

Amphetamines Assay for Urine

IVD

Store at 2 - 8°C.

INTENDED USE

The Amphetamines Enzyme Immunoassay (EIA) is a homogenous enzyme immunoassay system intended for use in the qualitative and semi-quantitative analysis of amphetamines in human urine.

The assay provides only a preliminary analytical result. A more specific alternative chemical method must be used in order to obtain a confirmed analytical result. Gas Chromatography/mass spectrometry (GC/MS) is the preferred confirmatory method (1, 2). Clinical consideration and professional judgement should be exercised to any result, in order to establish the appropriate treatment or therapy.

PRINCIPLE OF THE METHOD

The amphetamines immunoassay is a homogeneous enzyme immunoassay (7) with ready-to-use liquid reagent. The assay is based on competition between drug in the sample and drug labelled with the enzyme glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PDH) for a fixed amount of antibody in the reagent. Enzyme activity decreases upon binding to the antibody, and the drug concentration in the sample is measured in terms of enzyme activity.

In the absence of drug in the sample, amphetamines-labelled G6PDH conjugate is bound to antibody, and the enzyme activity is inhibited. On the other hand, when free drug is present in the sample, antibody would bind to free drug; the unbound amphetamines-labelled G6PDH then exhibits its maximal enzyme activity.

Active enzyme converts nicotinamide adenine dinucleotide (NAD) to NADH, resulting in an absorbance change that can be measured spectrophotometrically at 340 nm.

SIGNIFICANCE OF THE TEST

Amphetamines are a class of phenethylamine drugs that have sympathomimetic activity, which imitate the stimulating actions of the endogenous neurotransmitter (3). The ability of amphetamines to alleviate fatigue, improve mental and physical performances, elevate mood, and produce euphoria had led to the abuse of these legitimate drugs. Amphetamines are psychologically and physiologically addicting. Chronic, high dose abuse can lead to a psychosis condition indistinguishable to acute schizophrenia (4).

The most common amphetamines include *d*-amphetamine, *d*-methamphetamine, and *d,l*-amphetamine (5). Due to its ease of manufacture and ready availability, methamphetamine is the most abused of the amphetamines. Analogues of methamphetamine and amphetamine such as methylenedioxymethamphetamine (MDMA; Ecstasy) and 3,4-methylenedioxymphetamine (MDA) have recently become popular at "rave parties" in both the United States and Europe (3, 6).

Amphetamines can be taken orally, intravenously, or by smoking or snorting. They are rapidly absorbed from the gastrointestinal tract, and then either metabolized in the liver or excreted in urine unchanged (3, 4). The presence of amphetamines may be detectable in urine for 3-4 days after administration.

REAGENTS

Antibody/Substrate Reagent (R_1): Contains two monoclonal antibodies to amphetamines, glucose-6-phosphate (G6P), nicotinamide adenine dinucleotide (NAD), stabilizers, and sodium azide as preservative.

Enzyme-drug Conjugate Reagent (R_2): Contains amphetamines-labelled glucose-6-phosphate dehydrogenase (G6PDH) in buffer with sodium azide as preservative.

Avoid prolonged exposures of the reagent at temperatures higher than 25°C.

CALIBRATORS AND CONTROLS

Negative Human Urine (Level 0): Contains negative human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 933010 and 933015).

Multidrug Calibrator Urine (Ref.: 933020).

Multidrug Calibrator Level 0: Contains human urine with sodium azide as preservative.

Multidrug Calibrator Level 1: Contains 300 ng/mL methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative.

Multidrug Calibrator Level 2: Contains 500 ng/mL methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative.

Multidrug Calibrator Level 3: Contains 1000 ng/mL methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative.

Multidrug Calibrator Level 4: Contains 2000 ng/mL methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative.

Multidrug Calibrator Low Cut-Off: Contains 300 ng/mL Methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 932910).

Multidrug Calibrator High Cut-Off: Contains 1000 ng/mL Methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 932915).

Multidrug Control Low Cut-Off: Contains 225 and 375 ng/mL Methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 935910).

Multidrug Control High Cut-Off: Contains 750 and 1250 ng/mL Methamphetamine in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 935915).

