



DCM001-14

Ed. 01/2024

# CORTISOL ELISA

per analisi di routine

Determinazione immunoenzimatica diretta di cortisolo nel siero o plasma umano

IVD

LOT

Vedere l'etichetta  
esterna2°C  8°C  $\Sigma = 96$  test

REF DKO001

## 1. SCOPO PREVISTO

Per uso diagnostico *in vitro*

Per uso professionale in laboratorio

Cortisol ELISA è un dispositivo diagnostico manuale in vitro destinato alla determinazione quantitativa di cortisolo nel siero o nel plasma umano da una popolazione adulta.

## 2. RILEVANZA CLINICA

Il cortisolo è un ormone steroideo glucocorticoide sintetizzato a partire dal colesterolo nella zona fascicolata della corteccia surrenale. I glucocorticoidi sono principalmente ormoni dello stress che regolano diversi processi fisiologici legandosi ai recettori dei glucocorticoidi espressi in tutto l'organismo<sup>1</sup>. I glucocorticoidi endogeni come il cortisolo svolgono un ruolo cruciale nel mantenere l'omeostasi del corpo dopo uno stress fisico o psicologico. Inoltre, il cortisolo è coinvolto nel metabolismo di carboidrati, lipidi e proteine, nel mantenimento della funzione del miocardio<sup>2</sup>, nonché nello sviluppo e nel funzionamento del sistema nervoso centrale, del sistema immunitario e del sistema gastrointestinale<sup>3</sup>.

Circa l'80–90% del cortisolo circola nel plasma legato alla globulina legante il cortisolo (CBG), una  $\alpha_2$ -globulina nota anche come transcortina. Della quantità residua, il 5–15% è legato all'albumina e appena il 5% circola libero. Il cortisolo libero non legato a proteine è quello biologicamente attivo, con livelli più alti di CBG a protezione dalle concentrazioni elevate di cortisolo<sup>2,3</sup>. L'aumento del livello di cortisolo circolante invia un segnale all'ipotalamo e all'ipofisi che porta alla riduzione dei livelli di ACTH e ormone di rilascio della corticotropina in un classico ciclo di feedback negativo<sup>4</sup>. L'asse ipotalamo-ipofisi-surrene (HPA), e quindi il cortisolo, è controllato da tre fattori principali: i livelli di stress, il ciclo di feedback negativo e il ritmo circadiano<sup>2</sup>. La determinazione dei livelli di cortisolo è spesso usata nella valutazione della funzionalità del surrene e di altri disturbi dell'asse HPA. Tali disturbi possono sfociare in una sotto- o sovrapproduzione di glucocorticoidi, meglio noti rispettivamente come malattia di Addison e sindrome di Cushing<sup>3</sup>. La malattia di Addison colpisce la ghiandola surrenale, che non riesce a produrre cortisolo a causa soprattutto di una insufficienza surrenalica primaria, causata in genere da adenoliti autoimmuni.

L'insufficienza surrenalica secondaria è dovuta a una regolazione alterata della ghiandola surrenale da parte dell'asse HPA. Se l'insufficienza surrenalica primaria è diagnosticabile con la misurazione combinata dei livelli mattutini di cortisolo sierico e ACTH plasmatico, l'insufficienza surrenalica secondaria richiede in genere dei test dinamici, come il test di tolleranza all'insulina o il test al metirapone effettuato durante la notte<sup>5-7</sup>. La sindrome di Cushing (CS) è caratterizzata da un vasto quadro di segni e sintomi dovuto all'esposizione prolungata e inappropriata ai glucocorticoidi<sup>8</sup>. La causa più comune è iatrogena dovuta all'assunzione di farmaci contenenti corticosteroidi. La CS endogena può essere causata da una produzione eccessiva di ACTH (80–85% dei casi) o essere indipendente dall'ACTH per una secrezione eccessiva di cortisolo da parte del surrene<sup>9</sup>.

In condizioni fisiologiche normali, l'asse HPA mostra un ritmo circadiano caratteristico, con i livelli più alti di cortisolo al mattino e più bassi alla sera tardi<sup>10,11</sup>. Poiché la secrezione del cortisolo è pulsatile, la valutazione dei livelli in un singolo campione potrebbe non fornire un'adeguata accuratezza diagnostica. L'assenza del normale ritmo diurna è una buona indicazione della presenza di CS<sup>12</sup>. Mentre negli individui sani i livelli nelle ore notturne non sono rilevabili, i pazienti con iperattività del surrene perdono il normale ritmo circadiano e hanno livelli di cortisolo rilevabili a mezzanotte<sup>9</sup>. Il momento della raccolta è pertanto un aspetto importante nella valutazione dei livelli di cortisolo. Inoltre, le concentrazioni dovrebbero essere riferite ai profili di riferimento dell'intervallo normale specifico del dosaggio e ai livelli decisionali clinici.

## 3. PRINCIPIO DEL METODO

Il test Cortisol ELISA è un dosaggio immunometrico enzimatico competitivo (ELISA) in cui il cortisolo (antigene) nel campione compete con il cortisolo antigenico coniugato con perossidasi di rafano (HRP) per il legame al numero limitato di anticorpi anti-cortisolo rivestiti sulla micropiastre (fase solida).

Dopo l'incubazione, la separazione del legato dal libero viene eseguita con un semplice lavaggio della fase solida. Quindi, l'enzima HRP nella parte libera reagisce con il substrato ( $H_2O_2$ ) e il substrato TMB e sviluppa un colore blu che cambia in giallo quando viene aggiunta la soluzione di

arresto ( $\text{H}_2\text{SO}_4$ ). L'intensità del colore è inversamente proporzionale alla concentrazione di cortisolo nel campione.

La concentrazione di cortisolo nel campione viene calcolata attraverso una curva di calibrazione.

#### 4. REAGENTI, MATERIALI E STRUMENTAZIONE

##### 4.1. Reagenti e materiali forniti nel kit

###### 1. Calibratori (5 fiale, 1 mL ciascuna)

Siero umano, ProClin  $>0.0015\%$ ,  $\text{NaN}_3 <0.1\%$

CAL0 REF DCE002/0106-0

CAL1 REF DCE002/0107-0

CAL2 REF DCE002/0108-0

CAL3 REF DCE002/0109-0

CAL4 REF DCE002/0110-0

###### 2. Controllo (1 fiala, 1 mL)

Siero umano, ProClin  $>0.0015\%$ ,  $\text{NaN}_3 <0.1\%$

La concentrazione del controllo è indicata sul

Certificato di analisi REF DCE045/0103-0

###### 3. Coniugato (1 fiala, 21 mL)

Cortisolo coniugato con perossidasi di rafano (HRP),

Proclin  $>0.0015\%$ , BSA 0,1% REF DCE002/0102-0

###### 4. Micropiastra rivestita (1 micropiastra frangibile)

Micropiastra rivestita con anticorpi anti-cortisolo

REF DCE002/0103-0

###### 5. Substrato TMB (1 fiala, 15 mL)

$\text{H}_2\text{O}_2$ -TMB 0,26 g/L (evitare qualsiasi contatto con la pelle),

Proclin  $<0.0015\%$  REF DCE004-0

###### 6. Soluzione di arresto (1 fiala, 15 mL)

Acido solforico 0,15 mol/L (evitare qualsiasi contatto con la pelle)

REF DCE005-0

###### 7. Soluzione di lavaggio conc. 10X (1 fiala, 50 mL)

Tampone fosfato 0,2 M, pH 7,4, Proclin  $>0.0015\%$

REF DCE054-0

##### 4.2. Materiali richiesti ma non forniti

Acqua distillata

##### 4.3. Materiali e strumentazione ausiliari

Erogatore automatico

Pipette di precisione

Letto di micropiastre (450 nm, 620-630 nm)

#### 5. AVVERTENZE

- Questo kit è destinato all'uso *in vitro* esclusivamente da parte di professionisti. Non per uso interno o esterno in esseri umani o animali.
- Utilizzare adeguati dispositivi di protezione individuale mentre si lavora con i reagenti forniti.
- Seguire le buone prassi di laboratorio (GLP, Good Laboratory Practice) per la manipolazione di emoderivati.

-  Tutto il materiale di origine umana utilizzato nella preparazione dei reagenti è stato testato e risultato negativo per gli anticorpi dell'HIV 1 e 2, HbsAg e HCV. Nessun metodo di prova, tuttavia, può offrire la completa garanzia che HIV, HBV, HCV o altri agenti infettivi siano assenti. Pertanto, i calibratori e i controlli devono essere manipolati allo stesso modo del materiale potenzialmente infettivo.

-  Il materiale di origine animale utilizzato nella preparazione del kit è stato ottenuto da animali certificati come sani e la proteina bovina è stata ottenuta da Paesi non infettati dalla BSE, ma tali materiali devono essere trattati come potenzialmente infettivi.
- Alcuni reagenti (calibratori, controllo, coniugato e soluzione di lavaggio) contengono piccole quantità di ProClin™ 300 ( $>0.0015\%$ ,  $<0.06\%$ ) come conservante. Evitare il contatto con pelle o mucose.

- Classificazione secondo il regolamento (CE) n. 1272/2008 [CLP]**

Sensibilizzazione cutanea, categoria 1



Contiene: ProClin 300

Attenzione

Indicazioni di pericolo:

H317 - Può provocare una reazione allergica cutanea.

Consigli di prudenza:

P261 - Evitare di respirare la polvere/i fumi/i gas/la nebbia/i vapori/gli aerosol.

P280 - Indossare guanti/indumenti protettivi/proteggere gli occhi/proteggere il viso/proteggere l'udito.

P321 - Trattamento specifico (vedere istruzioni supplementari di pronto soccorso su questa etichetta).

P333+P313 - In caso di irritazione o eruzione della pelle: Consultare un medico.

P362+P364 - Togliere tutti gli indumenti contaminati e lavarli prima di indossarli nuovamente.

- Alcuni reagenti (calibratori e controlli) contengono piccole quantità di azoturo di sodio ( $\text{NaN}_3$ )  $<0.1\%$  che può essere tossico se ingerito o assorbito attraverso la pelle o gli occhi; inoltre, può reagire con le tubature di piombo o rame per formare azoturi metallici potenzialmente esplosivi. Se si utilizza un lavandino per rimuovere i reagenti, lavare con abbondante acqua per evitare l'accumulo di azoturi. Il substrato TMB contiene un irritante, che può essere dannoso se inalato, ingerito o assorbito per via cutanea. Per prevenire lesioni, evitare l'inalazione, l'ingestione o il contatto con pelle e occhi.
- La soluzione di arresto consiste in una soluzione diluita di acido solforico. L'acido solforico è velenoso e corrosivo e può essere tossico se ingerito. Per prevenire ustioni chimiche, evitare il contatto con pelle e occhi.
- Evitare l'esposizione del reagente TMB/ $\text{H}_2\text{O}_2$  a luce solare diretta, metalli o ossidanti. Non congelare la soluzione.

#### 6. PRECAUZIONI

- Attenersi rigorosamente alla sequenza dei passaggi di pipettaggio forniti in questo protocollo. I dati sulle prestazioni qui rappresentati sono stati ottenuti utilizzando i reagenti specifici elencati in queste istruzioni per l'uso.
- Tutti i reagenti devono essere conservati refrigerati a  $2-8^\circ\text{C}$  nel contenitore originale. Tutte le eccezioni sono chiaramente indicate.
- Lasciare che tutti i componenti del kit e i campioni raggiungano la temperatura ambiente ( $22-28^\circ\text{C}$ ) e mescolare bene prima dell'uso.

- Non scambiare i componenti di kit di lotti diversi. La data di scadenza stampata sulle etichette della confezione e delle fiale deve essere rispettata. Non utilizzare alcun componente del kit dopo la data di scadenza.
- Se si utilizzano apparecchiature automatizzate, l'utente ha la responsabilità di assicurarsi che il kit sia stato adeguatamente convalidato per il suo utilizzo/scopo previsto.
- La rimozione incompleta o imprecisa del liquido dai pozzetti potrebbe influenzare la precisione del dosaggio e/o aumentare il background. Per migliorare le prestazioni del kit sui sistemi automatici, si raccomanda di aumentare il numero di lavaggi.
- È importante che il tempo di reazione in ogni pozzetto sia mantenuto costante per ottenere risultati riproducibili. Il pipettaggio dei campioni non deve andare oltre i dieci minuti per evitare deviazioni del dosaggio. Se sono necessari più di 10 minuti, seguire lo stesso ordine di erogazione. Se si utilizza più di una piastra, si raccomanda di ripetere la curva dose-risposta in ogni piastra.
- L'aggiunta della soluzione di substrato TMB avvia una reazione cinetica, che viene terminata dall'aggiunta della soluzione di arresto. Pertanto, il substrato TMB e la soluzione di arresto devono essere aggiunti nella stessa sequenza per eliminare qualsiasi deviazione temporale durante la reazione.
- Osservare le linee guida per l'esecuzione del controllo di qualità nei laboratori medici analizzando i controlli e/o i sieri in pool.
- La massima precisione è richiesta per la ricostituzione e l'erogazione dei reagenti.
- I campioni microbiologicamente contaminati, altamente lipemici, itterici o emolizzati non devono essere utilizzati nel dosaggio.
- I lettori di piastre misurano verticalmente. Non toccare il fondo dei pozzetti.
- Quando si pipettano i reagenti del dosaggio, compresi campioni, calibratori e controlli, è necessario utilizzare puntali monouso nuovi per ridurre il rischio di contaminazione da carryover. In caso contrario, i risultati potrebbero non essere validi.

