SPINREACT

CE

THC Orina

Cannabinoide Orina

DoA Liquid Test

Ensayo de Cannabinoides para Orina
IVD

Conservar a 2 - 8ºC.

USO RECOMENDADO

Inmunoensayo enzimático homogéneo para la determinación cualitativa y cuantitativa de cannabinoides 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 cannabinoides es un ensayo homogéneo (8) 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 deshidrogenada (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 espectrométricamente a 340 nm.

SIGNIFICADO DEL TEST

El principal componente activo en la marihuana (o hachís), obtenida de la planta *Cannabis sativa*, es el Δ^1-3,4-trans tetrahidrocannabinol, referido con frecuencia como Δ^9-tetrahidrocannabinol o Δ^9-THC. El cannabis se ha usado durante más de 4000 años debido a sus efectos eufóricos (3). Es una de las drogas ilícitas más comúnmente usadas en los Estados Unidos.
La marihuana es recientemente auto-administrada por sus propiedades de alterantes del humor. Se ha demostrado que un uso crónico causa una debilitación psicológica reversible, un síndrome de abstinencia, y puede hacer que los usuarios desarrollen tolerancia (4). En dosis bajas, produce una mezcla de efectos estimulantes y depresivos; mientras que en una dosis más alta actúa como depresivo del SNC (5,6,7).
El Δ^9-THC es absorbido fácilmente por inhalación (fumar) o ingestión a través del tracto gastrointestinal. Debido a su naturaleza altamente soluble en grasa, el Δ^9-THC se deposita fácilmente en tejidos grasos, donde puede permanecer durante días o incluso semanas (5). Es metabolizado principalmente en el hígado por una variedad de compuestos, siendo uno de los principales el ácido 11-nor-Δ^9-tetrahidrocannabinol-9-carboxílico(11 nor-Δ^9-THC-9-COOH)(6,7).Aproximadamente el 70% del THC se excreta en heces y orina en un plazo de 72 horas desde su administración.

REACTIVOS

Reactivo Anticuerpo/Sustrato (R_1): Contiene anticuerpo de ratón monoclonal para Δ^9-THC, glucosa-6-fosfato (G6P), y nicotinamida adenina dinucleótido (NAD), estabilizadores, y azida sódica como conservante.
Reactivo Conjugado enzima-droga (R_2): Contiene glucosa-6-fosfato deshidrogenasa (G6PDH) conjugada con Δ^9-THC en tampón 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 THC Ref.:933070):

Calibrador Nivel 0 THC: Contiene orina negativa humana con azida sódica como conservante.
Calibrador Nivel 1 THC: Contiene 20 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante.
Calibrador Nivel 2 THC: Contiene 50 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante.
Calibrador Nivel 3 THC: Contiene 100 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante.
Calibrador Nivel 4 THC: Contiene 200 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante.

Calibrador THC Cut-off Bajo 20: Contiene 20 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.:933071).
Calibrador THC Cut-off Alto 50: Contiene 50 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.:933072).

Control THC Cut-off Bajo 20: Contiene 15 y 25 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.:936071).
Control THC Cut-off Alto 50: Contiene 37,5 y 62,5 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH en orina humana con azida sódica como conservante (Ref.:936072).

PREPARACIÓN

Los reactivos están listos para su uso. No se requiere preparación del reactivo. Todos los componentes del ensayo deben conservarse refrigerados.

APLICACIÓN AL SPIN640

TEST INFORMATION		**REAGENT VOLUME**			
Nº	**	Vol. R1	160		
Test	DoA	Vol. R2	60		
Full Name	DoA (User defined)	Vol. R3			
Standard nº	User defined	Vol. R4			
SAMPLE VOLUME		**RESULT SETUP**			
Vol. Sample Stand.	16*	Decimal	1	Slope	1
Vol. Sample Increas.		Unit	ng/mL	Inter.	0
Vol. Sample Dec					
REACTION PARAMETERS					
Reac. Type	Fixed Time	Direction		Increase	
Pri. Wave.	340	Reagent Blank		0-0	
Sec. Wave.		React. Time		50-76	
JUDGEMENT CRITERIA					
Absorbance	-30000/30000	Lin. Range		User defined	
Incre.Test		Lin. Limit			
Decre.Test		Subs. Limit			
Prozone (Rate-Antigen)		Q1			
PC		Q2			
ABS		Q3			
		Q4			
CALIBRATOR					
CALIBRATION TYPE: Spline					

** Con excepción de 7.5 µL para cut-off 50 ng/mL*
*La Calibración de este parámetro es estable hasta **30 días.***

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 (18-25ºC) 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.

SPINREACT,S.A./S.A.U. Ctra.Santa Coloma, 7 E-17176 SANT ESTEVE DE BAS (GI) SPAIN
Tel. +34 972 69 08 00 Fax +34 972 69 00 99 E-mail: spinreact@spinreact.com
A Concateno Group Company: www.concateno.com

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
- Autoanalizador Spin640
- Equipamiento habitual de laboratorio.

