



## “DIAQUICK”

### Multi-6 High Sensitivity Touch Test

for surfaces, solid or liquid samples

#### DOA Multi-6 HS Touch Test AMP,MET,COC,OPI,PCP,THC

- REF Z05585 Content: - 25 tests, individually packed (25x REF Z09550B)

#### DOA Multi-6/1 HS Touch Test AMP,MET,COC,OPI,MTD,THC

- REF Z12586 Content: - 25 tests, individually packed (25x REF Z09553B)

Additionally packed in every kit:

- 25 collectors
- 25 collection tubes, filled with Touch Test Buffer
- 1 package insert
- 25 security seals
- 5 plastic pipettes (sterile)

Additionally offered:

- REF Z09560 THC Extraction Solution, 1x 10 mL
- REF Z12560 THC Extraction Kit (10 mL Extr. Solution + 60 Extr. Vials)
- REF Z09570 Skin and Sweat Solvent, 1x 50 mL

**For in vitro diagnostic use only. For professional use only.**

#### INTENDED USE

The “DIAQUICK” MULTI-6 HS TOUCH TEST is a lateral flow immunochromatographic assay for the qualitative detection of traces of drugs of abuse (amphetamines, cocaine, marihuana, methamphetamine, opiates and phencyclidine). This test is intended to detect traces of drugs of abuse on surfaces, in solids (e.g. tablets, dusts and powders), in liquids (e.g. urine), on skin and in sweat. The assay provides only a preliminary analytical test result. A more specific alternative method must be used in order to obtain a confirmed analytical result, particularly when preliminary positive test results are indicated. A combination of gas chromatography and mass spectrometry is the established method.

Parameter	Calibrator	Cut-off (ng/mL)
Amphetamine (AMP)	D-Amphetamine	50
Cocaine (COCAINE)	Benzylecgonine	20
Marihuana (THC)	11-nor-Δ9-THC-9 COOH	12
Methamphetamine (MET)	D-Methamphetamine	50
Opiate (OPI)	Morphine	40
Methadone (MTD)	Methadone	30
Phencyclidine (PCP)	Phencyclidine	10

#### GENERAL INFORMATION

##### Test Cassette:

Method	competitive immunochromatographic assay
Antigen	> 2 µg/test drug-protein-conjugate
Antibody	> 2 µg/test anti-drug monoclonal antibody (mouse)
Shelf life	24 months from date of production
Storage	2-30°C
Results	after 10 minutes, do not read after 20 minutes

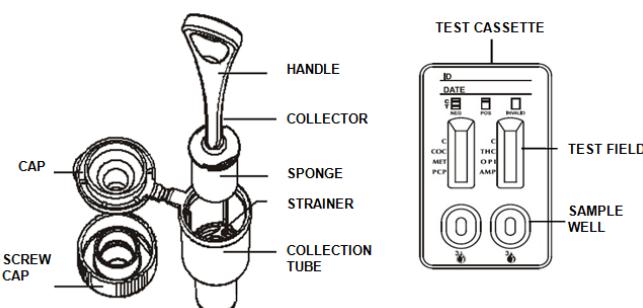
##### Touch Test Buffer:

Components	bis-tris buffer solvent (pH 7.0-7.2), ionic tenside, organic solvent
Shelf Life	24 months from date of production
Storage	2-30°C

#### TEST PRINCIPLE

The “DIAQUICK” MULTI-6 HS TOUCH TEST is a chromatographic immunoassay based on the principle of competitive binding. Drugs that might be contained in samples compete against immobilized drug conjugate for a limited amount of binding sites on their respective drug specific antibodies. During testing, the specimen migrates upward to the test zone by capillary action. Dissolved drugs, if present in the tested solution below the cut-off concentration, will not saturate the binding sites of the specific antibodies. In this case the antibodies will react with the drug-protein conjugate and a visible colored line will show up in the test region. This indicates a negative result. Drugs, if present in the specimen above the cut-off concentration, will saturate the binding sites of the respective antibodies. Therefore a colored line will not show up in the test region. This indicates a positive test result. A drug-positive specimen will not generate a colored line in the specific test line region, because of drug competition, while a drug-negative specimen will generate a test line in the test line region, because of the absence of drug competition. To serve as a procedural control a colored line will always appear at the control region, indicating that proper volumes of specimen have been added and membrane wicking has occurred.

#### TEST SETUP



#### STORAGE AND STABILITY

Store as packaged in the sealed pouch either at room temperature or refrigerated (2-30°C). The test cassette is stable through the expiration date printed on the sealed pouch. The test cassette must remain in the sealed pouch until use. DO NOT FREEZE. Do not use beyond the expiration date.

#### WARNINGS AND PRECAUTIONS

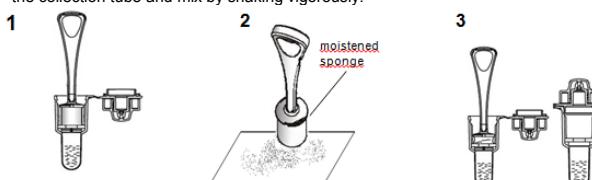
- This test is developed for the qualitative detection of drugs of abuse and their metabolites only.
- The kit does not contain any dangerous materials. Still, the test should be used by professionals only. Keep out of children's range.
- Do not use the kit after the expiration date. The test cassette should remain in the sealed pouch until use.
- To avoid any cross contaminations do not reuse any test components.
- The used test components should be discarded according to local regulations.
- The test cassette uses a high sensitivity detection system. Use the test by applying only small amounts of sample.
- Samples may be infectious and dangerous. Please use protective clothing, safety goggles and gloves in order to avoid contamination, carryover and hazards for your health.