## 7. CONSERVAZIONE E STABILITÀ DEI REAGENTI

Conservare il kit a 2-8 °C, al buio.

- Il kit è stabile a 2-8 °C fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta esterna del kit.
- Una volta aperto, il kit è stabile a 2-8 °C per 5 mesi.
- La soluzione di lavaggio diluita è stabile per 30 giorni a 2-8 °C.

Nota importante: aprire il sacchetto contenente la micropiastra rivestita solo quando è a temperatura ambiente e chiuderlo immediatamente dopo l'uso.

## 8. RACCOLTA E CONSERVAZIONE DEI CAMPIONI

Il dosaggio deve essere effettuato su campioni di siero (provette di campionamento standard o provette contenenti gel per la separazione del siero) o plasma (litio eparina, sodio eparina, EDTA di potassio).

| Conservazione dei campioni     | Durata  |
|--------------------------------|---------|
| 2-8 °C                         | 96 ore  |
| Cicli di congelamento/scongelo | 3 cicli |

## 9. PROCEDURA

### 9.1. Preparazione di calibratori e controlli

I calibratori sono pronti per l'uso e hanno la seguente concentrazione di cortisolo:

|       | C <sub>0</sub> | C <sub>1</sub> | C <sub>2</sub> | C <sub>3</sub> | C <sub>4</sub> |
|-------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| ng/mL | 0              | 10             | 50             | 150            | 500            |

Il calibratore è pronto per l'uso; la concentrazione del calibratore è stampata sull'etichetta.

Il controllo è pronto per l'uso.

### 9.2. Preparazione del coniugato

Il coniugato è pronto per l'uso. Miscelare delicatamente per 5 minuti in un mixer a rotazione.

### 9.3. Preparazione della soluzione di lavaggio

Diluire il contenuto della fiala "Soluzione di lavaggio conc. 10X" con acqua distillata fino a un volume finale di 500 mL prima dell'uso. Per i volumi più piccoli, rispettare il rapporto di diluizione 1:10.

È possibile osservare la presenza di cristalli all'interno della soluzione di lavaggio concentrata; in tal caso, mescolare a temperatura ambiente fino alla completa dissoluzione dei cristalli. Per una maggiore precisione, diluire l'intero flacone di soluzione di lavaggio concentrata a 500 mL, avendo cura anche di trasferire completamente i cristalli sciogliendo il flacone, quindi mescolare fino a quando i cristalli non si dissolvono completamente.

### 9.4. Preparazione dei campioni

Conservare il campione a -20 °C se la determinazione non viene eseguita lo stesso giorno della raccolta del campione. Evitare di congelare e scongelare ripetutamente i campioni.

Prima dell'uso, miscelare delicatamente per 5 minuti con un miscelatore a rotazione.

### 9.5. Procedura

- **Lasciare che tutti i reagenti raggiungano la temperatura ambiente (22-28 °C) per almeno 30 minuti.** Alla fine del dosaggio, conservare immediatamente i reagenti a 2-8 °C: evitare una lunga esposizione a temperatura ambiente.
- Le strisce di micropozzetti rivestiti non utilizzate devono essere rilasciate in modo sicuro nella busta di alluminio contenente l'essiccante e conservate a 2-8 °C.
- Per evitare potenziali contaminazioni microbiche e/o chimiche, i reagenti inutilizzati non devono mai essere trasferiti nelle fiale originali.
- Poiché è necessario eseguire la determinazione in duplicato per migliorare la precisione dei risultati della prova, preparare due pozzetti per ogni punto della curva di calibrazione (C<sub>0</sub>-C<sub>5</sub>), due per ogni controllo, due per ogni campione, uno per il bianco.

| Reagente                                      | Calibratore | Campione/<br>Controllo | Bianco |
|-----------------------------------------------|-------------|------------------------|--------|
| Calibratore<br>C <sub>0</sub> -C <sub>4</sub> | 20 µL       |                        |        |
| Campione/<br>Controllo                        |             | 20 µL                  |        |
| Coniugato                                     | 200 µL      | 200 µL                 |        |

Incubare 1 ora a 37 °C (± 0,5°C).

Rimuovere il contenuto da ogni pozzetto. Lavare i pozzetti 3 volte con 300 µL di soluzione di lavaggio diluita.

**Nota importante:** durante ogni fase di lavaggio, agitare delicatamente la piastra per 5 secondi e rimuovere la soluzione in eccesso picchiando la piastra capovolta su un tovagliolo di carta assorbente.

**Lavatore automatico:** se si utilizza un lavatore automatico, si consiglia di eseguire 6 fasi di lavaggio.

|                  |        |        |        |
|------------------|--------|--------|--------|
| Substrato<br>TMB | 100 µL | 100 µL | 100 µL |
|------------------|--------|--------|--------|

Incubare per 15 minuti, al buio, a temperatura ambiente (22÷28 °C).

|                         |        |        |        |
|-------------------------|--------|--------|--------|
| Soluzione di<br>arresto | 100 µL | 100 µL | 100 µL |
|-------------------------|--------|--------|--------|

Agitare delicatamente la micropiastra.

Leggere l'assorbanza (E) a 450 nm contro una lunghezza d'onda di riferimento di 620-630 nm o contro il bianco entro 5 minuti.

## 10. CONTROLLO QUALITÀ

Le buone prassi di laboratorio (GLP) richiedono l'inclusione di campioni per il controllo della qualità in ogni serie di dosaggi al fine di verificare le prestazioni del dosaggio. I controlli devono essere trattati come campioni sconosciuti e i risultati devono essere analizzati con metodi statistici appropriati.

I controlli forniti nel kit devono essere testati come se fossero sconosciuti e hanno lo scopo di agevolare la valutazione della validità dei risultati ottenuti in ogni piastra di dosaggio.

La concentrazione media di ciascun livello di controllo è documentata nel rapporto del controllo di qualità incluso in ciascun kit. Tali livelli di concentrazione media sono determinati in base a diversi dosaggi eseguiti in duplicato in più posizioni su ciascuna piastra.

DiaMetra raccomanda agli utenti di conservare le annotazioni grafiche dei valori di controllo generati con ciascun dosaggio, tra cui medie mobili, DS e % CV. Queste informazioni faciliteranno l'analisi delle tendenze dei controlli per quanto riguarda le prestazioni dei lotti di controllo attuali e pregressi rispetto ai dati forniti nel controllo di qualità. Le tendenze aiuteranno a identificare i dosaggi che generano valori di controllo significativamente diversi dal rispettivo intervallo medio.

Quando si interpretano i dati dei controlli, occorre tenere conto del fatto che il prodotto è stato progettato e sviluppato come prodotto per l'utilizzo manuale. L'intervallo riportato sul certificato del controllo di qualità deve essere appropriato per i dosaggi eseguiti manualmente e rispettando

rigorosamente la procedura di dosaggio descritta sopra. Gli esperti del controllo di qualità riconoscono che, a causa delle differenze di condizioni e di prassi, si avrà sempre una variabilità nei valori medi e nella precisione delle misurazioni dei controlli eseguite da laboratori diversi<sup>13</sup>.

## 11. CALCOLO DEI RISULTATI

Sono disponibili vari pacchetti software di elaborazione dei dati, che possono essere utilizzati per generare la curva di calibrazione media e per calcolare le concentrazioni medie di campioni e controlli sconosciuti. È necessario un adattamento della curva logistica a 4 parametri (4PL) **che includa il calibratore 0**.

In alternativa, è possibile preparare una curva di calibrazione su carta millimetrata semilogaritmica tracciando un grafico con l'assorbanza media sull'asse delle ordinate e la concentrazione dell'analita sull'asse delle ascisse. Nella curva di calibrazione deve essere incluso il calibratore 0. Leggere il valore medio dell'assorbanza di ciascun campione sconosciuto dalla curva.

Affinché i risultati del dosaggio siano considerati validi, i calibratori e i controlli del kit devono rientrare nelle specifiche riportate nel certificato di analisi specifico del lotto.

In caso contrario, i risultati dei test associati non saranno validi e i campioni dovranno essere analizzati nuovamente.

## Conversione delle unità

Per convertire i risultati in unità SI:

$$\text{nmol/L} = \text{ng/mL} \times 2,7586$$

Per convertire i risultati in unità di massa:

$$\text{ng/mL} = \text{nmol/L} \times 0,3625$$

## 12. INTERVALLO DI MISURAZIONE

L'intervallo di misurazione del dosaggio (AMR) è 7,16-500 ng/mL (19,75-1379,3 nmol/L).

Tutti i valori inferiori a 7,16 ng/mL (19,75 nmol/L) devono essere refertati come "< 7,16 ng/mL (19,75 nmol/L)". Tutti i valori superiori a 500 ng/mL (1379,3 nmol/L) devono essere refertati come "> 500 ng/mL (1379,3 nmol/L)".

## 13. METROLOGIA E TRACCIABILITÀ

I calibratori di questo kit sono tracciabili a un dosaggio commerciale di cortisolo che a sua volta è tracciabile al pannello del siero di riferimento del cortisolo [ERM DA541\_IFCC].

## 14. VALORI ATTESI

I seguenti intervalli sono stati determinati utilizzando il test Cortisol ELISA e sono forniti unicamente a scopo informativo. Il 95% degli intervalli di riferimento per adulti apparentemente sani è stato calcolato attraverso un metodo non parametrico secondo le linee guida tratte dal documento CLSI C28-A3 "Defining, Establishing and Verifying Reference Intervals in the Clinical Laboratory".

|                                   | Mattina<br>Dalle 6 alle 10 | Sera<br>Dalle 16 alle 20 |
|-----------------------------------|----------------------------|--------------------------|
| N. di soggetti                    | 41                         | 51                       |
| Media (ng/mL)                     | 108,41                     | 66,81                    |
| SD (ng/mL)                        | 42,16                      | 25,06                    |
| Mediana (ng/mL)                   | 112,64                     | 61,95                    |
| Intervallo di riferimento (ng/mL) | 47,1 - 187                 | 31,4 – 114,2             |

Gli intervalli sopraindicati devono essere considerati solo come linee guida; si raccomanda a ogni laboratorio di stabilire i propri intervalli di valori attesi sulla base della propria popolazione di pazienti.

## 15. CARATTERISTICHE DI AZIONE

Sono mostrati i dati più rappresentativi delle prestazioni. I risultati ottenuti nei singoli laboratori possono variare.

### 15.1. Capacità di rilevamento

Il limite del bianco (LoB), il limite di rilevamento (LoD) e il limite della determinazione quantitativa (LoQ) sono stati definiti basandosi sulla procedura CLSI EP17-A, "Protocols for Determination of Limits of Detection and Limits of Quantitation" utilizzando 6 bianchi e 6 campioni a basso livello.

| Sensibilità                                    | Concentrazione |
|------------------------------------------------|----------------|
| Limite del bianco (LoB)                        | 3,47 ng/mL     |
| Limite di rilevamento (LoD)                    | 5,79 ng/mL     |
| Limite della determinazione quantitativa (LoQ) | 7,16 ng/mL     |

### 15.2. Esattezza

L'esattezza è stata dimostrata confrontando il test Cortisol ELISA con un test del cortisolo disponibile in commercio, a sua volta tracciabile all'ID GC-MS, con un totale di 34 campioni di siero nativo di singoli donatori.

| n  | Pendenza<br>[IC 95%]  | Intercetta<br>(ng/mL)<br>[IC 95%] | Coefficiente di correlazione<br>(r) |
|----|-----------------------|-----------------------------------|-------------------------------------|
| 34 | 1,03<br>[0,98 – 1,10] | -0,13<br>[-0,62 – 0,36]           | 0,99                                |

### 15.3. Precisione

La precisione del test Cortisol ELISA è stata determinata eseguendo un complesso studio di precisione.