PREPARATION

The reagents are ready to use. No reagent preparation is required. All assay components should be stored refrigerated at 2-8°C when not in use.

WARNING AND PRECAUTIONS

- This test is for in vitro diagnostic use only. Harmful if swallowed.
- Reagents used in the assay contain sodium azide that may react with lead or copper plumbing to form potentially explosive metal azide. When disposing such reagents or wastes always flush with a large volume of water to prevent azide build-up.
- Do not use the reagents beyond their expiration dates.
- Keep all containers closed when not in use to avoid microbial contamination.
- Do not mix reagents from different manufacturers.
- Do not freeze reagents.

SPECIMEN COLLECTION

Urine samples may be collected in plastic or glass containers. Some plastics may adsorb drugs. Use a fresh urine specimen for the test. If the sample can not be analyzed immediately, it may be stored refrigerated for up to 3 days. For longer storage keep the sample frozen and then thaw before use. Samples should be brought to room temperature of 18-25°C for testing. Samples with high turbidity should be centrifuged before analysis. Urine samples within the normal pH range of 5-8 can be tested without any pre-treatment. Fresh and properly stored urine samples generally are within this range. Samples with pH out of the range should be adjusted to be within this range with 1M HCl or 1M NaOH before testing.

Adulteration may cause erroneous results. If sample adulteration is suspected, obtain a new sample and both samples should be forwarded to the laboratory for testing.

Handle all urine specimens as if they are potentially infectious.

INSTRUMENTATION REQUIRED

Clinical chemistry analyzers capable of maintaining a constant temperature, pipetting sample, mixing reagents, measuring enzyme rates at 340 nm and timing the reaction accurately can be used to perform this homogeneous immunoassay.

PROCEDURE

Analyzers with above indicated specifications are suitable for performing this homogeneous enzyme immunoassay. Refer to the specific parameter used for each analyzer before performing the assay. Typical assay parameters used for the analyzers include a sample to antibody reagent (R_1) to enzyme conjugate reagent (R_2) ratio of 1:10:3,75 respectively; a 37°C incubation temperature, 2-4 min reading frames, and 340nm primary wavelength.

Spinreact has instruction sheets for several automatic analyzers. Instructions for many of them are available on request.

CALIBRATION

For qualitative determinations, the reagent must be calibrated with the selected cut-off calibrator. For semi-quantitative determinations, the reagent can be calibrated with a calibration curve, according to the following table.

CUT-OFF	Calibrator levels (ng/mL)		Control levels (ng/mL)
	QUALITATIVE	SEMI-QUANTITATIVE	
LOW 300 ng/mL	Level 0 (0) Level 1 (300)	Level 0 (0) Level 1 (300) Level 2 (500) Level 3 (1000)	Control - 25% (225) Control + 25% (375)
HIGH 1000 ng/mL	Level 0 (0) Level 3 (1000)	Level 0 (0) Level 1 (300) Level 2 (500) Level 3 (1000) Level 4 (2000)	Control - 25% (750) Control + 25% (1250)

Recalibrate each month, when control results are out of specified tolerances, when using different lot of reagent and when the instrument is adjusted.

INTERPRETATION

For qualitative determinations, the cut-off calibrator (300, 500 or 1000ng/mL) of amphetamine is used as a reference for distinguishing positive from negative samples. A sample with a change in absorbance ($\Delta A/min$) equal to, or greater



Amphetamines urine

DoA Liquid Test

than, that obtained with the cut-off calibrator is considered positive. A sample with a change in absorbance value lower than that obtained with the cut-off calibrator is considered negative.

For semi-quantitative determinations, a calibration curve with multiple calibrators is required. The concentration of amphetamines in the sample may then be estimated from the calibration curve.

QUALITY CONTROL

Good laboratory practices recommend the use of control specimens to ensure proper assay performance.

The calibration curve can be validated with the Control levels 225 and 375 ng/mL (ref. 935910) or levels 750 and 1250 ng/mL (ref. 935915), or with commercial controls.

LIMITATIONS

1. A positive result from the assay indicates only the presence of amphetamines.
2. Refer to the intended use statement for details of recommended confirmation testing methods.
3. The test is designed for use with human urine only.

PRECISION

According to the EP5 standards (NCCLS), the reagent has been tested for 20 days, measuring each level per duplicate twice a day (n=80).

