H290 : Peut être corrosif pour les métaux.
H315 : Provoque une irritation cutanée.
H319 : Provoque une sévère irritation des yeux.
P280 : Porter des gants de protection/des vêtements de protection/un équipement de protection des yeux/du visage.
P302 + P352 : EN CAS DE CONTACT AVEC LA PEAU : laver abondamment à l'eau et au savon.
P332 + P313 : En cas d'irritation cutanée : Consulter un médecin.
P337 + P313 : Si l'irritation oculaire persiste : consulter un médecin.
P305 + P351 + P338 : EN CAS DE CONTACT AVEC LES YEUX : Rincer avec précaution à l'eau pendant plusieurs minutes. Enlever les lentilles de contact si la victime en porte et si elles peuvent être facilement enlevées. Continuer à rincer.
P390 : Absorber toute substance répandue pour éviter qu'elle n'attaque les matériaux environnants.
P406 : Stocker dans un récipient résistant à la corrosion avec doublure intérieure résistant à la corrosion.
- Les cassettes de réactifs sont à usage unique et leur mise aux déchets doit être effectuée conformément aux législations locales en vigueur.
- Se référer à la FDS associée au réactif.
- Ne pas utiliser le produit en cas de trace visible de détérioration biologique, chimique ou physique.

- Ne pas utiliser le produit si les conditions de stockage – y compris la température – ne sont pas respectées.
- L'utilisateur doit être formé par un représentant HORIBA avant d'utiliser l'appareil.
- Il est de la responsabilité de l'utilisateur de vérifier si ce document est applicable au réactif utilisé.
- Pour toute assistance technique, veuillez contacter le +33 (0)4 67 14 15 16.
- Tout incident grave survenu en relation avec le dispositif doit être signalé au fabricant et à l'autorité compétente du pays dans lequel l'utilisateur et/ou le patient sont établis.

Performances sur Yumizen C560

Sérum, plasma

Les performances présentées ci-dessous ont été obtenues sur l'analyseur Yumizen C560.

Nombre de tests : approximativement 2 x 127 tests

Stabilité du réactif embarqué

Une fois ouverte, la cassette de réactif placée dans le compartiment réfrigéré de l'analyseur Yumizen C560 est stable pendant 50 jours.

Volume d'échantillon : 2 µL/test

Niveau détectable le plus bas

Le niveau détectable le plus bas représente le niveau mesurable le plus faible d'un analyte pouvant être distingué de zéro. Il est calculé comme la moyenne absolue plus trois écarts types de 20 réplicats d'un échantillon sans analyte. Le niveau détectable le plus bas est estimé à 0,01 mmol/L (0,03 mg/dL).

Limite de détermination quantitative

La limite de détermination quantitative, déterminée en suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP17-A2 (7) est égale à 0,10 mmol/L (0,31 mg/dL).

Exactitude et précision

Répétabilité (précision intra-série)

Répétabilité selon les recommandations du protocole Valtec (8) les échantillons étant testés 20 fois :

- 2 contrôles
- 3 échantillons (concentration basse / moyenne / haute)

Yumizen C560 Phosphorus

	Moyenne mmol/L	Moyenne mg/dL	CV%
Échantillon de contrôle 1	1,38	4,28	0,4
Échantillon de contrôle 2	2,81	8,70	0,4
Échantillon 1	0,50	1,54	0,7
Échantillon 2	1,52	4,71	0,9
Échantillon 3	2,90	9,00	0,6

Reproductibilité (précision totale)

Reproductibilité suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS) EP05-A3 (9), les échantillons étant testés en double pendant 20 jours (2 séries par jour) :

- 2 contrôles
- 3 échantillons (concentration basse / moyenne / haute)

	Moyenne mmol/L	Moyenne mg/dL	CV%
Échantillon de contrôle 1	1,38	4,28	1,7
Échantillon de contrôle 2	2,80	8,68	1,5
Échantillon 1	0,48	1,49	2,0
Échantillon 2	1,56	4,84	1,7
Échantillon 3	2,94	9,11	1,8

Intervalle de mesure

Le dosage a confirmé un intervalle de mesure de 0,10 mmol/L (0,31 mg/dL) à 8,10 mmol/L (25,11 mg/dL). L'intervalle de mesure est étendu à 32,40 mmol/L (100,44 mg/dL) avec la post-dilution automatique. La linéarité du réactif a été évaluée jusqu'à 8,10 mmol/L (25,11 mg/dL) conformément aux recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP06-Ed2 (10).