**Ripetibilità:** un totale di 5 campioni di siero è stato analizzato in 5 repliche, una volta al giorno per 5 giorni da 3 operatori.

I dati di un lotto rappresentativo sono mostrati di seguito:

| Campione | n  | Conc. media<br>(ng/mL) | Intra-test (ripetibilità) |      |
|----------|----|------------------------|---------------------------|------|
|          |    |                        | DS                        | % CV |
| 1        | 75 | 38,38                  | 3,43                      | 8,9% |
| 2        | 75 | 88,34                  | 3,92                      | 4,4% |
| 3        | 75 | 156,08                 | 13,08                     | 8,4% |
| 4        | 75 | 257,48                 | 21,89                     | 8,5% |
| 5        | 75 | 379,41                 | 31,18                     | 8,4% |
| 6        | 75 | 393,23                 | 37,78                     | 9,5% |

**Riproducibilità:** un totale di 5 campioni di siero è stato analizzato in 5 repliche, una volta al giorno per 5 giorni da 3 operatori. I risultati per i dati combinati di due lotti sono mostrati di seguito:

| Campione | n   | Conc. media<br>(ng/mL) | All'interno del laboratorio (riproducibilità) |       |
|----------|-----|------------------------|-----------------------------------------------|-------|
|          |     |                        | DS                                            | % CV  |
| 1        | 150 | 37,93                  | 4,63                                          | 12,2% |
| 2        | 150 | 88,06                  | 7,06                                          | 8,0%  |
| 3        | 150 | 156,98                 | 18,26                                         | 11,6% |
| 4        | 150 | 261,15                 | 33,44                                         | 12,8% |
| 5        | 150 | 385,80                 | 52,37                                         | 13,6% |
| 6        | 150 | 400,14                 | 56,95                                         | 14,2% |

### 15.4. Linearità

La linearità è stata valutata secondo le linee guida basate su CLSI EP-06, "Evaluation of the Linearity of Quantitative Measurement Procedures". Per la concentrazione di cortisolo mediante il test Cortisol ELISA, la procedura di misurazione mostra linearità per l'intervallo da 7,16 a 500 ng/mL (da 19,75 a 1379,3 nmol/L) entro la deviazione ammissibile di linearità (ADL) di  $\pm 15\%$ .

### 15.5. Confronto del metodo

Il test Cortisol ELISA è stato confrontato con un dosaggio automatico quantitativo disponibile in commercio, in base al documento CLSI EP-9A, "Method Comparison and Bias Estimation Using Patient Samples". Ogni metodo ha esaminato un totale di 100 campioni, selezionati per rappresentare un ampio intervallo di concentrazioni di cortisolo. L'analisi di regressione di Passing-Bablok è stata effettuata sui dati comparativi:

| n   | Pendenza<br>[IC 95%]  | Intercetta<br>(ng/mL)<br>[IC 95%] | Coefficiente di correlazione<br>(r) |
|-----|-----------------------|-----------------------------------|-------------------------------------|
| 100 | 1,06<br>[1,01 – 1,10] | -4,33<br>[-8,33 – 0,44]           | 0,98                                |

### 15.6. Specificità analitica

La specificità è stata valutata con i seguenti reagenti crociati.

| Reagente crociato       | Concentrazione testata (unità) | Reattività crociata media % |
|-------------------------|--------------------------------|-----------------------------|
| Prednisolone            | 200 ng/mL                      | 79%                         |
| 11-deossicortisolo      | 100 ng/mL                      | 67%                         |
| 21-deossicortisolo      | 1000 ng/mL                     | 14%                         |
| Cortisone               | 1000 ng/mL                     | 14%                         |
| Corticosterone          | 1000 ng/mL                     | 11%                         |
| 6-β-idrossicortisolo    | 1000 ng/mL                     | 3%                          |
| 17α-OH progesterone     | 10.000 ng/mL                   | 2%                          |
| 11-deossicorticosterone | 10.000 ng/mL                   | 1%                          |
| Aldosterone             | 10.000 ng/mL                   | 1%                          |
| Desametasone            | 10.000 ng/mL                   | 1%                          |
| Prednisone              | 10.000 ng/mL                   | 3%                          |
| Progesterone            | 10.000 ng/mL                   | 1%                          |

Le seguenti sostanze non interferiscono con un bias > ±15% nel dosaggio Cortisol ELISA quando le concentrazioni sono inferiori alla soglia dichiarata presentata nella tabella seguente.

| Reagente potenzialmente interferente | Concentrazione di soglia |
|--------------------------------------|--------------------------|
| Bilirubina, coniugata                | 40 mg/dL                 |
| Bilirubina, non coniugata            | 40 mg/dL                 |
| Emoglobina                           | 200 mg/dL                |
| Proteine totali                      | 15 g/dL                  |
| Trigliceridi                         | 1500 mg/dL               |

### 15.7. Studio su siero-plasma

È stato condotto uno studio di confronto tra matrici del test Cortisol ELISA per valutare la differenza tra i tipi di provette (provette per la separazione del siero (SST), per plasma in litio eparina, per plasma in sodio eparina e plasma in K2 EDTA) rispetto ai campioni di controllo (siero tappo rosso, senza additivo) secondo le linee guida CLSI EP9-A3. È stato valutato un totale di 20 campioni (16 nativi, 4 additivati) per coprire l'intervallo del test. L'analisi di regressione di Passing-Bablok è stata effettuata sui dati comparativi:

| Tipo di campione | Pendenza [IC 95%]     | Intercetta (ng/mL) [IC 95%] | Coefficiente di correlazione (r) |
|------------------|-----------------------|-----------------------------|----------------------------------|
| SST              | 0,96<br>[0,91 – 1,04] | 2,72<br>[-2,38 – 9,67]      | 1,0                              |
| Litio eparina    | 1,03<br>[0,91 – 1,18] | -2,87<br>[-13,10 – 5,81]    | 0,99                             |
| Sodio eparina    | 0,99<br>[0,90 – 1,20] | 0,14<br>[-13,69 – 10,67]    | 0,99                             |
| EDTA             | 1,00<br>[0,90 – 1,06] | -1,08<br>[-5,44 – 6,58]     | 0,99                             |

### 15.8. Recupero della diluizione

Per i campioni che superano l'intervallo di misurazione analitica (500 ng/mL), è stato eseguito uno studio di recupero della diluizione. Un totale di 5 campioni è stato preparato aggiungendo una soluzione madre ad alta concentrazione. I campioni sono stati poi diluiti ed eseguiti in duplicato con il test Cortisol ELISA.

I campioni con concentrazioni di analita superiori a 500 ng/mL possono essere diluiti 1:4 con il calibratore 0. Il risultato del test deve quindi essere corretto applicando il fattore di diluizione appropriato.

### 16. LIMITAZIONI D'USO

- Come nel caso di qualsiasi procedura diagnostica, i risultati devono essere interpretati unitamente ai dati clinici del paziente e alle altre informazioni a disposizione del medico.
- Non sono state stabilite le caratteristiche di azione di questo dosaggio nella popolazione pediatrica.
- Gli anticorpi eterofili nel siero umano possono reagire con le immunoglobuline dei reagenti, interferendo con gli immunodosaggi *in vitro*<sup>14</sup>. I pazienti regolarmente esposti agli animali o a prodotti derivati da siero animale possono essere soggetti a questa interferenza, quindi si potrebbero osservare valori anomali.

### 17. GESTIONE DEI RIFIUTI

I reagenti devono essere smaltiti in conformità alle normative locali.

Tutti i materiali che sono entrati in contatto con i campioni e i reagenti devono essere smaltiti in conformità con le normative nazionali, regionali e locali.

### 18. BIBLIOGRAFIA

1. Ramamoorthy, S. & Cidlowski, J. A. Corticosteroids: Mechanisms of Action in Health and Disease. *Rheumatic diseases clinics of North America* 42, 15-31, doi:10.1016/j.rdc.2015.08.002 (2016).
2. Wild, D. The immunoassay handbook. (Elsevier, 2005).
3. Cain, D.W. & Cidlowski, J. A. Specificity and sensitivity of glucocorticoid signaling in health and

disease. Best practice & research. Clinical endocrinology & metabolism 29, 545-556, 2015.04.007 (2015).

4. Schacke, H., Docke, W. D. & Asadullah, K. Mechanisms involved in the side effects of glucocorticoids. Pharmacology & therapeutics 96, 23-43 (2002).
5. Charmandari, E., Nicolaides, N. C. & Chrousos, G. P. Adrenal insufficiency Lancet 383, 2152-2167, (13)61684-0 (2014).
6. Bancos, I., Hahner, S., Tomlinson, J. & Arlt, W. Diagnosis and management of adrenal insufficiency. The lancet. Diabetes & endocrinology 3, 216-226, (14)70142-1 (2015).
7. Arlt, W. & Allolio, B. Adrenal insufficiency. Lancet 361, 1881-1893, (03)13492-7 (2003).
8. Lacroix, A., Feelders, R. A., Stratakis, C. A. & Nieman, L. K. Cushing's syndrome. Lancet 386, 913-927, (14)61375-1 (2015).
9. Arnaldi, G. et al. Diagnosis and complications of Cushing's syndrome: a consensus statement. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 88, 5593-5602 (2003).
10. Yaneva, M. et al. Midnight salivary cortisol for the initial diagnosis of Cushing's syndrome of various causes. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 89, 3345-3351, (2004).
11. Krieger, D. T., Allen, W., Rizzo, F. & Krieger, H. P. Characterization of the normal temporal pattern of plasma corticosteroid levels. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 32, 266-284, (1971).
12. Ceccato, F. et al. Performance of salivary cortisol in the diagnosis of Cushing's syndrome, adrenal incidentaloma, and adrenal insufficiency. European journal of endocrinology / European Federation of Endocrine Societies 169, 31-36, (2013).
13. Basic QC Practices On-line Course; <http://www.Westgard.com>.
14. Boscatto, LM. and Stuart, MC., 'Heterophilic antibodies: a problem for all immunoassays'. Clin Chem, 34, 1988, pp 27-33

## 19. IDENTIFICATORE DELLE REVISIONI

Le aggiunte o le modifiche alle istruzioni per l'uso sono indicate dall'evidenziazione in grigio.

## 20. RECLAMI SUI PRODOTTI E SUPPORTO TECNICO

Per un paziente/utente/terza parte nell'Unione Europea e nei Paesi con un regime normativo simile (Regolamento 2017/746/UE relativo ai dispositivi medico-diagnostici *in vitro*); se, durante l'uso di questo dispositivo o come risultato del suo utilizzo, si è verificato un incidente grave, segnalarlo al produttore e/o al suo rappresentante autorizzato e all'autorità normativa nazionale.

Il produttore può essere contattato tramite il relativo servizio clienti o il team di supporto tecnico. I dettagli di contatto sono disponibili di seguito e sul sito Web dell'azienda:

Ed. 01/2024

DCM001-14



DCM001-14

Ed. 01/2024

# CORTISOL ELISA

for routine analysis

Direct immunoenzymatic determination of Cortisol in human serum or plasma

IVD

LOT

See external label

2°C  8°C  $\Sigma = 96$  tests

REF DKO001

## 1. INTENDED PURPOSE

For *In Vitro* Diagnostic Use

For Laboratory Professional Use

Cortisol ELISA is a manual in vitro diagnostic device intended for the quantitative determination of cortisol in human serum or plasma from an adult population.

## 2. CLINICAL SIGNIFICANCE

Cortisol is a glucocorticoid steroid hormone synthesised from cholesterol in the zona fasciculata of the adrenal cortex. Glucocorticoids are predominantly stress hormones that regulate a variety of physiological processes by binding to glucocorticoid receptors expressed throughout the body<sup>1</sup>. Endogenous glucocorticoids like cortisol play a crucial role in establishing the body's homeostasis after physical or psychological stress. Additionally, cortisol plays a role in the metabolism of carbohydrates, fat and protein, the maintenance of myocardial function<sup>2</sup> and is involved in the development and function of the central nervous system, the immune system and the gastrointestinal system<sup>3</sup>.