Qualitative analysis:

	CV (%)		
	Cut-off 300 ng/mL		
	225 ng/mL	300 ng/mL	375 ng/mL
Mean (mAU/min)	339.7	349.1	355.9
Total	1.4%	1.3%	1.2%
Within Run	0.4%	0.3%	0.4%
Between Run	0.6%	0.7%	0.7%
Between Day	1.2%	1%	0.9%

	Cut-off 500 ng/mL		
	375 ng/mL 500 ng/mL 625 ng/mL		
	375 ng/mL	500 ng/mL	625 ng/mL
Mean (mAU/min)	357.1	371.1	382.5
Total	1.5%	1.4%	1.4%
Within Run	0.4%	0.3%	0.4%
Between Run	0.8%	0.8%	0.9%
Between Day	1.2%	1.1%	1%

	Cut-off 1000 ng/mL		
	750 ng/mL 1000 ng/mL 1250 ng/mL		
	750 ng/mL	1000 ng/mL	1250 ng/mL
Mean (mAU/min)	396.1	404.4	422.4
Total	1.4%	1.3%	1.4%
Within Run	0.3%	0.3%	0.3%
Between Run	0.8%	0.7%	0.8%
Between Day	0.1%	1.1%	1.1%

	Cut-off 300, 500 and 1000 ng/mL		
	0 ng/mL 1000 ng/mL 2000 ng/mL		
	0 ng/mL	1000 ng/mL	2000 ng/mL
Mean (mAU/min)	298.1	403.4	460.2
Total	1.2%	1.2%	1.4%
Within Run	0.3%	0.3%	0.4%
Between Run	0.7%	0.3%	0.7%
Between Day	0.9%	1.2%	1.1%

Semi-quantitative analysis:

	CV (%)		
	Cut-off 300 ng/mL		
	225 ng/mL	300 ng/mL	375 ng/mL
Mean (ng/ml)	253.1	328.2	386.8
Total	6%	6.4%	5.6%
Within Run	3.4%	2.8%	3%
Between Run	4.6%	5.7%	4.7%
Between Day	1.9%	0%	0%

	Cut-off 500 ng/mL		
	375 ng/mL 500 ng/mL 625 ng/mL		
	375 ng/mL	500 ng/mL	625 ng/mL
Mean (ng/ml)	366	497	617.5
Total	6.9%	5.6%	5.1%
Within Run	3.1%	2.5%	2.4%

Between Run	4.9%	3.1%	3.2%
Between Day	3.7%	3.9%	3.1%

Cut-off 1000 ng/mL			
	750 ng/mL	1000 ng/mL	1250 ng/mL
Mean (ng/mL)	778	885.8	1168.6
Total	4.7%	4.8%	4.9%
Within Run	2.2%	1.9%	1.7%
Between Run	2.7%	2.6%	2.5%
Between Day	3.2%	3.6%	3.8%

SPECIFICITY

Various potentially interfering substances were tested for cross-reactivity with the assay. Test compounds were spiked into the drug-free urine calibrator matrix to various concentrations and evaluated against the cut-off calibrator (300ng/mL).

It is possible that other substances and/or factors not listed below may interfere with the test and cause false positive results.

The following compounds were found to be non-cross reacting at 100,000ng/mL:

11-hydroxy-delta9-THC	Diazepam
11-nor9-carboxy-delta9-THC	Dihydrocodeine
6 Acetyl Morphine	Egonine methyl ester
Amitriptyline	EDDP
Amobarbital	EMDP
Aspirin	Ephedrine
Benzoyllecgonine	Heroin
Cannabidiol	LAAM
Chlorpheniramine	Methadone
Cocaethylene	Morphine
Cocaine	Oxycodone
Codeine	Paracetamol
Cotinine	Temazepam
Delta9-THC	

The following amphetamines will produce a positive response relative to the 300ng/mL cut-off at the following concentrations:

Compound	Concentration (ng/mL)
β -phenylethylamine	100,000
MBDB	10,000
MDA	10,000
MDEA	10,000
MDMA	10,000
Pseudoephedrine	100,000