Corrélation

Échantillons de patients : Sérum

Nombre d'échantillons de patients : 100

Des échantillons ont été dosés comparativement à un réactif vendu dans le commerce pris comme référence en suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP09c (11).

Les valeurs étaient comprises entre 0,14 mmol/L (0,43 mg/dL) et 8,05 mmol/L (24,96 mg/dL).

L'équation de la droite d'allométrie obtenue en utilisant la méthode de régression de Passing-Bablok (12) est :

$$Y = 0,9776 X - 0,003 \text{ (mmol/L)}$$

$$Y = 0,9776 X - 0,009 \text{ (mg/dL)}$$

avec un coefficient de corrélation $r^2 = 0,999$.

Interférences

Hémoglobine : Ne pas utiliser d'échantillons hémolysés.

Triglycérides : Ne pas utiliser d'échantillons lipémiques.

Bilirubine totale : Pas d'interférence significative jusqu'à une concentration de 165,93 $\mu\text{mol/L}$ (9,71 mg/dL).

Bilirubine directe : Pas d'interférence significative jusqu'à une concentration de 195,75 $\mu\text{mol/L}$ (11,45 mg/dL).

D'autres limitations sont données par Young comme une liste de médicaments et variables préanalytiques connus pour affecter cette méthodologie (13, 14).

Stabilité de la calibration

Le réactif est calibré à J0. La stabilité de la calibration est vérifiée en testant 2 échantillons de contrôle.

La stabilité de la calibration est de 35 jours.

Remarque : il est recommandé d'effectuer une nouvelle calibration après chaque changement de lots de réactifs ou lorsque les résultats du contrôle de qualité sont en dehors de l'intervalle établi.

Facteur de conversion

$$\text{mmol/L} \times 31 = \text{mg/L}$$

$$\text{mmol/L} \times 3,1 = \text{mg/dL}$$

Urine

Les performances présentées ci-dessous ont été obtenues sur l'analyseur Yumizen C560.

Nombre de tests : approximativement 2 x 127 tests

Stabilité du réactif embarqué

Une fois ouvert, le réactif conditionné en cassette et positionné dans le compartiment réfrigéré Yumizen C560 est stable pendant 50 jours.

Volume d'échantillon : 2 μL /test

Niveau détectable le plus bas

Le niveau détectable le plus bas représente le niveau mesurable le plus faible d'un analyte pouvant être distingué de zéro. Il est calculé comme la moyenne absolue plus trois écarts types de 20 réplicats d'un échantillon sans analyte. Le niveau détectable le plus bas est estimé à 0,10 mmol/L (0,31 mg/dL).

Yumizen C560 Phosphorus

Limite de détermination quantitative

La limite de détermination quantitative, déterminée en suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP17-A2 (7) est égale à 0,15 mmol/L (0,47 mg/dL).

Exactitude et précision

Répétabilité (précision intra-série)

Répétabilité selon les recommandations du protocole Valtec (8) les échantillons étant testés 20 fois :

- 2 contrôles
- 3 échantillons (concentration basse / moyenne / haute)

	Moyenne mmol/L	Moyenne mg/dL	CV%
Échantillon de contrôle 1	8,17	25,31	0,8
Échantillon de contrôle 2	13,33	41,33	0,8
Échantillon 1	1,58	4,88	2,3
Échantillon 2	9,97	30,91	1,0
Échantillon 3	19,46	60,33	1,0

Reproductibilité (précision totale)

Reproductibilité suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS) EP05-A3 (9), les échantillons étant testés en double pendant 20 jours (2 séries par jour) :

- 2 contrôles
- 3 échantillons (concentration basse / moyenne / haute)

	Moyenne mmol/L	Moyenne mg/dL	CV%
Échantillon de contrôle 1	8,21	25,45	1,8
Échantillon de contrôle 2	13,54	41,97	1,9
Échantillon 1	2,01	6,23	3,1
Échantillon 2	8,99	27,87	4,3
Échantillon 3	19,32	59,89	1,9

Intervalle de mesure

Le dosage a confirmé un intervalle de mesure de 0,15 mmol/L (0,47 mg/dL) à 60,00 mmol/L (186,00 mg/dL).

L'intervalle de mesure est étendu à 240 mmol/L (744 mg/dL) avec la post-dilution automatique.

La linéarité du réactif a été évaluée jusqu'à 60 mmol/L (186 mg/dL) conformément aux recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP06-Ed2 (10).