Approximately 80-90% of cortisol in plasma is protein-bound to an  $\alpha$ 2-globulin, cortisol-binding-globulin (CBG), also known as transcortin. The remaining 5 to 15% is bound to albumin, with only 5% in a free form. The non-protein bound free cortisol is the biologically active hormone, with higher levels of CBG protecting against high cortisol concentrations<sup>2,3</sup>. Increased levels of cortisol in the circulation feedback to the hypothalamus and pituitary gland, decreasing the levels of ACTH and corticotropin-releasing hormone in a classic negative feedback loop<sup>4</sup>. The hypothalamic-pituitary-adrenal axis (HPA) and consequently cortisol, is under the control of three major factors including stress levels, the negative feedback loop and a circadian rhythm<sup>2</sup>. Cortisol determinations are frequently used in the assessment of adrenocortical function and other disturbances of the hypothalamic-pituitary-adrenal axis. These disturbances can result in under- or over- production of glucocorticoids, most commonly referred to as Addison's disease and Cushing's syndrome respectively<sup>3</sup>. Addison's disease is a failure of the adrenal gland to produce cortisol due to a primary adrenal insufficiency, most frequently caused by autoimmune adrenalitis. Secondary adrenal insufficiency is due to an impaired regulation of the adrenal

gland by the HPA axis. Whereas patients with primary adrenal insufficiency can be diagnosed based on a combined measurement of early morning serum cortisol and plasma ACTH levels, secondary adrenal insufficiency most commonly requires dynamic testing such as the insulin tolerance test or the overnight metyrapone test<sup>5-7</sup>. Cushing's syndrome (CS) is defined as a large group of signs and symptoms to prolonged and inappropriately high exposure to glucocorticoids<sup>8</sup>. The most common cause is iatrogenic due to use of prescribed corticosteroids. Endogenous CS may be caused by excess ACTH production (80-85% of cases) or ACTH-independent due to excess secretion of cortisol by the adrenal gland<sup>9</sup>.

Under normal physiological conditions, the HPA axis has a characteristic circadian rhythm with highest cortisol levels found in the morning, reaching a nadir in the late evening<sup>10,11</sup>. As cortisol secretion is pulsatile, assessment of levels in a single sample may not provide adequate diagnostic accuracy. Absence of the normal diurnal rhythm is a good indication of the presence of CS<sup>12</sup>. Whereas in healthy individuals late night levels are undetectable, patients with increased function of the adrenal lose the normal circadian rhythm and have detectable levels of cortisol at midnight<sup>9</sup>. The time of collection is therefore an important consideration in the assessment of cortisol levels. Additionally, concentrations should be referred to assay-specific normal reference range profiles and clinical cut-off levels.

## 3. PRINCIPLE OF THE METHOD

The Cortisol ELISA is a competitive enzyme immunometric assay (ELISA) where Cortisol (antigen) in the sample competes with the antigenic Cortisol conjugated with horseradish peroxidase (HRP) for binding to the limited number of antibodies anti-Cortisol coated on the microplate (solid phase).

After the incubation, the bound/free separation is performed by a simple solid phase washing. Then, the enzyme HRP in the bound fraction reacts with the Substrate ( $H_2O_2$ ) and the TMB Substrate and develops a blue colour that changes into yellow when the Stop Solution ( $H_2SO_4$ ) is added. The colour intensity is inversely proportional to the Cortisol concentration in the sample.

Cortisol concentration in the sample is calculated through a calibration curve.

#### 4. REAGENTS, MATERIALS AND INSTRUMENTATION

##### 4.1. Reagents and materials supplied in the kit

###### 1. Calibrators (5 vials, 1 mL each)

Human serum, ProClin >0.0015%, NaN<sub>3</sub> >0.1%

|      |     |               |
|------|-----|---------------|
| CAL0 | REF | DCE002/0106-0 |
| CAL1 | REF | DCE002/0107-0 |
| CAL2 | REF | DCE002/0108-0 |
| CAL3 | REF | DCE002/0109-0 |
| CAL4 | REF | DCE002/0110-0 |

###### 2. Control (1 vial, 1 mL)

Human serum, ProClin >0.0015%, NaN<sub>3</sub> >0.1%

See Control concentration on the Certificate of Analysis

REF DCE045/0103-0

###### 3. Conjugate (1 vial, 21 mL)

Cortisol conjugated with Horseradish peroxidase (HRP),

ProClin >0.0015%, BSA 0.1% REF DCE002/0102-0

###### 4. Coated Microplate (1 breakable microplate)

Microplate coated with anti-Cortisol antibodies

REF DCE002/0103-0

###### 5. TMB Substrate (1 vial, 15 mL)

H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>-TMB 0.26 g/L (avoid any skin contact),

ProClin <0.0015% REF DCE004-0

###### 6. Stop Solution (1 vial, 15 mL)

Sulphuric acid 0.15 mol/L (avoid any skin contact)

REF DCE005-0

###### 7. 10X Conc. Wash Solution (1 vial, 50 mL)

Phosphate buffer 0.2M pH 7.4, ProClin >0.0015%

REF DCE054-0

##### 4.2. Materials required but not provided

Distilled water

##### 4.3. Auxiliary materials and instrumentation

Automatic dispenser

Precision Pipetting Devices

Microplate reader (450 nm, 620-630 nm)

#### 5. WARNINGS

- This kit is intended for *in vitro* use by professional persons only. Not for internal or external use in Humans or Animals.
- Use appropriate personal protective equipment while working with the reagents provided.
- Follow Good Laboratory Practice (GLP) for handling blood products.
-  All human source material used in the preparation of the reagents has been tested and found negative for antibody to HIV 1&2, HbsAg, and HCV. No test method however can offer complete assurance that HIV, HBV, HCV or other infectious agents are absent. Therefore, the Calibrators and the Controls should be handled in the same manner as potentially infectious material.
-  Material of animal origin used in the preparation of the kit has been obtained from animals certified as healthy and the bovine protein has been obtained from countries not infected by BSE, but these materials should be handled as potentially infectious.

- Some reagents (calibrators, controls, conjugate and wash solution) contain small amounts of ProClin™ 300 (>0.0015%, <0.06%) as preservative. Avoid contact with skin or mucosa.

##### • Classification according to Regulation (EC) No.

1272/2008 [CLP]

Skin sensitivity, Category 1



Warning

Contains: ProClin 300

##### Hazard statements:

H317 - May cause an allergic skin reaction.

##### Precautionary statements:

P261 - Avoid breathing

dust/fume/gas/mist/vapours/spray.

P280 - Wear protective gloves/protective clothing/eye protection/face protection/hearing protection.

P321 - Specific treatment (see supplemental first aid instruction on this label).

P333+P313 - If skin irritation or rash occurs: Get medical advice/attention.

P362+P364 - Take off contaminated clothing and wash it before reuse.

- Some reagents (calibrators and controls) contain small amounts of Sodium Azide (NaN<sub>3</sub>) <0.1% as preservative. Sodium Azide may be toxic if ingested or absorbed through the skin or eyes; moreover, it may react with lead or copper plumbing to form potentially explosive metal azides. If you use a sink to remove the reagents, wash through with large amounts of water to prevent azide build-up.
- The TMB Substrate contains an irritant, which harmful if inhaled, ingested or absorbed through the skin. To prevent injury, avoid inhalation, ingestion or contact with skin and eyes.
- The Stop Solution consists of a diluted sulphuric acid solution. Sulphuric acid is poisonous, corrosive and can be toxic if ingested. To prevent chemical burns, avoid contact with skin and eyes.
- Avoid the exposure of reagent TMB/H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> to direct sunlight, metals or oxidants. Do not freeze the solution.

#### 6. PRECAUTIONS

- Please adhere strictly to the sequence of pipetting steps provided in this protocol. The performance data represented here were obtained using specific reagents listed in this Instruction For Use.
- All reagents should be stored refrigerated at 2-8°C in their original container. Any exceptions are clearly indicated.
- Allow all kit components and specimens to reach room temperature (22-28°C) and mix well prior to use.
- Do not interchange kit components from different lots. The expiry date printed on box and vials labels must be observed. Do not use any kit component beyond their expiry date.
- If you use automated equipment, the user has the responsibility to make sure that the kit has been appropriately validated for its intended use/purpose.
- The incomplete or inaccurate liquid removal from the wells could influence the assay precision and/or

increase the background. To improve the performance of the kit on automatic systems is recommended to increase the number of washes.

- It is important that the time of reaction in each well is held constant for reproducible results. Pipetting of samples should not extend beyond ten minutes to avoid assay drift. If more than 10 minutes are needed, follow the same order of dispensation. If more than one plate is used, it is recommended to repeat the dose response curve in each plate
- Addition of the TMB Substrate solution initiates a kinetic reaction, which is terminated by the addition of the Stop Solution. Therefore, the TMB Substrate and the Stop Solution should be added in the same sequence to eliminate any time deviation during the reaction.
- Observe the guidelines for performing quality control in medical laboratories by assaying controls and/or pooled sera.
- Maximum precision is required for reconstitution and dispensation of the reagents.
- Samples microbiologically contaminated, highly lipemic, icteric or haemolysed should not be used in the assay.
- Plate readers measure vertically. Do not touch the bottom of the wells.
- Fresh disposable tips must be used when pipetting assay reagents including samples, calibrators and controls to mitigate the risk of carryover contamination. Failure to do so may lead to invalid results.

## 7. REAGENT STORAGE AND STABILITY

Store the kit at 2 – 8°C in the dark.

- The kit is stable at 2 – 8°C until the expiry date stated on the external kit label.
- Once opened, the kit is stable at 2 – 8°C for 5 months.
- The diluted wash solution is stable for 30 days at 2-8°C.

Important note: open the bag containing the Coated Microplate only when it is at room temperature and close it immediately after use.

## 8. SAMPLE COLLECTION AND STORAGE

The assay should be performed using serum (standard sampling tubes or tubes containing serum separating gel) or plasma (lithium heparin, sodium heparin, potassium EDTA) samples.

| Sample Storage     | Duration |
|--------------------|----------|
| 2 – 8 °C           | 96 hours |
| Freeze/thaw cycles | 3 cycles |

## 9. PROCEDURE

### 9.1. Preparation of Calibrators and Controls

The Calibrators are ready for use and have the following concentration of Cortisol:

|       | C <sub>0</sub> | C <sub>1</sub> | C <sub>2</sub> | C <sub>3</sub> | C <sub>4</sub> |
|-------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| ng/mL | 0              | 10             | 50             | 150            | 500            |

The calibrator is ready to use; the concentration of the Calibrator is printed on the label.

The Control is ready for use.

### 9.2. Preparation of the Conjugate

The conjugate is ready to use. Mix gently, for 5 minutes, on a roller mixer.

### 9.3. Preparation of the Wash Solution

Dilute the content of the vial “10X Conc. Wash Solution” with distilled water to a final volume of 500 mL prior to use. For smaller volumes respect the 1:10 dilution ratio.

It is possible to observe the presence of crystals within the concentrated wash solution; in this case mix at room temperature until the complete dissolution of crystals. For greater accuracy, dilute the whole bottle of concentrated wash solution to 500 mL, taking care also to transfer crystals completely by rinsing of the bottle, then mix until crystals are completely dissolved.

### 9.4. Preparation of Samples

Store the sample at -20°C if the determination is not performed on the same day of the sample collection. Avoid repetitive freezing and thawing of samples.

Before using, mix gently, for 5 minutes, with a roller mixer.

### 9.5. Procedure

- **Allow all reagents to reach room temperature (22-28°C) for at least 30 minutes.** At the end of the assay, immediately store the reagents at 2-8°C: avoiding long exposure to room temperature.
- Unused coated microwell strips should be released securely in the foil pouch containing desiccant and stored at 2-8°C.
- To avoid potential microbial and/or chemical contamination, unused reagents should never be transferred into the original vials.
- As it is necessary to perform the determination in duplicate in order to improve accuracy of the test results, prepare two wells for each point of the calibration curve (C<sub>0</sub>-C<sub>4</sub>), two for each Control, two for each sample, one for Blank.

| Reagent                                      | Calibrator | Sample/<br>Control | Blank |
|----------------------------------------------|------------|--------------------|-------|
| Calibrator<br>C <sub>0</sub> -C <sub>4</sub> | 20 µL      |                    |       |
| Sample/<br>Control                           |            | 20 µL              |       |
| Conjugate                                    | 200 µL     | 200 µL             |       |

Incubate 1 hour at 37°C (± 0.5°C).

Remove the contents from each well. Wash the wells 3 times with 300 µL of diluted wash solution.

**Important note:** during each washing step, gently shake the plate for 5 seconds and remove excess solution by tapping the inverted plate on an absorbent paper towel.

**Automatic washer:** in case you use an automatic washer, it is advised to do 6 washing steps.

|                                                                |        |        |        |
|----------------------------------------------------------------|--------|--------|--------|
| TMB<br>Substrate                                               | 100 µL | 100 µL | 100 µL |
| Incubate 15 minutes in the dark at room temperature (22±28°C). |        |        |        |
| Stop<br>Solution                                               | 100 µL | 100 µL | 100 µL |

Shake the microplate gently.

Read the absorbance (E) at 450 nm against a reference wavelength of 620-630 nm or against Blank within 5 minutes.

## 10. QUALITY CONTROL

Good Laboratory Practice (GLP) requires the use of quality control specimens in each series of assays in order to check the performance of the assay. Controls should be treated as unknown samples, and the results analysed with appropriate statistical methods.