#### SAMPLE COLLECTION AND PREPARATION

If the collection tubes or the test cassettes are stored at low temperature, allow all components used for testing to reach room temperature (15-30 °C) before performing the test. Remove the test cassette from its protective pouch just before performing the test.

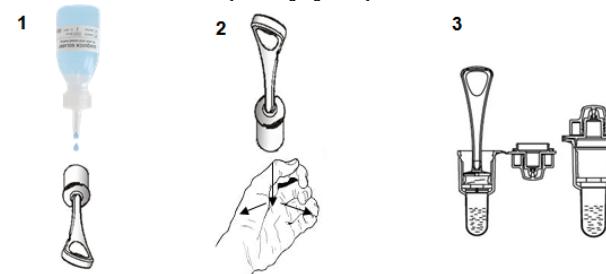
##### FOR POWDER AND SURFACE TESTING, SECURING OF EVIDENCE (EXCEPT THC)

1. Remove a collector from the sealed pouch and open the cap of a collection tube.
2. Moisten the sponge of the collector with Touch Test Buffer inside the collection tube until the sponge is thoroughly wet (**fig. 1**) and close the collection tube again.
3. The sponge of the collector is dipped into the substance to be tested, or wiped on any suspicious surface (**fig. 2**). Even the smallest quantities of sample are sufficient for performing the test.
4. Open the cap of a collection tube. Press the sponge against the strainer in order to mix the sample with the Touch Test Buffer in the collection tube (**figure 3**). Snap the cap of the collection tube and mix by shaking vigorously.



##### FOR SKIN AND SWEAT TESTING (EXCEPT THC)

1. Remove a collector from the sealed pouch and apply ~20 drops of “DIAQUICK” Skin and Sweat Solvent on the sponge of the collector (**fig. 1**).
2. Use the sponge of the collector by wiping on skin or absorbing sweat (**fig. 2**).
3. Open the cap of a collection tube. Press the sponge against the strainer in order to mix the sample with the Touch Test Buffer in the collection tube (**figure 3**). Snap the cap of the collection tube and mix by shaking vigorously.

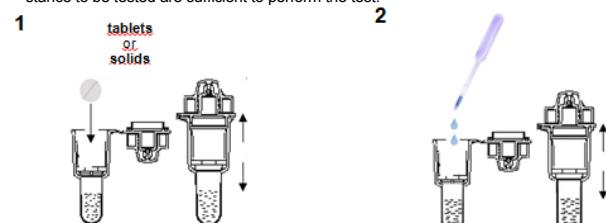


##### FOR TESTING SOLID SUBSTANCES (EXCEPT THC)

1. Open the cap of a collection tube and transfer a little amount of any suspicious substance (tablets or solids) into the collection tube (**fig. 1**). Snap the cap of the collection tube and mix by shaking vigorously.

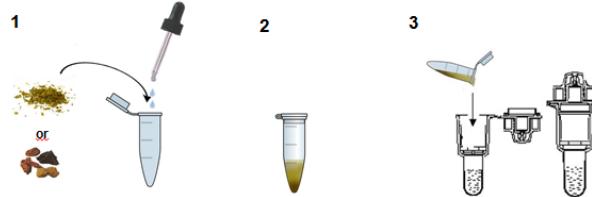
##### FOR TESTING OF LIQUIDS

1. Use a pipette to soak up some drops of the liquid to be tested.
2. Open the cap of a collection tube and transfer 3 drops of the sample to be tested into the collection tube (**fig. 2**). Snap the cap of the collection tube and mix by shaking vigorously. As a result of the very high sensitivity of the test already smallest amounts of the substance to be tested are sufficient to perform the test.



##### FOR THC DETECTION: MARIJUANA AND HASHISH

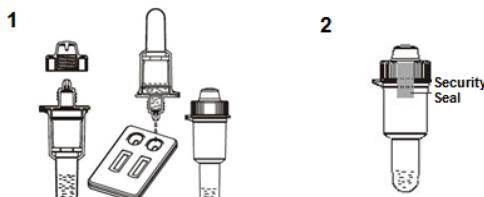
1. Take 5 flower buds or leaves from one Cannabis inflorescence or a small amount of Hashish (in the mg-range) and put them into a suitable container (e.g. Eppendorf tube).
2. Add 4 drops of “DIAQUICK” THC Extraction Solution (**fig. 1**).
3. Let it extract for 1 min. (**fig. 2**).
4. Open the cap of a collection tube, add the whole content of the extraction tube (THC Extraction Solution + THC material) and mix. Snap the cap of the collection tube and mix by shaking vigorously to mix the contents with the touch test buffer (**fig. 3**).



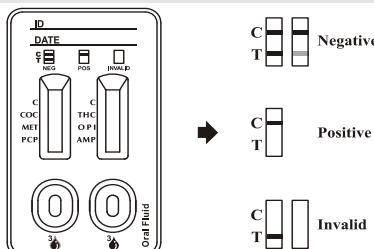


#### ASSAY PROCEDURE

- Remove a test cassette from the sealed pouch and place it on a clean and level surface. Open the screw cap from the collection tube and transfer 3 drops (approximately 100 µl) into each specimen well of the test cassette (fig. 1) and start the timer. Avoid trapping air bubbles in the specimen well. Wait for the colored lines to appear. Read test results at 5 minutes. Do not interpret test results after more than 20 minutes.
- Screw the cap on the collection tube, secure the collection tube with a security seal and send it to a laboratory for confirmation if necessary (fig. 2).



#### INTERPRETATION OF RESULTS



**NEGATIVE:**\* A colored line in the control line region (C) and a colored line in the test line region (T) for a specific drug indicate a negative result. This indicates that the drug concentration in the oral fluid specimen is below the designated cut-off level for that specific drug.