BIBLIOGRAPHY

1. Urine Testing for Drug of Abuse, National Institute on Drug Abuse (NIDA) Research Monograph 73, 1986.
2. Mandatory Guidelines for Federal Workplace Drug Testing Program, National Institute on Drug Abuse, Federal Register, vol. 53, No. 69, pp11970 (1988)
3. Contemporary Practice in Clinical Toxicology, Leslie M. Shaw, editor-in-chief. AAC (2000)
4. Julien, R.M. A primer of Drug Action. 6th ed. New York, N.Y. WH Freeman & Co. 1992
5. Cox, T.C., et al, Drugs and Drug Abuse, Addiction Research Foundation, pp. 153-156, 1983.
6. Leshner, A.L. Club Drugs, Community Drug Alert Bulletin, www.clubdrugs.org. NIDA's Community Epidemiology Work Group. 2001.
7. Rubenstein, K.E., R.S. Schneider, and E.F. Ullman, Homogeneous Enzyme Immunoassay: A New Immunochemical Technique, Biochem Biophys Res Commun, 47, 846 (1972)

PACKAGING

Ref.: 930008 200 tests	Cont.	: 2 x 21 mL R1 : 2 x 8 mL R2
Ref.: 930010 500 tests	Cont.	: 1 x 105 mL R1 : 1 x 38 mL R2
Ref.: 930012 2500 tests	Cont.	: 2 x 250 mL R1 : 1 x 190 mL R2

Ensayo de Anfetaminas para Orina**IVD**

Conservar a 2 - 8°C.

USO RECOMENDADO

Inmunoensayo enzimático homogéneo para la determinación cualitativa y cuantitativa de anfetaminas en orina humana.

El ensayo solamente proporciona un resultado analítico preliminar. Para confirmar el resultado analítico debe usarse un método químico alternativo más específico. El uso de cromatografía de gases y espectrometría de masas (GC/MS) es el método para confirmar los resultados más utilizado (1, 2). Existen además otros métodos químicos de confirmación. Se deben tener en cuenta las consideraciones clínicas y el criterio profesional en la interpretación de los resultados obtenidos con vistas a establecer un tratamiento o terapia adecuado.

PRINCIPIO DEL MÉTODO

El Inmunoensayo Enzimático de Anfetaminas es un ensayo homogéneo (7) con reactivo líquido listo para su uso. El ensayo se basa en la competición entre la droga presente en la muestra y la droga conjugada con la enzima glucosa-6-fosfato deshidrogenasa (G6PDH) por una cantidad fija del anticuerpo en el reactivo. La actividad enzimática decrece cuando hay unión con el anticuerpo, y la concentración de la droga en la muestra es medida en términos de actividad enzimática.

En ausencia de droga en la muestra, la enzima G6PDH conjugada con la droga se une al anticuerpo, de manera que la actividad enzimática es inhibida. Por otro lado, cuando la droga está presente en la muestra, el anticuerpo se une a la droga libre, de manera que la enzima libre de unión G6PDH muestra su actividad máxima.

La actividad enzimática convierte nicotinamida adenina dinucleótido (NAD) a NADH, resultando en un cambio de absorbancia que puede ser medido espetrométricamente a 340 nm.

SIGNIFICADO DEL TEST

Las anfetaminas son una clase de drogas de fenetilamina que tienen actividad simpaticomimética imitando las acciones estimulantes del neurotransmisor endógeno (3). La capacidad de las anfetaminas de aliviar la fatiga, de aumentar el rendimiento físico y mental, de mejorar el estado anímico, y de producir euforia había conducido al abuso de estas drogas legítimas. Las anfetaminas son adictivas tanto psicológica como fisiológicamente. Un abuso crónico de una dosis elevada puede conducir a una condición de psicosis indistinguible de la esquizofrenia aguda (4). Las anfetaminas más comunes incluyen la d-anfetamina, la l-dmetanfetamina, y la d,l-anfetamina (5). La metanfetamina es la anfetamina de la que más se abusa, debido a su fácil fabricación y disponibilidad. Análogos de la metanfetamina y de la anfetamina tales como la metilendioximetanfetamina (MDMA; Éxtasis) y la 3,4-metilendioxianfetamina (MDA) han llegado a ser recientemente populares en "fiestas rave" tanto en Estados Unidos como en Europa (3, 6).