The kit control provided in the kit should be tested as unknown and are intended to assist in assessing the validity of results obtained with each assay plate.

The mean concentration of each control level is documented in the QC report included with each kit. These mean concentration levels are determined over several assays which are run in duplicate in multiple locations across each plate.

DiaMetra recommends the users to maintain graphic records of the control values generated with each assay run, including the running means, SDs and %CVs. This information will facilitate the controls trending analysis relating to the performance of current and historical control lots relative to the supplied Quality Control data. The trending will assist in the identification of assays which give control values significantly different from their average range.

When interpreting control data, users should note that this product was designed and developed as a manual product. The range stated on the QC certificate should be appropriate for assays that are performed manually and with strict adherence to the Assay Procedure described above. It is recognised by Quality Control professionals, that as a result

of differences in conditions and practices, there will always be variability in the mean values and precision of control measurements between different laboratories<sup>13</sup>.

## 11. CALCULATION OF RESULTS

A variety of data reduction software packages are available, which may be employed to generate the mean calibration curve and to calculate the mean concentrations of unknown samples and controls. A 4-parameter logistic (4PL) curve fit, **including Calibrator 0 is required.**

Alternatively, a calibration curve may be prepared on semi-log graph paper by plotting mean absorbance on the Y-axis against concentration of analyte on the X-axis. Calibrator 0 should be included in the calibration curve. Read the mean absorbance value of each unknown sample off the curve.

In order for the assay results to be considered valid the kit calibrators and control must fall within the specifications detailed in the lot specific certificate of analysis.

If a control is out of its specified range, the associated test results are invalid and samples must be retested.

## Conversion of units

To convert results to SI units:

$$\text{nmol/L} = \text{ng/mL} \times 2.7586$$

To convert results to mass units:

$$\text{ng/mL} = \text{nmol/L} \times 0.3625$$

## 12. MEASURING RANGE

The assay measuring range (AMR) is 7.16 – 500 ng/mL (19.75 – 1379.3 nmol/L).

Any value that reads below 7.16 ng/mL (19.75 nmol/L) should be reported as "< 7.16 ng/mL (19.75 nmol/L)". Any value that reads above 500 ng/mL (1379.3 nmol/L) should be reported as "> 500 ng/mL (1379.3 nmol/L)".

## 13. METROLOGY AND TRACEABILITY

The calibrators of this kit are traceable to a commercial cortisol assay which in turn is traceable to the Cortisol reference serum panel [ERM DA541\_IFCC].

## 14. EXPECTED VALUES

The following ranges were determined using the Cortisol ELISA and are provided for information only. The 95 % reference interval for apparently healthy adults were calculated by a non-parametric method following guidance from CLSI C28-A3 "Defining, Establishing and Verifying Reference Intervals in the Clinical Laboratory".

|                               | Morning<br>6 – 10 am | Evening<br>4 – 8 pm |
|-------------------------------|----------------------|---------------------|
| No. of subjects               | 41                   | 51                  |
| Mean (ng/mL)                  | 108.41               | 66.81               |
| SD (ng/mL)                    | 42.16                | 25.06               |
| Median (ng/mL)                | 112.64               | 61.95               |
| Reference<br>Interval (ng/mL) | 47.1 - 187           | 31.4 – 114.2        |

The above ranges should be considered as guidelines only; it is recommended that each laboratory establish its own expected range based upon its own patient population.

## 15. PERFORMANCE CHARACTERISTICS

Representative performance data are shown. Results obtained at individual laboratories may vary.

### 15.1. Detection Capability

The limit of blank (LoB), limit of detection (LoD) and limit of quantitation (LoQ) were determined with guidance from CLSI EP17-A, "Protocols for Determination of Limits of Detection and Limits of Quantitation" using 6 blanks and 6 low level samples.

| Sensitivity                 | Concentration |
|-----------------------------|---------------|
| Limit of Blank (LoB)        | 3.47 ng/mL    |
| Limit of Detection (LoD)    | 5.79 ng/mL    |
| Limit of Quantitation (LoQ) | 7.16 ng/mL    |

### 15.2. Trueness

Trueness has been demonstrated through comparison of the Cortisol ELISA to a commercially available cortisol assay, which in turn is traceable to ID GC-MS, with a total of 34 individual donor native serum samples.

| n  | Slope<br>[95% CI]     | Intercept<br>(ng/mL)<br>[95% CI] | Correlation<br>coefficient<br>(r) |
|----|-----------------------|----------------------------------|-----------------------------------|
| 34 | 1.03<br>[0.98 – 1.10] | -0.13<br>[-0.62 – 0.36]          | 0.99                              |

### 15.3. Precision

Precision of the Cortisol ELISA was determined by performing a complex precision study.

**Repeatability:** A total of 5 serum samples were assayed in 5 replicates, once a day for 5 days by 3 operators. Data from one representative lot is shown below:

| Sample | n  | Mean<br>Conc.<br>(ng/mL) | Within run<br>(Repeatability) |      |
|--------|----|--------------------------|-------------------------------|------|
|        |    |                          | SD                            | CV%  |
| 1      | 75 | 38.38                    | 3.43                          | 8.9% |
| 2      | 75 | 88.34                    | 3.92                          | 4.4% |
| 3      | 75 | 156.08                   | 13.08                         | 8.4% |
| 4      | 75 | 257.48                   | 21.89                         | 8.5% |
| 5      | 75 | 379.41                   | 31.18                         | 8.4% |
| 6      | 75 | 393.23                   | 37.78                         | 9.5% |

**Reproducibility:** A total of 5 serum samples were assayed in 5 replicates, once a day for 5 days by 3 operators. Results for the combined data from two lots is shown below:

| Sample | n   | Mean<br>Conc.<br>(ng/mL) | Within Laboratory<br>(Reproducibility) |       |
|--------|-----|--------------------------|----------------------------------------|-------|
|        |     |                          | SD                                     | CV%   |
| 1      | 150 | 37.93                    | 4.63                                   | 12.2% |
| 2      | 150 | 88.06                    | 7.06                                   | 8.0%  |
| 3      | 150 | 156.98                   | 18.26                                  | 11.6% |
| 4      | 150 | 261.15                   | 33.44                                  | 12.8% |
| 5      | 150 | 385.80                   | 52.37                                  | 13.6% |
| 6      | 150 | 400.14                   | 56.95                                  | 14.2% |

### 15.4. Linearity

Linearity was evaluated based on CLSI EP-06, "Evaluation of the Linearity of Quantitative Measurement Procedures". For cortisol concentration by Cortisol ELISA, the measurement procedure shows linearity for the interval from 7.16 to 500 ng/mL (19.75 to 1379.3 nmol/L) within the allowable deviation of linearity (ADL) of  $\pm 15\%$ .

### 15.5. Method comparison

The Cortisol ELISA was compared against a commercially available quantitative automated assay, following CLSI EP-9A, "Method Comparison and Bias Estimation Using Patient Samples". A total of 100 samples, selected to represent a wide range of cortisol concentrations, was assayed by each method. Passing-Bablok regression analysis was performed on the comparative data:

| n   | Slope<br>[95% CI]     | Intercept<br>(ng/mL)<br>[95% CI] | Correlation<br>coefficient<br>(r) |
|-----|-----------------------|----------------------------------|-----------------------------------|
| 100 | 1.06<br>[1.01 – 1.10] | -4.33<br>[-8.33 – 0.44]          | 0.98                              |

### 15.6. Analytical Specificity

The specificity was assessed with the following cross-reactants.

| Cross-reactant           | Concentration tested (unit) | Mean %Cross reactivity |
|--------------------------|-----------------------------|------------------------|
| Prednisolone             | 200 ng/ml                   | 79%                    |
| 11-Deoxycortisol         | 100 ng/ml                   | 67%                    |
| 21-Deoxycortisol         | 1 000 ng/ml                 | 14%                    |
| Cortisone                | 1 000 ng/ml                 | 14%                    |
| Cortiscosterone          | 1 000 ng/ml                 | 11%                    |
| 6-b-Hydroxycortisol      | 1 000 ng/ml                 | 3%                     |
| 17α – OH Progesterone    | 10 000 ng/ml                | 2%                     |
| 11 - Deoxycorticosterone | 10 000 ng/ml                | 1%                     |
| Aldosterone              | 10 000 ng/ml                | 1%                     |
| Dexamethasone            | 10 000 ng/ml                | 1%                     |
| Prednisone               | 10 000 ng/ml                | 3%                     |
| Progesterone             | 10 000 ng/ml                | 1%                     |

The following substances do not interfere with a bias of > ±15% in the Cortisol ELISA assay when the concentrations are below the stated threshold presented in the following table.

| Potentially Interfering Reagent | Threshold Concentration |
|---------------------------------|-------------------------|
| Bilirubin, conjugated           | 40 mg/dL                |
| Bilirubin, unconjugated         | 40 mg/dL                |
| Haemoglobin                     | 200 mg/dL               |
| Total Protein                   | 15 g/dL                 |
| Triglyceride                    | 1500 mg/dL              |

### 15.7. Serum-plasma study

The Cortisol ELISA matrix comparison study was performed to evaluate the difference across tube types (serum separator tubes (SST), lithium heparin plasma, sodium heparin plasma and K2 EDTA plasma) versus the control samples (red top serum, without additive) following CLSI EP9-A3 guidelines. A total of 20 samples (16 native, 4 spiked) to cover the assay range were evaluated. Passing-Bablok regression analysis was performed on the comparative data:

| Sample type     | Slope [95% CI]        | Intercept (ng/mL) [95% CI] | Correlation coefficient (r) |
|-----------------|-----------------------|----------------------------|-----------------------------|
| SST             | 0.96<br>[0.91 – 1.04] | 2.72<br>[-2.38 – 9.67]     | 1.0                         |
| Lithium Heparin | 1.03<br>[0.91 – 1.18] | -2.87<br>[-13.10 – 5.81]   | 0.99                        |
| Sodium Heparin  | 0.99<br>[0.90 – 1.20] | 0.14<br>[-13.69 – 10.67]   | 0.99                        |
| EDTA            | 1.00<br>[0.90 – 1.06] | -1.08<br>[-5.44 – 6.58]    | 0.99                        |

### 15.8. Dilution recovery

For samples exceeding the analytical measurement interval (500 ng/mL), a dilution recovery study was performed. A total of 5 samples were prepared by spiking with a high concentration stock solution. The samples were then diluted and run in duplicate with the Cortisol ELISA.

Samples with analyte concentrations greater than 500 ng/mL can be diluted 1:4 with Calibrator 0. The assay result must then be corrected by applying the appropriate dilution factor.

### 16. LIMITATIONS OF USE

- As in the case of any diagnostic procedure, results must be interpreted in conjunction with the patient's clinical presentation and other information available to the physician.
- The performance characteristics of this assay have not been established in a paediatric population.
- Heterophilic antibodies in human serum can react with reagent immunoglobulins, interfering with *in vitro* immunoassays<sup>14</sup>. Patients routinely exposed to animals or to animal serum products can be prone to this interference and anomalous values may be observed.

### 17. WASTE MANAGEMENT

Reagents must be disposed of in accordance with local regulations.

All materials that have come into contact with samples and reagents must be disposed of in accordance with country, state and local regulations.

### 18. BIBLIOGRAPHY

1. Ramamoorthy, S. & Cidlowski, J. A. Corticosteroids: Mechanisms of Action in Health and Disease. *Rheumatic diseases clinics of North America* 42, 15-31, doi:10.1016/j.rdc.2015.08.002 (2016).
2. Wild, D. *The immunoassay handbook*. (Elsevier, 2005).
3. Cain, D.W. & Cidlowski, J. A. Specificity and sensitivity of glucocorticoid signaling in health and disease. *Best practice & research. Clinical endocrinology & metabolism* 29, 545-556, 2015.04.007 (2015).