**\*NOTE:** The shade of color in the test line region (T) may vary, but it should be considered negative whenever there is even a faint colored line.

**POSITIVE:** A colored line in the control line region (C) but no line in the test line region (T) for a specific drug indicates a positive result. This indicates that the drug concentration in the oral fluid specimen exceeds the designated cut-off for that specific drug.

**INVALID:** Control line (C) fails to appear. Insufficient specimen volume or incorrect procedural techniques are the most likely reasons for control line failure. Review the procedure and repeat the test using a new test cassette. If the problem persists, discontinue using the lot immediately and contact your local distributor.

**Note:** A faint line appearing in the test region (T) may be caused when the drug concentration is near the cut-off value. Nevertheless the appearance of a line is the indication for a negative test. To get a confirmed result a more sensitive method must be used.

#### QUALITY CONTROL

A procedural control is included in the test. A colored line appearing in the control region (C) is considered an internal procedural control. It confirms sufficient specimen volume, adequate membrane wicking and correct procedural technique. Control standards are not supplied with this kit; however, it is recommended that positive and negative controls be tested as a good laboratory practice to confirm the test procedure and to verify proper test performance.

#### LIMITATIONS

- The "DIAQUICK" MULTI-6 HS TOUCH TEST provides only a qualitative, preliminary analytical result. A secondary analytical method must be used to obtain a confirmed result. Gas chromatography/mass spectrometry (GC/MS) or gas chromatography/tandem mass spectrometry (GC/MS/MS) is the preferred confirmatory method.
- A positive test result does not indicate the concentration of drug in the specimen or the route of administration.
- A negative result may not necessarily indicate a drug-free specimen. Drug may be present in the specimen below the cut-off level of the test.

#### PERFORMANCE CHARACTERISTICS

##### ANALYTICAL SENSITIVITY

A phosphate-buffered saline (PBS) pool was spiked with drugs to target concentrations of  $\pm$  50% cut-off and  $\pm$  25% cut-off and tested with the "DIAQUICK" MULTI-6 HS TOUCH TEST. The results are summarized below.

Drug Conc.	n	MTD		COCAINE (COC)		METHAMPHETAMINE (MET)	
		-	+	-	+	-	+
0% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-50% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-25% Cut-off	30	24	6	30	0	28	2
Cut-off	30	14	16	20	10	23	7
+25% Cut-off	30	8	22	6	24	7	23
+50% Cut-off	30	0	30	0	30	0	30

Drug Conc.	n	PCP		THC		OPIATE (OPI)	
		-	+	-	+	-	+
0% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-50% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-25% Cut-off	30	30	0	24	6	26	4
Cut-off	30	22	8	15	15	20	10
+25% Cut-off	30	8	22	11	19	5	25
+50% Cut-off	30	0	30	0	30	0	30

Drug Conc.	n	AMP		MDA		BZD	
		-	+	-	+	-	+
0% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-50% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-25% Cut-off	30	26	4	30	0	30	0
Cut-off	30	19	11	30	0	30	0
+25% Cut-off	30	7	23	30	0	30	0
+50% Cut-off	30	0	30	0	30	0	30

#### ANALYTICAL SPECIFICITY

The following table lists the concentration of compounds (ng/mL) above which the "DIAQUICK" DOA SALIVA MULTI-6 TEST (Oral Fluid) identified positive results at 10 minutes.

AMPHETAMINE (AMP)	OPIATE (OPI)
D-Amphetamine	50
DL-Amphetamine	125
Is-Phenylethylamine	4,000
Tryptamine	1,500
p-Hydroxyamphetamine	800
(+)-3,4-Methylenedioxymethamphetamine (MDA)	150
L-Amphetamine	4,000
<b>COCAINE (COC)</b>	Morphine 3- $\beta$ -D-Glucuronide
Benzoylecgone	20
Cocaine HCl	20
Cocaethylene	25
Egonine HCl	1,500
Egonine methylester	12,500
<b>MARIJUANA (THC)</b>	Diacetylmorphine (Heroin)
11-nor- $\Delta^9$ -THC-9 COOH	12
Cannabinol	12,500
11-nor- $\Delta^9$ -THC-9 COOH	2
$\Delta^8$ -THC	6,000
$\Delta^9$ -THC	10,000
<b>METHAMPHETAMINE (MET)</b>	Tetrahydrozoline
D-Methamphetamine	50
Fenfluramine	60,000
p-Hydroxymethamphetamine	400
Methoxyphenamine	25,000
3,4-Methylenedioxymethamphetamine (MDMA)	50
L-Phenylephrine	4,000
Procaine	2,000
(1R,2S) - (-) Ephedrine	400
<b>METHADONE (MTD)</b>	
Methadone	50
Doxylamine	50,000
Estrone-3-Sulfate	50,000
Phencyclidine	50,000
<b>PHENCYCLIDINE (PCP)</b>	
Phencyclidine	10
<b>CROSS-REACTIVITY</b>	

A study was conducted to determine the cross-reactivity of the test with compounds spiked into drug-free PBS stock. The following compounds demonstrated no false positive results on the "DIAQUICK" DOA SALIVA MULTI-6 TEST (Oral Fluid) when tested at concentrations up to 100 µg/mL.