Las anfetaminas se pueden tomar de forma oral, intravenosa, o pueden ser fumadas o esnifadas. Se absorben rápidamente en el aparato gastrointestinal, y después se metabolizan en el hígado o se excretan intactas en orina (3, 4). La presencia de anfetaminas puede ser detectable en la orina durante 3-4 días después de su administración.

REACTIVOS

Reactivos Anticuerpo/Sustrato (R₁): Contiene dos anticuerpos monoclonales para anfetaminas, glucosa-6-fosfato (G6P), y nicotinamida adenina dinucleótido (NAD), estabilizadores, y azida sódica como conservante.

Reactivos Conjugado enzima-droga (R₂): Contiene glucosa-6-fosfato deshidrogenasa (G6PDH) conjugada con anfetamina en tampon con azida sódica como conservante.

Evitar exposiciones prolongadas del reactivo a temperaturas superiores a 25°C.

CALIBRADORES Y CONTROLES

Orina Humana Negativa (Nivel 0): Contiene orina negativa humana con azida sódica como conservante (Ref.: 933010 y 933015).

Calibrador Multidroga (Ref.: 933020):

Calibrador Nivel 0 Multidroga: Contiene orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador Nivel 1 Multidroga: Contiene 300 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador Nivel 2 Multidroga: Contiene 500 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador Nivel 3 Multidroga: Contiene 1000 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador Nivel 4 Multidroga: Contiene 2000 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador Multidroga Cut-off Bajo: Contiene 300 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.: 932910).

Calibrador Multidroga Cut-off Alto: Contiene 1000 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.: 932915).

Control Multidroga Cut-off Bajo: Contiene 225 y 375 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.: 935910).

Control Multidroga Cut-off Alto: Contiene 750 y 1250 ng/mL metanfetamina en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.: 935915).

PREPARACIÓN

Los reactivos están listos para su uso. No se requiere preparación del reactivo. Todos los componentes del ensayo deben conservarse refrigerados a 2-8°C.

ADVERTENCIAS Y PRECAUCIONES

- Este test es para diagnóstico in vitro. Nocivo por ingestión.
- La azida sódica puede reaccionar con el cobre o plomo de las tuberías y formar componentes explosivos. En caso de eliminación del producto, hacerlo con abundante agua del grifo.
- No utilizar los reactivos más allá de su fecha de caducidad.
- Mantener todas las botellas cerradas cuando no están en uso para evitar contaminación microbiana.
- No mezclar reactivos de distintos fabricantes.
- No congelar los reactivos.

MUESTRAS

Las muestras de orina se pueden obtener en contenedores de plástico o de vidrio. Algunos plásticos pueden absorber drogas. Utilizar orina reciente para el test. Si la muestra no se puede analizar inmediatamente, se puede guardar refrigerada hasta tres días. Se debe congelar la muestra si se desea guardar durante más días, y descongelar antes de su uso. Las muestras deben estar a temperatura ambiente (18-25°C) durante el test. Muestras con alta turbidez deben ser centrifugadas antes de su análisis. Las muestras de orina con un pH dentro del rango normal de 5-8 pueden ser utilizadas sin necesidad de pre-tratamiento. Las muestras recientes y conservadas adecuadamente están generalmente dentro de este rango. Las muestras con el pH fuera del rango deben ser ajustadas dentro del mismo, utilizando 1M HCl o 1M NaOH antes de utilizarlas.

La adulteración puede causar resultados erróneos. Si se sospecha de adulteración de la muestra, se debe obtener una muestra nueva y ambas muestras deben ser ensayadas.

Manipular todas las muestras de orina como si fueran potencialmente infecciosas.

MATERIAL ADICIONAL

Analizadores de química clínica capaces de mantener la temperatura constante, pipetear muestra, mezclar reactivos, medir valores enzimáticos a 340 nm y temporizar con precisión el tiempo de incubación, pueden ser usados para este inmunoensayo homogéneo.

PROCEDIMIENTO

Los analizadores con las especificaciones arriba indicadas son adecuados para el presente inmunoensayo enzimático homogéneo. Referirse a los parámetros específicos para cada analizador antes del ensayo. Los parámetros típicos utilizados por los analizadores guardan la relación de 1:10:3,75 (muestra: reactivo 1: reactivo 2), incubaciones a 37°C, tiempos de lectura de 2-4 min y longitud de onda de 340nm.