4. Schacke, H., Docke, W. D. & Asadullah, K. Mechanisms involved in the side effects of glucocorticoids. *Pharmacology & therapeutics* 96, 23-43 (2002).
5. Charmandari, E., Nicolaides, N. C. & Chrousos, G. P. Adrenal insufficiency *Lancet* 383, 2152-2167, (13)61684-0 (2014).
6. Bancos, I., Hahner, S., Tomlinson, J. & Arlt, W. Diagnosis and management of adrenal insufficiency. *The lancet. Diabetes & endocrinology* 3, 216-226, (14)70142-1 (2015).
7. Arlt, W. & Allolio, B. Adrenal insufficiency. *Lancet* 361, 1881-1893, (03)13492-7 (2003).
8. Lacroix, A., Feelders, R. A., Stratakis, C. A. & Nieman, L. K. Cushing's syndrome. *Lancet* 386, 913-927, (14)61375-1 (2015).
9. Arnaldi, G. et al. Diagnosis and complications of Cushing's syndrome: a consensus statement. *The Journal of clinical endocrinology and metabolism* 88, 5593-5602 (2003).
10. Yaneva, M. et al. Midnight salivary cortisol for the initial diagnosis of Cushing's syndrome of various causes. *The Journal of clinical endocrinology and metabolism* 89, 3345-3351, (2004).
11. Krieger, D. T., Allen, W., Rizzo, F. & Krieger, H. P. Characterization of the normal temporal pattern of plasma corticosteroid levels. *The Journal of clinical endocrinology and metabolism* 32, 266-284, (1971).
12. Ceccato, F. et al. Performance of salivary cortisol in the diagnosis of Cushing's syndrome, adrenal incidentaloma, and adrenal insufficiency. *European journal of endocrinology / European Federation of Endocrine Societies* 169, 31-36, (2013).

13. Basic QC Practices On-line Course; <http://www.Westgard.com>.
14. Boscato, LM. and Stuart, MC., 'Heterophilic antibodies: a problem for all immunoassays'. *Clin Chem*, 34, 1988, pp 27–33

## 19. REVISION IDENTIFIER

Additions or changes to the IFU are indicated by grey highlighting.

## 20. PRODUCT COMPLAINTS AND TECHNICAL SUPPORT

For a patient/user/third party in the European Union and in countries with similar regulatory regime (Regulation 2017/746/EU on IVD Medical Devices); if, during the use of this device or as a result of its use, a serious incident has occurred, please report it to the manufacturer and/or its authorised representative and to your national regulatory authority.

The manufacturer can be contacted through their customer service or technical support team. The contact details can be found below and on the company website:

**Ed. 01/2024**

**DCM001-14**



DCM001-14

Ed. 01/2024

# CORTISOL ELISA

para el análisis de rutina

Determinación inmunoenzimática directa del cortisol en suero o plasma humano

IVD

LOT

Ver etiqueta  
externa2°C  8°C $\Sigma = 96$  pruebas

REF DKO001

## 1. FINALIDAD PREVISTA

Para uso en diagnóstico *in vitro*

Para uso profesional de laboratorio

Cortisol ELISA es un dispositivo manual de diagnóstico *in vitro* destinado a la determinación cuantitativa del cortisol en suero o plasma humano de una población adulta.

## 2. IMPORTANCIA CLÍNICA

El cortisol es una hormona esteroidea glucocorticoidea que se sintetiza a partir del colesterol en la zona fascicular de la corteza suprarrenal. Los glucocorticoides son principalmente hormonas de estrés que regulan una variedad de procesos fisiológicos uniéndose a receptores glucocorticoides que se expresan por todo el cuerpo<sup>1</sup>. Los glucocorticoides endógenos como el cortisol poseen una función crucial para establecer la homeostasis del cuerpo tras situaciones de estrés físico o psicológico. Asimismo, el cortisol posee una función en el metabolismo de carbohidratos, lípidos y proteínas, y en el mantenimiento de la función miocárdica<sup>2</sup>; además, participa en el desarrollo y el funcionamiento del sistema nervioso central, el sistema inmunitario y el sistema digestivo<sup>3</sup>.

Aproximadamente entre el 80 y el 90 % del cortisol en plasma está ligado mediante proteínas a una  $\alpha$ 2-globulina, la globulina fijadora de corticoesteroides (CBG), también denominada transcortina. La cantidad restante, entre el 5 % y el 15 %, está ligada a albúmina, y solo el 5 % está en forma libre. El cortisol libre no ligado a proteínas es la hormona activa desde el punto de vista biológico, con niveles más altos de la CBG que protegen frente a concentraciones con altos niveles de cortisol<sup>2,3</sup>. Los niveles elevados de cortisol en la circulación autorregulan el hipotálamo y la hipófisis, lo que reduce los niveles de la ACTH y la hormona liberadora de corticotropina en un patrón convencional de autorregulación negativa<sup>4</sup>. El eje hipotálamo-hipófiso-suprarrenal (HHS) y, en consecuencia, el cortisol, se encuentra bajo el control de tres factores principales que incluyen niveles de estrés, el patrón de autorregulación negativa y el ritmo circadiano<sup>2</sup>. Con frecuencia se utilizan las determinaciones de cortisol para valorar la función corticosuprarrenal y otras alteraciones del eje hipotálamo-hipófiso-suprarrenal. Estas alteraciones pueden dar lugar a una producción insuficiente o a una

producción excesiva de glucocorticoides, con mayor frecuencia denominadas enfermedad de Addison y síndrome de Cushing, respectivamente<sup>3</sup>. La enfermedad de Addison consiste en una incapacidad de la glándula suprarrenal de producir cortisol como consecuencia de una insuficiencia suprarrenal primaria, con mayor frecuencia causada por adenitis autoinmunitaria. La insuficiencia suprarrenal secundaria se produce como consecuencia de una alteración de la regulación de la glándula suprarrenal procedente del eje HHS. Si bien es posible diagnosticar a los pacientes con insuficiencia suprarrenal primaria mediante una medición combinada del cortisol en suero y los niveles de ACTH en plasma a primera hora del día, lo más frecuente es que en los casos de insuficiencia suprarrenal secundaria deban realizarse pruebas dinámicas como la prueba de tolerancia a la insulina o la prueba nocturna con metirapona<sup>5-7</sup>. El síndrome de Cushing (CS) se define como un amplio grupo de signos y síntomas que se producen como consecuencia de una gran exposición prolongada e inapropiada a glucocorticoides<sup>8</sup>. La causa más frecuente es iatrogénica, ya que se debe al uso de corticoesteroides recetados. El CS endógeno puede estar causado por una producción excesiva de la ACTH (entre el 80 % y el 85 % de los casos) o, con independencia de la ACTH, como consecuencia de una secreción excesiva de cortisol procedente de la glándula suprarrenal<sup>9</sup>.

En condiciones fisiológicas normales, el eje HHS posee un ritmo circadiano característico en el que los niveles más elevados de cortisol se detectan por la mañana y alcanzan el punto más bajo a última hora de la tarde<sup>10,11</sup>. Dado que la secreción de cortisol es pulsátil, es posible que la valoración de los niveles en una sola muestra no proporcione una precisión diagnóstica suficiente. La ausencia del ritmo diurno normal es un buen indicador de la presencia del CS<sup>12</sup>. Mientras que en personas sanas los niveles no son detectables a altas horas de la noche, los pacientes con un aumento de la función de la glándula suprarrenal pierden el ritmo circadiano normal y sus niveles de cortisol son detectables durante la medianoche<sup>9</sup>. Por lo tanto, la hora de obtención de la muestra es un factor importante para la valoración de los niveles de cortisol. Asimismo, deben compararse las concentraciones con los perfiles de los intervalos de referencia normales y los niveles de los valores de corte clínicos que son específicos del ensayo.

### 3. PRINCIPIO DEL MÉTODO

El Cortisol ELISA es un ensayo enzimático inmunométrico competitivo (ELISA) en el que el cortisol (antígeno) de la muestra compite con el cortisol antigénico conjugado con peroxidasa de rábano picante (HRP) para unirse al número limitado de anticuerpos anticortisol recubiertos en la microplaca (fase sólida).

Tras la incubación, la separación ligada/libre se realiza mediante un simple lavado en fase sólida. A continuación, la enzima HRP de la fracción ligada reacciona con el sustrato ( $H_2O_2$ ) y el sustrato de TMB, y desarrolla un color azul que cambia a amarillo cuando se añade la solución de detención ( $H_2SO_4$ ). La intensidad del color es inversamente proporcional a la concentración de cortisol de la muestra.

La concentración de cortisol de la muestra se calcula mediante una curva de calibración.

### 4. REACTIVOS, MATERIALES E INSTRUMENTACIÓN

#### 4.1. Reactivos y materiales incluidos en el kit

##### 1. Calibradores (5 viales de 1 mL cada uno)

|                                               |                   |
|-----------------------------------------------|-------------------|
| Suero humano, ProClin >0,0015%, $NaN_3$ <0,1% |                   |
| CAL0                                          | REF DCE002/0106-0 |
| CAL1                                          | REF DCE002/0107-0 |
| CAL2                                          | REF DCE002/0108-0 |
| CAL3                                          | REF DCE002/0109-0 |
| CAL4                                          | REF DCE002/0110-0 |

##### 2. Control (1 vial, 1 mL)

|                                                                    |                   |
|--------------------------------------------------------------------|-------------------|
| Suero humano, ProClin >0,0015%, $NaN_3$ <0,1%                      |                   |
| Consulte la concentración de control en el certificado de análisis | REF DCE045/0103-0 |

##### 3. Conjugado (1 vial, 21 mL)

|                                                   |                   |
|---------------------------------------------------|-------------------|
| ProClin >0,0015%, BSA 0,1%                        |                   |
| Cortisol conjugado con peroxidasa de rábano (HRP) | REF DCE002/0102-0 |

##### 4. Microplaca recubierta

|                                                    |                   |
|----------------------------------------------------|-------------------|
| (1 microplaca que se puede romper)                 |                   |
| Microplaca recubierta con anticuerpos anticortisol | REF DCE002/0103-0 |

##### 5. Sustrato de TMB (1 vial, 15 mL)

|                                                         |              |
|---------------------------------------------------------|--------------|
| $H_2O_2$ -TMB 0,26 g/L (evitar el contacto con la piel) |              |
| ProClin <0,0015%                                        | REF DCE004-0 |

##### 6. Solución de detención (1 vial, 15 mL)

|                                                             |              |
|-------------------------------------------------------------|--------------|
| Ácido sulfúrico 0,15 mol/L (evitar el contacto con la piel) |              |
|                                                             | REF DCE005-0 |

##### 7. Conc. 10X Solución de lavado (1 vial, 50 mL)

|                                               |              |
|-----------------------------------------------|--------------|
| Tampón fosfato 0,2 M pH 7,4, ProClin >0,0015% |              |
|                                               | REF DCE054-0 |

#### 4.2. Materiales necesarios pero no suministrados

Agua destilada

#### 4.3. Materiales auxiliares e instrumentación

Dispensador automático

Dispositivos de pipetas de precisión

Lector de microplacas (450 nm, 620-630 nm)

### 5. ADVERTENCIAS

- Este kit está destinado al uso *in vitro* realizado exclusivamente por profesionales. No es para uso interno o externo en personas ni animales.
- Utilice el equipo de protección personal adecuado cuando trabaje con los reactivos suministrados.
- Siga las prácticas de laboratorio recomendadas (BPL) para manipular productos sanguíneos.
-  Todo el material de origen humano utilizado en la preparación de los reactivos ha sido sometido a pruebas que han dado resultado negativo para los anticuerpos contra el VIH-1 y VIH-2, el HbsAg y el VHC. Sin embargo, ningún método de prueba puede ofrecer una garantía total de ausencia de VIH, VHB, VHC u otros agentes infecciosos. Por lo tanto, los calibradores y los controles deben manejarse de la misma manera que el material potencialmente infeccioso.
-  El material de origen animal utilizado en la preparación del kit se ha obtenido de animales certificados como sanos y la proteína bovina se ha obtenido de países donde no hay infección de EEB, pero estos materiales deben manejarse como potencialmente infecciosos.
- Algunos reactivos (calibradores, control, conjugado and solución de lavado) contienen pequeñas cantidades de ProClin™ 300 (>0,0015%, <0,06%) como conservante. Evite el contacto con la piel o las mucosas.
- Clasificación según Reglamento (UE) n° 1272/2008 [CLP]

Sensibilización cutánea, categoría 1



Contiene: ProClin 300

Atención

Indicaciones de peligro:

H317 - Puede provocar una reacción alérgica en la piel.

Consejos de prudencia:

P261 - Evitar respirar el polvo/el humo/el gas/la niebla/los vapores/el aerosol.

P280 - Llevar guantes/ropa de protección/equipo de protección para los ojos/la cara/los oídos.

P321 - Se necesita un tratamiento específico (ver instrucciones de primeros auxilios en esta etiqueta).

P333+P313 - En caso de irritación o erupción cutánea: Consultar a un médico.

P362+P364 - Quitar las prendas contaminadas y lavarlas antes de volver a usarlas.

- Algunos reactivos (calibradores y control) contienen pequeñas cantidades de azida sódica ( $NaN_3$ ) <0,1% como conservante. La azida sódica puede ser tóxica si se ingiere o se absorbe a través de la piel o los ojos; además, puede reaccionar con las tuberías de plomo o cobre para formar azidas metálicas potencialmente explosivas. Si elimina los reactivos en un fregadero, lávelos con gran cantidad de agua para evitar la acumulación de azida.
- El sustrato de TMB contiene un irritante que es perjudicial si se inhala, se ingiere o se absorbe a través de la piel. Para evitar lesiones, evite la inhalación, la ingestión o el contacto con la piel y los ojos.