#### Non Cross-Reacting Compounds:

Acetaminophen	Diazepam	MDE	Promazine
Acetophenetidine	Diclofenac	Mehenterine	Promethazine
N-Acetylprocainamide	Dicyclomine	Meperidine	D/L-Propranolol
Acetylsalicylic acid	Diflunisal	Meprobamate	D-Propoxyphene
Aminopyrine	Digoxin	Methadone	D-Pseudoephedrine
Amoxicillin	Diphenhydramine	Methylphenidate	Quinacrine
Ampicillin	Doxylamine	Nalidixic acid	Quinine
Amityptiline	L- $\alpha$ -Ephedrine	Naloxone	Quindine
Amobarbital	$\beta$ -Estradiol	Naltrexone	Ranitidine
Ascorbic acid	Estrone-3-sulfate	Naproxen	Salicylic acid
Apomorphine	Ethyl-p-aminobenzoate	Niacinamide	Secobarbital
Aspartame	L-Epinephrine	Nifedipine	Sulfamethazine
Atropine	Erythromycin	Nimesulide	Sulindac
Benzilic acid	Fenoprofen	Norethindrone	Temazepam
Benzolic acid	Furosemide	D-Norpropoxyphene	Tetracycline
Benzphetamine	Gentisic acid	Noscapine	Tetrahydrocortisone
Buspirone	Hemoglobin	D,L-Octopamine	3-acetate
( $\pm$ )-Brompheniramine	Hydralazine	Oxalic acid	Tetrahydrocortisone
Caffeine	Hydrochlorothiazide	Oxazepam	( $\beta$ -D-Glucuronide)
Cannabidiol	Hydrocortisone	Oxolinic acid	Theophylline
Chlordiazepoxide	O-Hydroxyhippuric acid	Oxymetazoline	Thiamine
Chloramphenicol	$\beta$ -Hydroxynorephedrine	Papaverine	Thiordiazine
Chlorothiazide	5-Hydroxytyramine	Penicillin-G	D,L-Tyrosine
D,L-Chloropheniramine	(serotonin)	Pentazocine	Tolbutamide
Chlorpromazine	3-Hydroxytyramine	hydrochloride	Trazodone
Chloroquine	Ibuprofen	Pentobarbital	Triamterene
Cholesterol	Imipramine	Perphenazine	Trifluoperazine
Clonidine	Iproniazid	Phenelzine	Trimethoprim
Cortisone	(-)-Isoproterenol	Trans-2-phenylcyclo-	Trimipramine
L-Cotinine	Isoxsuprime	propylamine	D,L-Tryptophan
Creatinine	Ketamine	Phentermine	Tyramine
Clomipramine	Ketoprofen	Phenylpropanolamine	Uric acid
Deoxycorticosterone	Labetalol	Prednisolone	Verapamil
Dextromethorphan	Loperamide	Phenobarbital	Zomepirac
	Maprotiline	Prednisone	

#### REFERENCES

- Moolchan E, et al. Saliva and Plasma Testing for Drugs of Abuse: Comparison of the Disposition and Pharmacological Effects of Cocaine. Addiction Research Center, IRP, NIDA, NIH, Baltimore, MD. As presented at the SOFT-TIAFT meeting October 1998.
- Schramm W., et al. Drugs of Abuse in Saliva: A Review. J Anal Tox, 16 (1): 1-9, 1992.
- Kim I, et al. Plasma and oral fluid pharmacokinetics and pharmacodynamics after oral codeine administration. Clin Chem, 48 (9):1486-96, 2002.
- McCarron MM, et al. Detection of Phencyclidine Usage by Radioimmunoassay of Saliva. J Anal Tox. 8 (5): 197-201, 1984.
- Kang GI and Abbott FS. Analysis of methadone and metabolites in biological fluids with gas chromatography-mass spectrometry. J Chromatogr. 231(2); 311-319. Sept 1982.



IVD

## “DIAQUICK”

### Multi-6 High Sensitivity Touch Test

für Oberflächen, Feststoff- und Flüssigproben

**DOA Multi-6 HS Touch Test** AMP,MET,COC,OPI,PCP,THC

- REF Z05585 Inhalt: 25 Tests, einzeln verpackt (25x REF Z09550B)

**DOA Multi-6/1 HS Touch Test** AMP,MET,COC,OPI,MTD,THC

- REF Z12586 Inhalt: 25 Tests, einzeln verpackt (25x REF Z09553B)

Zusätzliche Bestandteile jeden Kits:

- 25 Kollektoren
- 25 Sammelröhren, gefüllt mit Touch Test Puffer
- 1 Packungsbeilage
- 25 Sicherheitssiegel
- 5 Einwegpipetten (steril)

Zusätzlich wird angeboten:

- REF Z09560 THC Extraktionslösung, 1x 10 mL
- REF Z12560 THC Extraktionskit (10 mL Extr.Lösung + 60 Extr.Röhrchen)
- REF Z09570 Lösung für Haut und Schweiß, 1x 50 mL

Nur für die In-vitro-Diagnostik. Nur für den professionellen Gebrauch.

#### ANWENDUNGSBEREICH

Der „DIAQUICK“ MULTI-6 HS TOUCH TEST ist ein immunochromatographischer Test für den qualitativen Nachweis von Drogenspuren (Amphetamine, Kokain (Crack), Marihuana, Methamphetamin, Opiate und Phencyclidin). Mit diesem Test können Drogenspuren sowohl auf Oberflächen, in Feststoffen wie Pulvern, Staub und Tabletten, in allen Arten von Flüssigkeiten (z.B. Harn), als auch auf der Haut und in Schweiß nachgewiesen werden. Der MULTI-6 HS TOUCH TEST liefert ein vorläufiges analytisches Ergebnis. Positive Testergebnisse sind durch spezifischere Labormethoden, z.B. mit einer Kombination aus Gaschromatographie/Massenspektrometrie, was als Referenzmethode gilt, zu bestätigen.