Spinreact dispone de aplicaciones para distintos analizadores automáticos. Instrucciones para la mayoría de ellos están disponibles bajo demanda.

CALIBRACIÓN

Para determinaciones cualitativas, el reactivo tiene que ser calibrado con el calibrador del punto de corte deseado. Para determinaciones semi-cuantitativas, el reactivo debe ser calibrado con los puntos de calibración indicados a continuación.

Niveles Calibrador (ng/mL)			Niveles Control (ng/mL)
CUT-OFF	CUALITATIVO	SEMI-CUANTITATIVO	
BAJO 300 ng/mL	Nivel 0 (0) Nivel 1 (300)	Nivel 0 (0) Nivel 1 (300) Nivel 2 (500) Nivel 3 (1000)	Control - 25% (225) Control + 25% (375)
ALTO 1000 ng/mL	Nivel 0 (0) Nivel 3 (1000)	Nivel 0 (0) Nivel 1 (300) Nivel 2 (500) Nivel 3 (1000) Nivel 4 (2000)	Control - 25% (750) Control + 25% (1250)

Recalibrar cada mes, cuando los resultados del control están fuera de especificaciones, cuando se usa diferente lote de reactivo y cuando se ajusta el instrumento.



INTERPRETACIÓN

Para determinaciones cualitativas, los calibradores de punto de corte (300,500 o 1000 ng/ml) de anfetamina se utilizan como referencia para distinguir muestras positivas y negativas. Una muestra con un incremento de absorbancia ($\Delta\text{mA/min}$) igual o mayor que el punto de corte utilizado es considerada positiva. Una muestra con un incremento de absorbancia ($\Delta\text{mA/min}$) menor que el punto de corte utilizado es considerada negativa.

Para determinaciones semi-cuantitativas, se requiere una curva de calibración multi-punto. La concentración de anfetaminas en la muestra puede ser estimada en la curva de calibración.

CONTROL DE CALIDAD

Las buenas prácticas en laboratorio recomiendan el uso de controles para asegurar el correcto funcionamiento del ensayo.

La curva de calibración puede ser validada con los controles Multidroga de niveles 225 y 375 ng/mL (Ref.:935910) y niveles 750 y 1250 ng/mL (Ref.: 935915), o bien con Controles comerciales.

LIMITACIONES

1. Un resultado positivo del ensayo sólo indica presencia de anfetaminas.
2. Consultar el "Uso Recomendado" para obtener detalles acerca de los métodos de confirmación recomendados.
3. El reactivo está diseñado para ser utilizado solamente en orina humana.

PRECISIÓN

De acuerdo con el standard EP5 (NCCLS), se han procesado diferentes niveles de Metanfentamina durante 20 días, midiendo cada nivel por duplicado dos veces al día.

Análisis cualitativo:

	CV (%)		
	Cut-off 300 ng/mL		
	225 ng/mL	300 ng/mL	375 ng/mL
Media (mAU/min)	339.7	349.1	355.9
Total	1.4%	1.3%	1.2%
Within Run	0.4%	0.3%	0.4%
Between Run	0.6%	0.7%	0.7%
Between Day	1.2%	1%	0.9%

	Cut-off 500 ng/mL		
	375 ng/mL 500 ng/mL 625 ng/mL		
	375 ng/mL	500 ng/mL	625 ng/mL
Media (mAU/min)	357.1	371.1	382.5
Total	1.5%	1.4%	1.4%
Within Run	0.4%	0.3%	0.4%
Between Run	0.8%	0.8%	0.9%
Between Day	1.2%	1.1%	1%

	Cut-off 1000 ng/mL		
	750 ng/mL 1000 ng/mL 1250 ng/mL		
	750 ng/mL	1000 ng/mL	1250 ng/mL
Media (mAU/min)	396.1	404.4	422.4
Total	1.4%	1.3%	1.4%
Within Run	0.3%	0.3%	0.3%
Between Run	0.8%	0.7%	0.8%
Between Day	0.1%	1.1%	1.1%