- La solución de detención consiste en una solución diluida de ácido sulfúrico. El ácido sulfúrico es venenoso, corrosivo y puede ser tóxico si se ingiere. Para evitar quemaduras químicas, evite el contacto con la piel y los ojos.
- Evite la exposición del reactivo TMB/H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> a la luz solar directa, a metales o a oxidantes. No congele la solución.

## 6. PRECAUCIONES

- Siga estrictamente la secuencia de pasos de pipeteado que se indica en este protocolo. Los datos de rendimiento representados en este documento se obtuvieron utilizando los reactivos específicos indicados en estas instrucciones de uso.
- Todos los reactivos deben conservarse refrigerados entre 2 y 8 °C en su envase original. Las excepciones se indican claramente.
- Deje que todos los componentes del kit y las muestras alcancen la temperatura ambiente (22-28 °C) y mezcle bien antes de usarlos.
- No intercambie componentes del kit procedentes de diferentes lotes. Debe respetarse la fecha de caducidad impresa en las etiquetas de la caja y de los viales. No utilice ningún componente del kit después de su fecha de caducidad.
- Si el usuario utiliza un equipo automatizado, tiene la responsabilidad de asegurarse de que el kit ha sido debidamente validado para su uso previsto.
- La eliminación incompleta o imprecisa del líquido de los pocillos podría alterar la precisión del ensayo o aumentar el fondo. Para mejorar el rendimiento del kit en sistemas automáticos se recomienda aumentar el número de lavados.
- Es importante que el tiempo de reacción en cada pocillo se mantenga constante para obtener resultados reproducibles. El pipeteo de las muestras no debe prolongarse más de diez minutos para evitar errores en el ensayo. Si se necesitan más de 10 minutos, siga el mismo orden de dispensación. Si se utiliza más de una placa, se recomienda repetir la curva dosis-respuesta en cada placa.
- La adición de la solución de sustrato de TMB inicia una reacción cinética, que finaliza al añadir la solución de detención. Por lo tanto, el sustrato de TMB y la solución de detención deben añadirse en la misma secuencia para eliminar las posibles desviaciones temporales durante la reacción.
- Respete las directrices para realizar el control de calidad en los laboratorios médicos mediante el ensayo de controles o sueros combinados.
- Se requiere la máxima precisión en la reconstitución y dispensación de los reactivos.
- No se deben usar en el ensayo muestras contaminadas microbiológicamente, muy lipémicas, ictéricas o hemolizadas.
- Los lectores de placas miden en vertical. No toque el fondo de los pocillos.
- Deben emplearse puntas desechables nuevas al pipetear reactivos de ensayo, incluidas las muestras, los calibradores y los controles, para mitigar el riesgo de contaminación por arrastre. De lo contrario, los resultados podrían no ser válidos.

## 7. ALMACENAMIENTO Y ESTABILIDAD DE LOS REACTIVOS

Almacene el kit a 2-8 °C en un lugar oscuro.

- El kit es estable a 2-8 °C hasta la fecha de caducidad indicada en su etiqueta externa.
- Una vez abierto, el kit es estable a 2-8 °C durante 5 meses.
- La solución de lavado diluida es estable durante 30 días a 2-8 °C.

Nota importante: abra la bolsa que contiene la microplaca recubierta solo cuando esté a temperatura ambiente y ciérrela inmediatamente después de su uso.

## 8. RECOGIDA Y ALMACENAMIENTO DE LAS MUESTRAS

El ensayo debe realizarse usando muestras de suero (tubos de muestras estándar o tubos que contienen gel de separación de suero) o muestras de plasma (heparina de litio, heparina de sodio, EDTA de potasio).

| Almacenamiento de muestras           | Duración |
|--------------------------------------|----------|
| 2-8 °C                               | 96 horas |
| Ciclos de congelación/descongelación | 3 ciclos |

## 9. PROCEDIMIENTO

### 9.1. Preparación de calibradores y controles

Los calibradores están listos para utilizarse y tienen la siguiente concentración de cortisol:

|       | C <sub>0</sub> | C <sub>1</sub> | C <sub>2</sub> | C <sub>3</sub> | C <sub>4</sub> |
|-------|----------------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| ng/mL | 0              | 10             | 50             | 150            | 500            |

El calibrador está listo para su uso; la concentración del calibrador está impresa en la etiqueta.

El control está listo para su uso.

### 9.2. Preparación del conjugado

El conjugado está listo para su uso. Mezclar suavemente durante 5 minutos con un mezclador de rodillos.

### 9.3. Preparación de la solución de lavado

Diluir el contenido del vial «10X Conc. Wash Solution» con agua destilada hasta un volumen final de 500 mL antes de usarlo. Para volúmenes más pequeños, respete la relación de dilución de 1:10.

Es posible que observe la presencia de cristales dentro de la solución de lavado concentrada; en este caso, mezcle a temperatura ambiente hasta la completa disolución de los cristales. Para una mayor precisión, diluya todo el frasco de solución de lavado concentrada a 500 mL, teniendo cuidado también de transferir los cristales enjuagando completamente el frasco y luego mezclando hasta que los cristales se disuelvan completamente.

### 9.4. Preparación de las muestras

Almacene la muestra a -20 °C si la determinación no se realiza el mismo día de la recogida de la muestra. Evite la congelación y descongelación repetida de las muestras.

Antes de utilizar, mezclar suavemente durante 5 minutos con un mezclador de rodillos.

## 9.5. Procedimiento

- **Deje que todos los reactivos alcancen la temperatura ambiente (22-28 °C) durante al menos 30 minutos.** Al finalizar el ensayo, almacene inmediatamente los reactivos a 2-8 °C: evite la exposición prolongada a la temperatura ambiente.
- Las tiras de micropocillos recubiertas no utilizadas deben dejarse de forma segura en el envoltorio de papel de aluminio que contiene desecante y almacenarse a 2-8 °C.
- Para evitar que se produzca una posible contaminación microbiana o química, los reactivos no utilizados nunca se deberán transferir a los viales originales.
- Como es necesario realizar la determinación por duplicado para mejorar la precisión de los resultados de la prueba, prepare dos pocillos para cada punto de la curva de calibración (C<sub>0</sub>-C<sub>5</sub>), dos por cada control, dos para cada muestra y uno para el blanco.

| Reactivo                                  | Calibrador | Muestra/Control | Blanco |
|-------------------------------------------|------------|-----------------|--------|
| Calibrador C <sub>0</sub> -C <sub>4</sub> | 20 µL      |                 |        |
| Muestra/Control                           |            | 20 µL           |        |
| Conjugado                                 | 200 µL     | 200 µL          |        |

Incube durante 1 hora a 37 °C ( $\pm 0,5^{\circ}\text{C}$ ).

Retire el contenido de cada pocillo. Lave los pocillos 3 veces con 300 µL de solución de lavado diluida.

**Nota importante:** en cada paso de lavado, agite ligeramente la placa durante 5 segundos y elimine el exceso de solución golpeando la placa invertida sobre un paño de papel absorbente.

**Lavadora automática:** en caso de utilizar una lavadora automática, se aconseja realizar 6 pasos de lavado.

|                 |        |        |        |
|-----------------|--------|--------|--------|
| Sustrato de TMB | 100 µL | 100 µL | 100 µL |
|-----------------|--------|--------|--------|

Incube durante 15 minutos en un lugar oscuro a temperatura ambiente (22-28 °C).

|                       |        |        |        |
|-----------------------|--------|--------|--------|
| Solución de detención | 100 µL | 100 µL | 100 µL |
|-----------------------|--------|--------|--------|

Agite suavemente la microplaca.

Compare la absorbancia (E) a 450 nm con la obtenida con una longitud de onda de referencia de 620-630 nm o con el blanco en un plazo de 5 minutos.

## 10. CONTROL DE CALIDAD

Las prácticas de laboratorio recomendadas (BPL) requieren el uso de muestras de control de calidad en cada serie de ensayos para comprobar el rendimiento del ensayo. Los controles deberán tratarse como muestras desconocidas y los resultados deberán analizarse con métodos estadísticos adecuados.

Los controles incluidos en el kit deberán ser probados como desconocidos y están destinados a ayudar a evaluar la

validez de los resultados obtenidos con cada placa de ensayo.

La concentración media de cada nivel de control se documenta en el informe de control de calidad que se incluye en cada kit. Los niveles de concentración media se determinan respecto de varios análisis, los cuales se realizan por duplicado en varios puntos diferentes de cada placa.

DiaMetra recomienda que los usuarios mantengan registros gráficos de los valores de control que se generan con cada ensayo, incluida la media de ejecución, la DE (desviación estándar) y el % CV. Esta información facilitará los ensayos de tendencia de los controles relacionados con el rendimiento de lotes de control actuales e históricos relativos a los datos de control de calidad proporcionados. La tendencia facilitará la identificación de los análisis que generan valores de control significativamente distintos de su intervalo medio.

Al interpretar los datos de control, los usuarios deberán tener en cuenta que este producto fue diseñado y desarrollado como un producto manual. El rango establecido en el certificado de control de calidad deberá ser adecuado para los ensayos que se realizan manualmente y en estricto cumplimiento del procedimiento de ensayo anteriormente descrito. Los profesionales del control de la calidad reconocen que, como resultado de las diferencias en las condiciones y en las prácticas, siempre habrá variaciones entre laboratorios en los valores medios y en la precisión de las mediciones de control<sup>13</sup>.

## 11. CÁLCULO DE LOS RESULTADOS

Hay disponibles diversos paquetes de software de reducción de datos que se pueden utilizar para generar el promedio de la curva de calibración y para calcular el promedio de las concentraciones de muestras y controles desconocidos. Es necesario un ajuste de curva logístico de 4 parámetros (4PL), **incluido el calibrador 0**.

También se puede preparar una curva de calibración en papel semilogarítmico mediante el trazado de la absorbancia media en el eje Y frente a la concentración de analitos en el eje X. El calibrador 0 debe incluirse en la curva de calibración. Lea el valor de absorbancia medio de cada muestra desconocida que se encuentra fuera de la curva.

Para que los resultados del ensayo se consideren válidos, los calibradores y el control del kit deben ajustarse a las especificaciones detalladas en el certificado de análisis específico del lote.

Si un control está fuera de su rango especificado, los resultados de la prueba asociados no son válidos y se deben volver a realizar pruebas de las muestras.

### Conversión de unidades

Para convertir los resultados a unidades del SI:  
 $\text{nmol/L} = \text{ng/mL} \times 2,7586$

Para convertir los resultados en unidades de masa:  
 $\text{ng/mL} = \text{nmol/L} \times 0,3625$

12. RANGO DE MEDICIÓN

El rango de medición del ensayo (AMR) es de 7,16-500 ng/mL (19,75-1379,3 nmol/L).  
Cualquier valor inferior a 7,16 ng/mL (19,75 nmol/L) deberá comunicarse como “<7,16 ng/mL (19,75 nmol/L)”. Cualquier valor inferior a 500 ng/mL (1379,3 nmol/L) deberá comunicarse como “>500 ng/mL (1379,3 nmol/L)”.

13. METROLOGÍA Y TRAZABILIDAD

Los calibradores de este kit son trazables según un ensayo comercial de cortisol que, a su vez, se puede trazar hasta el panel de suero de referencia de cortisol [ERM DA541\_IFCC].

14. VALORES ESPERADOS

Los rangos siguientes se determinaron usando el Cortisol ELISA y se facilitan solo con fines informativos. El intervalo de referencia del 95 % para adultos aparentemente sanos se calculó mediante un método no paramétrico siguiendo la orientación de CLSI C28-A3 “Defining, Establishing and Verifying Reference Intervals in the Clinical Laboratory”.

|                                 | Mañana<br>6-10 a.m. | Tarde<br>4-8 p.m. |
|---------------------------------|---------------------|-------------------|
| N.º de sujetos                  | 41                  | 51                |
| Media (ng/mL)                   | 108,41              | 66,81             |
| DE (ng/mL)                      | 42,16               | 25,06             |
| Mediana (ng/mL)                 | 112,64              | 61,95             |
| Intervalo de referencia (ng/mL) | 47,1 - 187          | 31,4 – 114,2      |

Los rangos anteriores deberán ser considerados como directrices solamente; se recomienda que cada laboratorio establezca su propio rango previsto en función de su propia población de pacientes.