Parameter	Kalibrator	Cut-off (ng/mL)
Amphetamine (AMP)	D-Amphetamine	50
Kokain (COC)	Benzoylegonin	20
Marihuana (THC)	11-nor-Δ9-THC-9 COOH	12
Methamphetamine (MET)	D-Methamphetamine	50
Opiate (OPI)	Morphin	40
Methadon (MTD)	Methadon	30
Phencyclidin (PCP)	Phencyclidin	10

#### ALLGEMEINE INFORMATION

##### Testcassette:

<b>Methode</b>	kompetitiver immunochromatographischer Assay
<b>Antigen</b>	> 2 µg/test drug-protein-conjugate
<b>Antikörper</b>	> 2 µg/test anti-drug monoclonal antibody (mouse)
<b>Haltbarkeit</b>	24 Monate ab Produktionsdatum
<b>Lagerung</b>	2-30°C
<b>Ergebnisse</b>	nach 10 min., nicht nach über 20 min. ablesen

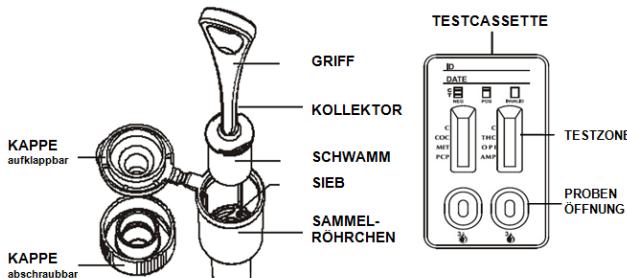
##### Touch Test Puffer:

<b>Bestandteile</b>	Bis-Tris-Puffer (pH 7.0-7.2), ionische Tenside, organische Lös.mittel
<b>Haltbarkeit</b>	24 Monate ab Produktionsdatum
<b>Lagerung</b>	2-30°C

#### TESTPRINZIP

Der „DIAQUICK“ MULTI-6 HS TOUCH TEST ist ein auf dem Prinzip der kompetitiven Bindung basierender immunochromatographischer Assay. Drogen, die in der Probe enthalten sein könnten, konkurrieren mit dem jeweiligen immobilisierten Drogenkonjugat um eine limitierte Anzahl von Bindungsstellen der entsprechenden Drogenantikörper. Während der Testdurchführung wandert ein Teil der Probe durch kapillare Sogwirkung auf dem Teststreifen in Richtung Testzone. Sollten nur Spuren unterhalb der Nachweisgrenze der entsprechenden Drogen in der Probe enthalten sein, so werden die Bindungsstellen der drogenspezifischen Antikörper nicht abgesättigt und es kommt für den entsprechenden Parameter zur Ausbildung einer gefärbten Testlinie. Damit wird ein negatives Testergebnis angezeigt. Konzentrationen über der jeweiligen Nachweisgrenze (Cut-off) führen hingegen zu einer Ablösung der drogenspezifischen Antikörper, was die Ausbildung einer gefärbten Testlinie verhindert. Die Abwesenheit einer gefärbten Linie in der Testzone zeigt somit ein positives Testergebnis an. Positive Proben zeigen keine Linien in der Testzone, negative Proben zeigen eine Linie in der drogenspezifischen Testzone, da durch die Abwesenheit der entsprechenden Droge die Antikörper nicht abgesättigt werden. Um eine korrekte Testdurchführung sicherzustellen, muss immer eine Kontrolllinie erscheinen, wodurch angezeigt wird, dass genügend Probe aufgetragen wurde und die Kapillarwirkung der Membran in Ordnung ist.

#### TESTAUFBAU



#### LAGERUNG UND HALTBARKEIT

Die Testbestandteile müssen im versiegelten Beutel bis zur Verwendung bei Raumtemperatur (2-30°C) oder gekühlt gelagert werden. Nicht einfrieren! Der Test kann bis zum angegebenen Verfallsdatum verwendet werden. Nach dem Erreichen des Ablaufdatums darf dieser Test nicht mehr verwendet werden.

#### WARNUNGEN UND VORSICHTSMASSNAHMEN

- Dieser Test ist ausschließlich für den qualitativen Nachweis von Drogen und deren Metaboliten konzipiert.
- Die Testbestandteile enthalten keine gefährlichen Stoffe. Trotzdem sollte dieser Test nur von geschultem Personal durchgeführt werden. Für Kinder unerreichbar aufzubewahren!
- Testbestandteile nach Überschreiten des Verfallsdatums nicht mehr verwenden. Die

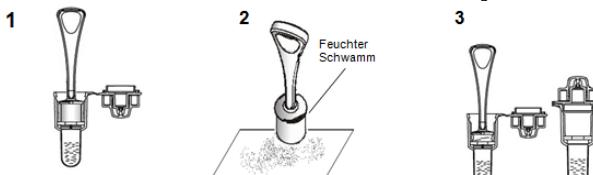
- Testcassetten bis zur Verwendung in der versiegelten Folienverpackung belassen.
- Um Kontaminationen zu vermeiden, Komponenten nur einmal verwenden.
- Nach Gebrauch sind diese gemäß den regional gültigen Richtlinien zu entsorgen.
- Die Testcassetten sind hochempfindlich. Verwenden Sie deshalb nur geringste Mengen der zu untersuchenden Substanz(en).
- Bei den zu untersuchenden unbekannten Substanzen kann es sich um gefährliche oder infektiöse Materialien handeln. Verwenden Sie für die Testdurchführung Schutzbekleidung, Handschuhe und eine Schutzbrille. Sie vermeiden damit Verschleppungen, Kontaminationen und die Gefährdung Ihrer Gesundheit.

#### PROBENGEWINNUNG UND -VORBEREITUNG

Vor der Testdurchführung müssen Testcassette und Sammelgefäß Raumtemperatur (15-30°C) erreichen. Die Testcassette erst unmittelbar vor der Testdurchführung aus der versiegelten Folienverpackung entnehmen.