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 5 puntos de calibración indicados a continuación.

Niveles Calibrador (ng/mL)		**Niveles Control (ng/mL)**
CUALITATIVO	**SEMI-CUANTITATIVO**	
Cut-off bajo (20)	Nivel 0 (0) Nivel 1 (20) Nivel 2 (50) Nivel 3 (100) Nivel 4 (200)	Control - 25% (15) Control + 25% (25)
Cut-off alto (50)		Control - 25% (37,5) Control + 25%(62,5)

INTERPRETACIÓN
Para determinaciones cualitativas, los calibradores de punto de corte (20 o 50 ng/ml) de THC se utilizan como referencia para distinguir muestras positivas y negativas. Una muestra con un incremento de absorbancia (ΔmA/min) igual o mayor que el punto de corte utilizado es considerada positiva. Una muestra con un incremento de absorbancia (ΔmA/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 THC 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 de Nivel Bajo 15 y 25 ng/mL, o Alto 37,5 y 62,5 ng/mL (códigos 936071 y 936072 respectivamente), o bien con Controles comerciales.

LIMITACIONES
1. Un resultado positivo del ensayo sólo indica presencia de 11-nor-Δ^9-THC.
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.

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, pp11970 (1988)
3. Marilyn A Huestics, "Marijuana", in Contemporary Practice in Clinical Toxicology, 2nd edition, Leslie M. Shaw, editor-in-chief. AACC, 2000.
4. Nahas, G.G., Cannabis: Toxicological Properties and Epidemiological Aspects, *Med J. Aust.*, 145:82 (1986)
5. Baselt, R.C.and R.H. Cravey, Disposition of Toxic Drugs and Chemicals in Man, 3rd Edition, pp. 780-783, Chicago, IL. Year Book Medical Publishers Inc. 1990.
6. Wall, M.E., D.R. Brine and M. Peres-Reyes, Metabolism of Cannabinoids in Man., in The Pharmacology of Marijuana, Brande, M.C. and S. Szara, editors, Raven Press, p. 93, 1976.
7. Chiang, C.N., and G. Barnett, Marijuana Pharmacokinetics and Pharmacodynamics, in Cocaine, Marijuana, Designer Drugs: Chemistry, Pharmacology, and Behavior, Redda. K.K., C.A. Walker, and G. Barnett, editors, CRC Press, Boca Raton, FL. 1989
8. 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.: MD930028	Cont.	R1: 2 x 40 mL R2: 2 x 15 mL

SPINREACT,S.A./S.A.U. Ctra.Santa Coloma, 7 E-17176 SANT ESTEVE DE BAS (GI) SPAIN
Tel. +34 972 69 08 00 Fax +34 972 69 00 99 E-mail: spinreact@spinreact.com
A Concateno Group Company: www.concateno.com

SPINREACT

CE

THC Urine

Cannabinoid Urine

DoA Liquid Test

Cannabinoid Assay for Urine
IVD

Store at 2 - 8ºC

INTENDED USE

The Cannabinoid Enzyme Immunoassay (EIA) is a homogenous enzyme immunoassay system intended for use in the qualitative and semi-quantitative analysis of cannabinoids 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 cannabinoids immunoassay is a homogeneous enzyme immunoassay (8) 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, Δ^9-THC-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 the free drug; the unbound Δ^9-THC -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

The principal, active constituent in marijuana (or hashish), obtained from *Cannabis sativa* plant, is the Δ^1-3,4-*trans* tetrahydrocannabinol, frequently referred as Δ^9-tetrahydocannabinol or Δ^9-THC. Cannabis has been used for its euphoric effects for over 4000 years (3). It is one of the most commonly used illicit drugs in the United States.
Marijuana is frequently self-administered for its mood-altering properties. Chronic use has been shown to cause reversible psychological impairment, an abstinence syndrome, and can cause users to develop tolerance (4). At low doses, it produces mixed depressant and stimulant effects; while at higher dose it acts as a CNS depressant (5,6,7).
Δ^9-THC is easily absorbed by inhalation (smoking) or ingestion through the gastrointestinal tract. Due to its highly fat-soluble nature, Δ^9-THC is readily deposited in fatty tissues, where it may remain for days or even weeks (5). It is primarily metabolized in the liver to a variety of compounds, the primary one being the 11-nor-Δ^9-tetrahydrocannabinol-9-carboxylic acid (11-nor-Δ^9-THC-9-COOH) (6, 7). Approximately 70% of THC is excreted in faeces and urine within 72 hours of administration.

REAGENTS

Antibody/Substrate Reagent (R_1): Contains mouse monoclonal antibodies to Δ^9-THC, glucose-6-phosphate (G6P), nicotinamide adenine dinucleotide (NAD), stabilizers, and sodium azide as preservative.
Enzyme-drug Conjugate Reagent (R_2): Contains Δ^9-THC -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 o Ref.:933015).