Corrélation

Échantillons de patients : urine

Nombre d'échantillons de patients : 100

Des échantillons ont été dosés comparativement à un réactif vendu dans le commerce pris comme référence en suivant les recommandations du protocole CLSI (NCCLS), EP09c (11).

Les valeurs étaient comprises entre 0,62 mmol/L (1,92 mg/dL) et 57,40 mmol/L (177,94 mg/dL).

L'équation de la droite d'allométrie obtenue en utilisant la méthode de régression de Passing-Bablok (12) est :

$$Y = 0,9762 X - 0,188 \text{ (mmol/L)}$$

$$Y = 0,9762 X - 0,583 \text{ (mg/dL)}$$

avec un coefficient de corrélation $r^2 = 0,998$.

Interférences

Hémoglobine : Pas d'interférence significative jusqu'à une concentration de 579 $\mu\text{mol/L}$ (1000 mg/dL).

Triglycérides : Pas d'interférence significative jusqu'à une concentration de triglycérides de 6,15 mmol/L (538 mg/dL).

Bilirubine directe : Pas d'interférence significative jusqu'à une concentration de 711,90 $\mu\text{mol/L}$ (41,65 mg/dL).

D'autres limitations sont données par Young comme une liste de médicaments et variables préanalytiques connus pour affecter cette méthodologie (13, 14).

Stabilité de la calibration

Le réactif est calibré à J0. La stabilité de la calibration est vérifiée en testant 2 échantillons de contrôle.

La stabilité de la calibration est de 35 jours.

Remarque : il est recommandé d'effectuer une nouvelle calibration après chaque changement de lots de réactifs ou lorsque les résultats du contrôle de qualité sont en dehors de l'intervalle établi.

Facteur de conversion :

$$\text{mmol/L} \times 31 = \text{mg/L}$$

$$\text{mmol/L} \times 3,1 = \text{mg/dL}$$

Bibliographie

1. Endres DB, Rude RK. Mineral and bone metabolism. Tietz Fundamentals of Clinical Chemistry, Burtis CA and Ashwood ER (WB. Saunders eds. Philadelphia USA), (2001): 795.

Yumizen C560 Phosphorus

2. Daly JA, Ertingshausen G. Direct method for determining inorganic phosphorus in serum with the Centrifichem. Clin. Chem. (1972) **18**: 263.
3. Thomas L. Clinical Laboratory Diagnostics. 1st ed. Frankfurt: THBooks Verlagsgesellschaft (1998): 241-247.
4. Guder WG, Zawta B. The quality of diagnostics samples. Samples: from the patient to the laboratory. 1st ed. Guder WG, Narayanan S, Zawta B, (WHILEY-VCH, Darmstadt, Germany), (2001): 52-53.
5. National Committee for Clinical Laboratory Standards, Urinalysis and Collection, Transportation, and Preservation of Urine Specimens; Approved Guideline-Second Edition; NCCLS document GP16-A2 (2001).
6. Roberts WL, McMillin GA, Burtis CA, Bruns DE. Reference Information for the Clinical Laboratory, Tietz Textbook of Clinical Chemistry and Molecular Diagnostics, 4th ed., Burtis CA, Ashwood ER, Bruns DE, (Elsevier Saunders eds., St Louis, USA), (2006): 2290.
7. Evaluation of detection capability for clinical laboratory measurement procedures. Approved Guideline, 2nd ed., CLSI (NCCLS) document EP17-A2 (2012) **32** (8).
8. Vassault A, Grafmeyer D, Naudin C et al. Protocole de validation de techniques (document B). Ann. Biol. Clin. (1986) **44**: 686-745.
9. Evaluation of Precision of Quantitative Measurement Procedures. Approved Guideline, CLSI (NCCLS) document EP05-A3 (2014) **24** (25).
10. Evaluation of Linearity of Quantitative Measurement Procedures. 2nd Edition, CLSI (NCCLS) guideline EP06-Ed2 (2020) **40** (16).
11. Measurement Procedure Comparison and Bias Estimation Using Patient Samples. Approved Guideline, 3rd ed., CLSI (NCCLS) document EP09c (2018) **38** (12).
12. Passing H, Bablok W. A new biometrical procedure for testing the equality of measurements from two different analytical methods. J. Clin. Chem. Clin. Biochem. (1983) **21**: 709-720.
13. Young DS. Effects of Drugs on Clinical Laboratory Tests. 5th Edition, Washington, DC, AACC Press (2000).
14. Young DS. Effects of Preanalytical Variables on Clinical Laboratory Tests. 2nd Edition, Washington, DC, AACC Press (1997) **3**: 120-132.