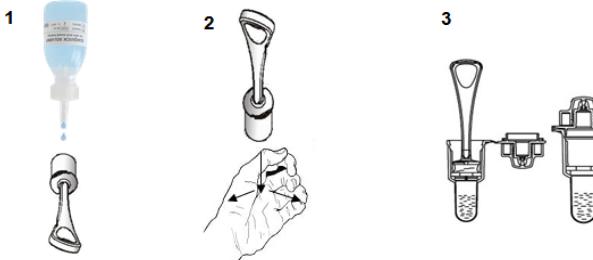
#### FÜR PULVER UND OBERFLÄCHEN, SPURENSICHERUNG (AUSSER THC)

1. Einen Kollektor aus der versiegelten Folienverpackung entnehmen und ein Sammelröhren öffnen (Kappe aufklappen).
2. Den Schwamm des Kollektors mit dem im Sammelröhren befindlichen Touch Test Puffer befeuchten, bis der Schwamm des Kollektors vollständig angefeuchtet ist (**Abb. 1**) und das Sammelröhren wieder verschließen.
3. Der Schwamm des Kollektors kurz in die zu testende Substanz (z. B. Pulver, Staub) eintauchen oder über die zu untersuchende Oberfläche wischen, wobei bereits geringste Mengen (im mg-Bereich) der zu untersuchenden Substanz für die Testdurchführung ausreichend sind (**Abb. 2**).
4. Das Sammelröhren öffnen und den Schwamm des Kollektors am Sieb gut ausdrücken, um die Probe mit dem Touch Test Puffer im Sammelröhren zu vermischen (**Abb. 3**). Danach das Sammelröhren wieder verschließen und durch Schütteln gut mischen.



#### FÜR SPURENSICHERUNG AUF DER HAUT (AUSSER THC)

1. Einen Kollektor aus der Verpackung entnehmen und auf den Schwamm des Kollektors ca. 10 Tropfen Lösung für Haut und Schweiß auftröpfeln (**Abb. 1**).
2. Mit dem Schwamm des Kollektors über die zu testende Hautstelle streichen oder Schweiß von der Haut abtupfen (**Abb. 2**).
3. Kappe des Sammelgefäßes aufklappen und die im Schwamm des Kollektors befindliche Probe durch mehrmaliges Ausdrücken im Sammelgefäß mit dem Touch Test Puffer mischen (**Abb. 3**). Das Sammelgefäß wieder verschließen und durch Schütteln gut mischen.

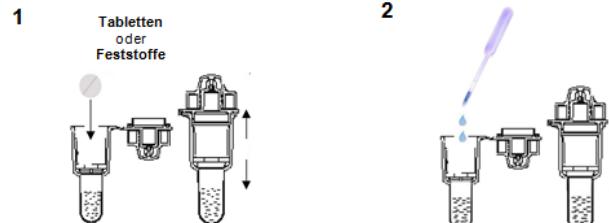


#### FÜR FESTSTOFFANALYSEN (AUSSER THC)

1. Ein Sammelgefäß öffnen (Kappe aufklappen) und eine geringe Menge der zu untersuchenden Substanz (Tabletten oder Feststoffe) in das Sammelgefäß geben (**Abb. 1**). Aufgrund der hohen Sensitivität des Tests sind bereits geringste Mengen (im mg-Bereich) der zu untersuchenden Substanz ausreichend. Danach das Sammelgefäß verschließen und durch Schütteln gut mischen.

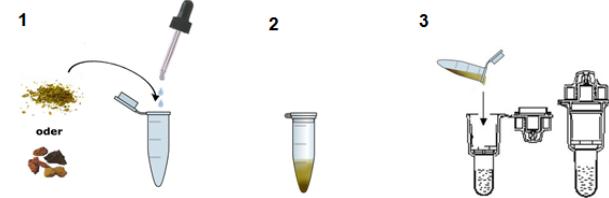
#### FÜR FLÜSSIGKEITSANALYSEN

1. Einige Tropfen der zu untersuchenden Flüssigkeit mit der Einwegpipette aufsaugen.
2. Ein Sammelgefäß öffnen (Kappe aufklappen) und 3 Tropfen der zu untersuchenden Probe in das Sammelgefäß tropfen (**Abb. 2**). Aufgrund der hohen Sensitivität des Tests sind bereits geringste Mengen der zu untersuchenden Substanz ausreichend. Danach das Sammelgefäß wieder verschließen und durch Schütteln gut mischen.



#### FÜR THC-NACHWEIS: MARIHUANA UND HASCHISH

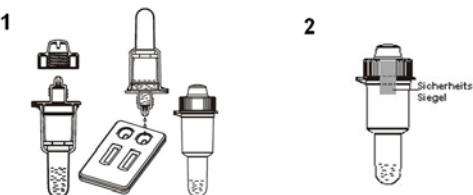
1. 5 Blüten oder Blätter aus einem Cannabis-Blütenstand bzw. eine geringe Haschisch Menge (im mg-Bereich) in einem geeigneten Gefäß (z.B. Eppendorf-Röhrchen) sammeln.
2. 4 Tropfen THC-Aufschlusslösung zugeben und dabei etwas zerkleinern (**Abb. 1**).
3. 1 min. extrahieren lassen (**Abb. 2**).
4. Ein Sammelgefäß öffnen (Kappe aufklappen) und den gesamten Inhalt des Extraktionsgefäßes (THC-Aufschlusslösung + THC-Material) mit dem Touch Test Puffer mischen. Danach das Sammelgefäß wieder verschließen und durch Schütteln gut mischen (**Abb. 3**).