	Cut-off 300, 500 and 1000 ng/mL		
	0 ng/mL 1000 ng/mL 2000 ng/mL		
	0 ng/mL	1000 ng/mL	2000 ng/mL
Media (mAU/min)	298.1	403.4	460.2
Total	1.2%	1.2%	1.4%
Within Run	0.3%	0.3%	0.4%
Between Run	0.7%	0.3%	0.7%
Between Day	0.9%	1.2%	1.1%

Análisis semi-cuantitativo:

	CV (%)		
	Cut-off 300 ng/mL		
	225 ng/mL	300 ng/mL	375 ng/mL
Media (ng/ml)	253.1	328.2	386.8
Total	6%	6.4%	5.6%
Within Run	3.4%	2.8%	3%
Between Run	4.6%	5.7%	4.7%
Between Day	1.9%	0%	0%

	Cut-off 500 ng/mL		
	375 ng/mL	500 ng/mL	625 ng/mL
Media (ng/ml)	366	497	617.5
Total	6.9%	5.6%	5.1%
Within Run	3.1%	2.5%	2.4%
Between Run	4.9%	3.1%	3.2%
Between Day	3.7%	3.9%	3.1%

	Cut-off 1000 ng/mL		
	750 ng/mL	1000 ng/mL	1250 ng/mL
Media (ng/mL)	778	885.8	1168.6
Total	4.7%	4.8%	4.9%
Within Run	2.2%	1.9%	1.7%
Between Run	2.7%	2.6%	2.5%
Between Day	3.2%	3.6%	3.8%

ESPECIFICIDAD

Para determinar la presencia de reacciones cruzadas en el test, se testaron varias sustancias potencialmente interferentes. Los diferentes compuestos fueron añadidos en orina negativa humana para obtener varias concentraciones de cada compuesto. Estas concentraciones fueron evaluadas en comparación con el punto de corte (300ng/mL).

Es posible que otras sustancias y/o factores no probados en la tabla puedan interferir con el reactivo dando lugar a falsos positivos.

Los siguientes compuestos no mostraron reactividad cruzada a la concentración de 100,000ng/mL:

11-hidroxi-Δ9-THC	Diazepam
11-nor9-carboxi-Δ9-THC	Dihidrocodeína
6-acetil-morfina	Ecgonina Metil Éster
Amitriptilina	EDDP
Amobarbital	EMDP
Aspirina	Efedrina
Benzoilecgonina	Heroína
Cannabidiol	LAAM
Clorfeniramina	Metadona
Cocaína	Morfina
Codeína	Oxicodona
Cotinina	Paracetamol
Δ9-THC	Temazepam

Los siguientes compuestos mostraron reactividad cruzada relativa al punto de corte 300 ng/ml a las siguientes concentraciones:

Compuesto	Concentración (ng/mL)
β-feniletilamina	100,000
MBDB	10,000
MDA	10,000
MDEA	10,000
MDMA	10,000
Pseudoefedrina	100,000

BIBLIOGRAFÍA

1. Urine Testing for Drug of Abuse, National Institute on Drug Abuse (NIDA) Research Monograph 73, 1986.
2. Mandatory Guidelines for Federal Workplace Drug Testing Program, National Institute on Drug Abuse, Federal Register, vol. 53, No. 69, pp1970 (1988)
3. Contemporary Practice in Clinical Toxicology, Leslie M. Shaw, editor-in-chief. AACC (2000)
4. Julien, R.M. A primer of Drug Action. 6th ed. New York, N.Y. WH Freeman & Co. 1992
5. Cox, T.C., et al, Drugs and Drug Abuse, Addiction Research Foundation, pp. 153-156, 1983.
6. Leshner, A.L. Club Drugs, Community Drug Alert Bulletin, www.clubdrugs.org. NIDA's Community Epidemiology Work Group. 2001.
7. Rubenstein, K.E., R.S. Schneider, and E.F. Ullman, Homogeneous Enzyme Immunoassay: A New Immunochemical Technique, Biochem Biophys Res Commun, 47, 846 (1972)

PRESENTACIÓN

Ref.: 930008 200 tests	Cont.	: 2 x 21 mL R1 : 2 x 8 mL R2
Ref.: 930010 500 tests	Cont.	: 1 x 105 mL R1 : 1 x 38 mL R2
Ref.: 930012 2500 tests	Cont.	: 2 x 250 mL R1 : 1 x 190 mL R2