THC Calibrator (Ref. 933070):

THC Calibrator Level 0: Contains human urine with sodium azide as preservative.
THC Calibrator Level 1: Contains 20 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative.
THC Calibrator Level 2: Contains 50 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative.
THC Calibrator Level 3: Contains 100 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative.
C THC Calibrator Level 4: Contains 200 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative.

THC Calibrator Low Cut-Off 20: Contains 20 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 933071).
THC Calibrator High Cut-Off 50: Contains 50 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 933072).

THC Control Low Cut-Off 20: Contains 15 and 25 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 936071).
THC Control High Cut-Off 50: Contains 37,5 and 62,5 ng/mL 11-nor-Δ^9-THC-9-COOH in human urine with sodium azide as preservative (Ref.: 936072).

PREPARATION

The reagents are ready to use. No reagent preparation is required. All assay components should be stored refrigerated when not in use.

SPINT640 APPLICATION

TEST INFORMATION		**REAGENT VOLUME**			
Nº	**	Vol. R1		160	
Test	DoA	Vol. R2		60	
Full Name	DoA (User defined)	Vol. R3			
Standard nº	User defined	Vol. R4			
SAMPLE VOLUME		**RESULT SETUP**			
Vol. Sample Stand.	16*	Decimal	1	Slope	1
Vol. Sample Increas.		Unit	ng/mL	Inter.	0
Vol. Sample Dec					
REACTION PARAMETERS					
Reac. Type	Fixed Time	Direction		Increase	
Pri. Wave.	340	Reagent Blank		0-0	
Sec. Wave.		React. Time		50-76	
JUDGEMENT CRITERIA					
Absorbance	-30000/30000	Lin. Range		User defined	
Incre.Test		Lin. Limit			
Decre.Test		Subs. Limit			
Prozone (Rate-Antigen)		Q1			
PC		Q2			
ABS		Q3			
		Q4			
CALIBRATOR					
CALIBRATION TYPE: Spline					

**With exception of 7.5 µL for cut-off 50 ng/mL*
*This parameter calibration is stable for **30 days**.*

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 bought 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

- Spin640 autoanalizer

SPINREACT,S.A./S.A.U. Ctra.Santa Coloma, 7 E-17176 SANT ESTEVE DE BAS (GI) SPAIN
Tel. +34 972 69 08 00 Fax +34 972 69 00 99 E-mail: spinreact@spinreact.com
A Concateno Company: www.concateno.com

- Laboratory equipment.

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 5 point calibration curve.

Calibrator levels (ng/mL)		Control Levels (ng/mL)
QUALITATIVE	**SEMI-QUANTITATIVE**	
Low cut-off (20)	Level 0 (0) Level 1 (20) Level 2 (50) Level 3 (100) Level 4 (200)	Control - 25% (15) Control + 25% (25)
High cut-off (50)		Control - 25% (37,5) Control + 25%(62,5)

INTERPRETATION

For qualitative determinations, the cut-off calibrator (20 or 50 ng/mL) of THC is used as a reference for distinguishing positive from negative samples. A sample with a change in absorbance (ΔmA/min) equal to, or greater 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 THC 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 controls level 15 and 25 ng/mL, or 37,5 and 62,5 ng/mL (Ref. 936071 and 936072, respectively) or with commercial controls.

LIMITATIONS

1. A positive result from the assay indicates only the presence of 11-nor^{9}-carboxy-Δ^{9}-THC
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.

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. Marilyn A Huestics, "Marijuana", in Contemporary Practice in Clinical Toxicology, 2nd edition, Leslie M. Shaw, editor-in-chief. AACC, 2000.
4. Nahas, G.G., Cannabis: Toxicological Properties and Epidemiological Aspects, *Med J. Aust.*, 145:82 (1986)
5. Baselt, R.C.and R.H. Cravey, Disposition of Toxic Drugs and Chemicals in Man, 3rd Edition, pp. 780-783, Chicago, IL. Year Book Medical Publishers Inc. 1990.
6. Wall, M.E., D.R. Brine and M. Peres-Reyes, Metabolism of Cannabinoids in Man., in The Pharmacology of Marijuana, Brande, M.C. and S. Szara, editors, Raven Press, p. 93, 1976.
7. Chiang, C.N., and G. Barnett, Marijuana Pharmacokinetics and Pharmacodynamics, in Cocaine, Marijuana, Designer Drugs: Chemistry, Pharmacology, and Behavior, Redda. K.K., C.A. Walker, and G. Barnett, editors, CRC Press, Boca Raton, FL. 1989
8. 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.: MD930028	Cont.	R1: 2 x 40 mL R2: 2 x 15 mL

SPINREACT,S.A./S.A.U. Ctra.Santa Coloma, 7 E-17176 SANT ESTEVE DE BAS (GI) SPAIN
Tel. +34 972 69 08 00 Fax +34 972 69 00 99 E-mail: spinreact@spinreact.com
A Concateno Company: www.concateno.com