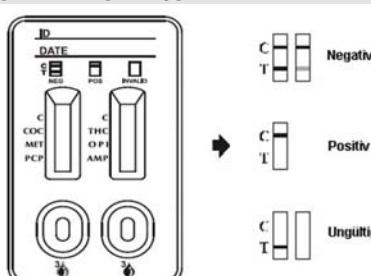


#### TESTDURCHFÜHRUNG

- Eine Testcassette aus der versiegelten Verpackung entnehmen und auf eine saubere, waagrechte Oberfläche legen. Tropfverschluss des Röhrchens abschrauben und je 3 Tropfen (ca. 100 µL) der Lösung auf die Probenöffnungen der Testcassette tropfen (**Abb. 1**) und die Stoppuhr starten. Den Einschluss von Lufbläschen in der Probenöffnung vermeiden. Das Ergebnis nach 5 min. ablesen. Nicht nach über 20 min. auswerten.
- Den Schraubverschluss wieder auf das Sammelröhren aufschrauben und für den eventuellen Versand in ein Labor zwecks Analysebestätigung mit dem mitgelieferten Sicherheitssiegel versehen.



#### INTERPRETATION DER ERGEBNISSE



**NEGATIV:** Zwei gefärbte Linien erscheinen. Eine gefärbte Linie sollte in der Kontrolllinienregion (C) und eine andere in der Testlinienregion (T) sein. Das zeigt an, dass die Drogenkonzentration im Speichel unter der Nachweisgrenze für des jeweiligen Parameters liegt.

**\*Achtung:** Die Stärke in der Testlinienregion (T) kann variieren, wobei jede auch noch so schwache Testlinie als negativ angesehen werden sollte.

**POSITIV:** Eine gefärbte Linie ist in der Kontrolllinienregion (C) sichtbar, aber nicht in der Testlinienregion (T). Ein positives Ergebnis zeigt an, dass die Drogenkonzentration bei oder über der Sensitivität des jeweiligen Parameters liegt.

**UNGÜLTIG:** Keine Kontrolllinie erscheint. Ungenügende Probenmengen oder eine fehlerhafte Testdurchführung sind die wahrscheinlichsten Ursachen für ein Versagen der Kontrolllinie. Lesen Sie die Testdurchführung nochmals durch und wiederholen Sie den Test mit einer neuen Cassette. Wenn das Problem bestehen bleibt, kontaktieren Sie Ihren Händler.

**Achtung:** Eine sehr schwache Linie in der Testregion (T) kann auftreten, wenn die Drogenkonzentration nahe dem Cut-off des Tests liegt. Dieses Ergebnis sollte trotzdem als negativ gewertet werden; für eine Bestätigung muss eine sensitivere Methode verwendet werden.

#### QUALITÄTSKONTROLLE

Eine Verfahrenskontrolle ist im Test integriert. Eine gefärbte Linie in der Kontrollregion (C) wird als interne Verfahrenskontrolle angesehen. Sie bestätigt eine ausreichende Probenmenge sowie Sogwirkung der Membran und eine korrekte Testdurchführung. Kontrollstandards sind in diesem Kit nicht integriert, es wird jedoch empfohlen, dass Positiv- und Negativkontrollen getestet werden.

#### EINSCHRÄNKUNGEN DER METHODE

- Der "DIAQUICK" DOA MULTI-6 HS TOUCH TEST liefert nur ein vorläufiges qualitatives Ergebnis. Eine 2. analytische Methode muss angewendet werden, um ein bestätigtes Ergebnis zu erhalten. GC/MS oder GC/MS/MS sind die Methoden der Wahl.
- Ein positives Testergebnis sagt nichts über die Konzentration oder die Art der Verarbeitung der jeweiligen Droge aus.
- Ein negatives Testergebnis bedeutet nicht, dass keine Drogen oder Drogenmetaboliten in der Probe enthalten sind. Es könnten Spuren von Drogen unterhalb des cut-off Wertes enthalten sein.

#### TESTCHARACTERISTIK

##### ANALYTISCHE SENSITIVITÄT

Eine gepufferte Lösung wurde mit Drogen in Konzentrationen ± 50 % und ± 25 % des Cut-off versetzt und mit dem "DIAQUICK" MULTI-6 HS TOUCH TEST getestet. Die Ergebnisse sind in der folgenden Tabelle zusammengefasst:

Drogenkonz.	n	MTD		COC		MET	
		-	+	-	+	-	+
0% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-50% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-25% Cut-off	30	24	6	30	0	28	2
Cut-off	30	14	16	20	10	23	7
+25% Cut-off	30	8	22	6	24	7	23
+50% Cut-off	30	0	30	0	30	0	30
Drogenkonz.	n	PCP		THC		OPI	
		-	+	-	+	-	+
0% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-50% Cut-off	30	30	0	30	0	30	0
-25% Cut-off	30	30	0	24	6	26	4
Cut-off	30	22	8	15	15	20	10
+25% Cut-off	30	8	22	11	19	5	25
+50% Cut-off	30	0	30	0	30	0	30
Drogenkonz.	n	AMP					
		-	+				
0% Cut-off	30	30	0				
-50% Cut-off	30	30	0				
-25% Cut-off	30	26	4				
Cut-off	30	19	11				
+25% Cut-off	30	7	23				
+50% Cut-off	30	0	30				

#### ANALYTISCHE SPEZIFITÄT

In der folgenden Tabelle sind die Konzentrationen von Verbindungen (ng/mL) angeführt, die mit dem "DIAQUICK" MULTI-6 HS TOUCH TEST ein positives Ergebnis ergaben.

AMPHETAMIN (AMP)	OPIATE (OPI)
D-Amphetamin	Morphin
DL-Amphetamin	Codein
β-Phenylethylamin	Ethylmorphin
Tryptamin	Hydromorphan
p-Hydroxyamphetamine	Oxycodon
(+)-3,4-Methylenoxyamphetamine (MDA)	Levorphanol
L-Amphetamin	25,000
	Oxycodon
KOKAIN (COCAINE)	Morphin-3-D-Glucuronid
Benzoyleggonin	Norcodein
CKokain HCl	Normorphin
Cocaethylen	12,500
Egonin HCl	Oxymorphan
Egoninmethylester	Thebain
MARIHUANA (THC)	Diacetylmorphin (Heroin)
11-nor-Δ <sup>9</sup> -THC-9 COOH	50
Cannabinol	6-Monacetylmorphin
11-nor-Δ <sup>9</sup> -THC-9 COOH	25
	Bilirubin
Δ <sup>8</sup> -THC	3,500
Δ <sup>9</sup> -THC	PHENCYCLIDINE (PCP)
	Phencyclidin
	10
	Tetrahydrozolin
	50,000
METHAMPHETAMIN (MET)	METHADON (MTD)
D-Methamphetamine	Methadon
Fenfluramin	60,000
p-Hydroxymethamphetamine	Doxylamin
Methoxyphenamin	Estron-3-Sulfat
3,4-Methylenedioxymethamphetamine (MDMA)	Phencyclidin
L-Phenylephrin	4,000
Procain	2,000
(1R,2S)-(-) Ephedrin	400

#### KREUZREAKTIVITÄT

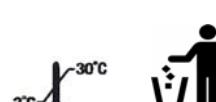
Es wurde eine Studie durchgeführt, in der einer drogenfreien phosphatgepufferten Kochsalzlösung die folgenden Substanzen zugegeben wurden. Die folgenden Substanzen bewirkten mit dem "DIAQUICK" MULTI-6 HS TOUCH TEST bei einer Konzentration von jeweils 100 µg/mL keine falsch positiven Ergebnisse.

#### Nicht kreuzreagierende Substanzen:

Acetaminophen	Diazepam	Maprotilin	Prednison
Acetophenetidin	Diclofenac	MDE	Promazin
N-Acetylprocainamid	Dicyclomin	Mehentermin	Promethazin
Acetylsalicylsäure	Diflunisal	Meperidin	D/L-Propanolol
Aminopyrin	Digoxin	Meprobamat	D-Propoxyphén
Amoxicillin	Diphenhydramin	Methadon	D-Pseudoephedrin
Ampicillin	Doxylamin	Methylphenidat	Chinacrin
Amitryptolin	L-Δ <sup>9</sup> -Ephedrin	Nalidixinsäure	Chinin
Amobarbital	β-Estradiol	Naloxon	Chinidin
Ascorbinsäure	Estrone-3-sulfat	Naltrexon	Ranitidin
Apomorphin	Ethyld-p-aminobenzoat	Naproxen	Salicylsäure
Aspartam	L-Epinephrin	Niacinamid	Secobarbital
Atropin	Erythromycin	Nifedipin	Sulfamethazin
Benzoesäure	Fenoprofen	Nimesulid	Sulindac
Benzphetamine	Furosemid	Norethindron	Temazepam
Busipron	Gentisinsäure	D-Norpropoxyphen	Tetrahydrozolin
(+)-Brompheniramin	Hämoglobin	Noscapin	3-acetat
Coffein	Hydralazin	D/L-Octopamin	Tetrahydrozolin
Cannabidiol	Hydrochlorothiazid	Oxalsäure	3-(β-D-Glucuronide)
Chlordiazepoxid	Hydrocortison	Oxazepam	Theophyllin
Chlorhydrat	o-Hydroxyhippursäure	Oxolinsäure	Thiamin
Chloramphenicol	β-Hydroxynorephedrin	Oxymetazolin	Thioridazin
Chlorothiazid	5-Hydroxytryptamin	Papaverin	D/L-Tyrosin
D/L-Chloropheniramin	(Serotonin)	Penicillin-G	Tolbutamid
Chlorpromazin	3-Hydroxytryptamin	Pentazocinhydrochloride	Trazodon
Chloroquin	Ibuprofen	Pentobarbital	Triamteren
Cholesterin	Imipramin	Perphenazin	Trifluoperazin
Clonidin	Iproniazid	Phenelzin	Trimethoprim
Cortison	(-)Isoproterenol	Trans-2-phenylcyclo-	Trimipramin
L-Cotinin	Isoxsuprin	propylamin	D/L-Tryptophan
Creatinin	Ketamin	Phentermin	Tyramin
Clomipramin	Ketoprofen	Phenylpropanolamin	Harnsäure
Deoxycorticosteron	Labetalol	Prednisolon	Verapamil
Dextromethorphan	Loperamid	Phenolbarbital	Zomepirac

#### BIBLIOGRAPHIE

- Moolchan E, et al. Saliva and Plasma Testing for Drugs of Abuse: Comparison of the Disposition and Pharmacological Effects of Cocaine. Addiction Research Center, IRP, NIDA, NIH, Baltimore, MD. As presented at the SOFT-TIAFT meeting October 1998.
- Schramm W., et al. Drugs of Abuse in Saliva: A Review. J Anal Tox, 16 (1): 1-9, 1992.
- Kim I, et al. Plasma and oral fluid pharmacokinetics and pharmacodynamics after oral codeine administration. Clin Chem, 48 (9):1486-96, 2002.
- McCarron MM, et al. Detection of Phencyclidine Usage by Radioimmunoassay of Saliva. J Anal Tox 8 (5): 197-201, 1984.
- Kang GI and Abbott FS. Analysis of methadone and metabolites in biological fluids with gas chromatography-mass spectrometry. J Chromatogr. 231(2); 311-319. Sept 1982.



IVD