15. CARACTERÍSTICAS DE RENDIMIENTO

Se muestran los datos de rendimiento representativos. Los resultados obtenidos en diferentes laboratorios pueden diferir.

15.1. Capacidad de detección

El límite de blanco (LoB), el límite de detección (LoD) y el límite de cuantificación (LoQ) se determinaron con orientación del documento CLSI EP17-A, “Protocols for Determination of Limits of Detection and Limits of Quantitation”, usando 6 blancos y 6 muestras de bajo nivel.

| Sensibilidad                   | Concentración |
|--------------------------------|---------------|
| Límite de blanco (LoB)         | 3,47 ng/mL    |
| Límite de detección (LoD)      | 5,79 ng/mL    |
| Límite de cuantificación (LoQ) | 7,16 ng/mL    |

15.2. Veracidad

Se ha demostrado la veracidad mediante la comparación de Cortisol ELISA con un ensayo de cortisol disponible en el mercado que, a su vez, se puede trazar hasta el ID GC-MS, con un total de 34 muestras de suero nativo de donantes individuales.

| n  | Pendiente<br>[IC del 95 %] | Intersección<br>(ng/mL)<br>[IC del 95 %] | Coficiente de correlación (r) |
|----|----------------------------|------------------------------------------|-------------------------------|
| 34 | 1,03<br>[0,98-1,10]        | -0,13<br>[-0,62-0,36]                    | 0,99                          |

15.3. Precisión

La precisión de Cortisol ELISA se determinó mediante la realización de un estudio de precisión complejo.

**Repetibilidad:** se analizó un total de 5 muestras de suero en 5 réplicas, una vez al día durante 5 días por 3 operadores.

A continuación, se muestran los datos de un lote representativo:

| Muestra | n  | Concentración media (ng/mL) | Intraprueba (repetibilidad) |       |
|---------|----|-----------------------------|-----------------------------|-------|
|         |    |                             | DE                          | CV %  |
| 1       | 75 | 38,38                       | 3,43                        | 8,9 % |
| 2       | 75 | 88,34                       | 3,92                        | 4,4 % |
| 3       | 75 | 156,08                      | 13,08                       | 8,4 % |
| 4       | 75 | 257,48                      | 21,89                       | 8,5 % |
| 5       | 75 | 379,41                      | 31,18                       | 8,4 % |
| 6       | 75 | 393,23                      | 37,78                       | 9,5 % |

**Reproducibilidad:** se analizó un total de 5 muestras de suero en 5 réplicas, una vez al día durante 5 días por 3 operadores. A continuación, se muestran los resultados de los datos combinados de dos lotes:

| Muestra | n   | Concentración media (ng/mL) | Dentro del laboratorio (reproducibilidad) |        |
|---------|-----|-----------------------------|-------------------------------------------|--------|
|         |     |                             | DE                                        | CV %   |
| 1       | 150 | 37,93                       | 4,63                                      | 12,2 % |
| 2       | 150 | 88,06                       | 7,06                                      | 8,0 %  |
| 3       | 150 | 156,98                      | 18,26                                     | 11,6 % |
| 4       | 150 | 261,15                      | 33,44                                     | 12,8 % |
| 5       | 150 | 385,80                      | 52,37                                     | 13,6 % |
| 6       | 150 | 400,14                      | 56,95                                     | 14,2 % |

#### 15.4. Linealidad

La linealidad se evaluó en base a CLSI EP-06, "Evaluation of the Linearity of Quantitative Measurement Procedures". Para la concentración de cortisol mediante Cortisol ELISA, la medición muestra linealidad para el intervalo de 7,16 a 500 ng/mL (19,75 hasta 1379,3 nmol/L) dentro de la desviación de linealidad permitida (ADL) de  $\pm 15\%$ .

#### 15.5. Comparación de métodos

El Cortisol ELISA se comparó con un ensayo cuantitativo automático disponible en el mercado, siguiendo CLSI EP-9A, "Method Comparison and Bias Estimation Using Patient Samples". Con cada método se realizó el ensayo de un total de 100 muestras seleccionadas para representar un amplio intervalo de concentraciones de cortisol. Se realizó el análisis de regresión de Passing y Bablok en los datos comparativos:

| n   | Pendiente<br>[IC del 95 %] | Intersección<br>(ng/mL)<br>[IC del 95 %] | Coefficiente<br>de<br>correlación (r) |
|-----|----------------------------|------------------------------------------|---------------------------------------|
| 100 | 1,06<br>[1,01-1,10]        | -4,33<br>[-8,33-0,44]                    | 0,98                                  |

#### 15.6. Especificidad analítica

La especificidad se evaluó con los siguientes reaccionantes cruzados. La especificidad se evaluó con los siguientes reaccionantes cruzados.

| Reaccionante cruzado          | Concentración<br>n probada<br>(unidad) | Promedio<br>en % de<br>reactividad<br>cruzada |
|-------------------------------|----------------------------------------|-----------------------------------------------|
| Prednisolona                  | 200 ng/mL                              | 79 %                                          |
| 11-deoxicortisol              | 100 ng/mL                              | 67 %                                          |
| 21-deoxicortisol              | 1000 ng/mL                             | 14 %                                          |
| Cortisona                     | 1000 ng/mL                             | 14 %                                          |
| Corticosterona                | 1000 ng/mL                             | 11 %                                          |
| 6-b-hidroxycortisol           | 1000 ng/mL                             | 3 %                                           |
| 17 $\alpha$ – OH progesterona | 10 000 ng/mL                           | 2 %                                           |
| 11-deoxicorticosterona        | 10 000 ng/mL                           | 1 %                                           |
| Aldosterona                   | 10 000 ng/mL                           | 1 %                                           |
| Dexametasona                  | 10 000 ng/mL                           | 1 %                                           |
| Prednisona                    | 10 000 ng/mL                           | 3 %                                           |
| Progesterona                  | 10 000 ng/mL                           | 1 %                                           |

Las siguientes sustancias no interfieren con un sesgo de  $> \pm 15\%$  en el ensayo Cortisol ELISA cuando las concentraciones están por debajo del umbral indicado presentado en la siguiente tabla.

| Reactivos que pueden interferir | Límite máximo de concentración |
|---------------------------------|--------------------------------|
| Bilirrubina, conjugada          | 40 mg/dL                       |
| Bilirrubina, no conjugada       | 40 mg/dL                       |
| Hemoglobina                     | 200 mg/dL                      |
| Proteína total                  | 15 g/dL                        |
| Triglicéridos                   | 1500 mg/dL                     |

#### 15.7. Estudio en suero-plasma

El estudio de comparación de la matriz de Cortisol ELISA se realizó para evaluar la diferencia entre los tipos de tubos (tubos separadores de suero [SST], plasma de heparina de litio, plasma de heparina sódica y plasma K2 EDTA) frente a las muestras de control (tapón rojo para suero, sin aditivos) siguiendo las directrices CLSI EP9-A3. Se evaluó un total de 20 muestras (16 nativas, 4 con aditivos) para cubrir el intervalo. Se realizó el análisis de regresión de Passing y Bablok en los datos comparativos:

| Tipo de muestra   | Pendiente<br>[IC del 95 %] | Intersección<br>(ng/mL)<br>[IC del 95 %] | Coefficiente<br>de<br>correlación<br>(r) |
|-------------------|----------------------------|------------------------------------------|------------------------------------------|
| SST               | 0,96<br>[0,91-1,04]        | 2,72<br>[-2,38-9,67]                     | 1,0                                      |
| Heparina de litio | 1,03<br>[0,91-1,18]        | -2,87<br>[-13,10-5,81]                   | 0,99                                     |
| Heparina sódica   | 0,99<br>[0,90-1,20]        | 0,14<br>[-13,69-10,67]                   | 0,99                                     |
| EDTA              | 1,00<br>[0,90-1,06]        | -1,08<br>[-5,44-6,58]                    | 0,99                                     |

#### 15.8. Recuperación por dilución

Para las muestras que superan el intervalo de medición analítica (500 ng/mL), se realizó un estudio de recuperación por dilución. Se preparó un total de 5 muestras añadiendo una solución madre de alta concentración. A continuación, las muestras se diluyeron y se evaluaron por duplicado con Cortisol ELISA.

Las muestras con concentraciones de analitos superiores a 500 ng/mL pueden diluirse a una proporción de 1:4 con el Calibrador 0. El resultado del ensayo ha de corregirse aplicando el factor de dilución adecuado.

#### 16. LÍMITES DE USO

- Como en cualquier procedimiento diagnóstico, los resultados se deberán interpretar junto con los hallazgos clínicos del paciente y otra información de la que el médico disponga.
- Las características de rendimiento de este análisis no se han establecido para una población pediátrica.
- Los anticuerpos heterofílicos en el suero humano pueden presentar reacciones con las inmunoglobulinas reactivas, que interfieren con los

inmunoensayos *in vitro*<sup>14</sup>. Los pacientes que se exponen habitualmente a animales o a productos de suero animal pueden ser propensos a esta interferencia y puede que se observen valores anómalos.

## 17. GESTIÓN DE RESIDUOS

Los reactivos deben eliminarse de acuerdo con la normativa local.

Todos los materiales que hayan entrado en contacto con las muestras y los reactivos deben eliminarse de acuerdo con la normativa nacional, estatal y local.

## 18. BIBLIOGRAFÍA

1. Ramamoorthy, S. & Cidlowski, J. A. Corticosteroids: Mechanisms of Action in Health and Disease. Rheumatic diseases clinics of North America 42, 15-31, doi:10.1016/j.rdc.2015.08.002 (2016).
2. Wild, D. The immunoassay handbook. (Elsevier, 2005).
3. Cain, D.W. & Cidlowski, J. A. Specificity and sensitivity of glucocorticoid signaling in health and disease. Best practice & research. Clinical endocrinology & metabolism 29, 545-556, 2015.04.007 (2015).
4. Schacke, H., Docke, W. D. & Asadullah, K. Mechanisms involved in the side effects of glucocorticoids. Pharmacology & therapeutics 96, 23-43 (2002).
5. Charmandari, E., Nicolaidis, N. C. & Chrousos, G. P. Adrenal insufficiency Lancet 383, 2152-2167, (13)61684-0 (2014).
6. Bancos, I., Hahner, S., Tomlinson, J. & Arlt, W. Diagnosis and management of adrenal insufficiency. The lancet. Diabetes & endocrinology 3, 216-226, (14)70142-1 (2015).
7. Arlt, W. & Allolio, B. Adrenal insufficiency. Lancet 361, 1881-1893, (03)13492-7 (2003).
8. Lacroix, A., Feelders, R. A., Stratakis, C. A. & Nieman, L. K. Cushing's syndrome. Lancet 386, 913-927, (14)61375-1 (2015).
9. Arnaldi, G. et al. Diagnosis and complications of Cushing's syndrome: a consensus statement. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 88, 5593-5602 (2003).
10. Yaneva, M. et al. Midnight salivary cortisol for the initial diagnosis of Cushing's syndrome of various

causes. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 89, 3345-3351, (2004).

11. Krieger, D. T., Allen, W., Rizzo, F. & Krieger, H. P. Characterization of the normal temporal pattern of plasma corticosteroid levels. The Journal of clinical endocrinology and metabolism 32, 266-284, (1971).
12. Ceccato, F. et al. Performance of salivary cortisol in the diagnosis of Cushing's syndrome, adrenal incidentaloma, and adrenal insufficiency. European journal of endocrinology / European Federation of Endocrine Societies 169, 31-36, (2013).
13. Basic QC Practices On-line Course; <http://www.Westgard.com>.
14. Boscato, LM. and Stuart, MC., 'Heterophilic antibodies: a problem for all immunoassays'. Clin Chem, 34, 1988, pp 27-33

## 19. IDENTIFICADOR DE REVISIÓN

Las adiciones o cambios en las instrucciones de uso se han resaltado en gris.

## 20. RECLAMACIONES SOBRE PRODUCTOS Y ASISTENCIA TÉCNICA

Para un paciente/usuario/tercero en la Unión Europea y en países con un régimen regulatorio similar: Reglamento (UE) 2017/746 sobre los productos sanitarios para diagnóstico *in vitro*; si, durante el uso de este dispositivo o como resultado de su uso, se ha producido un incidente grave, informe del mismo al fabricante o a su representante autorizado y al organismo regulador nacional. Puede contactar con el fabricante a través del servicio de atención al cliente o del equipo de asistencia técnica. Los datos de contacto se encuentran a continuación y en el sitio web de la empresa: [www.diametra.com](http://www.diametra.com).

**Ed. 01/2024**

**DCM001-14**

### Fabricante legal

Dia.Metra Srl  
Via Pozzuolo 14  
06038 SPELLO (PG) Italy  
Tel. +39-0742-24851  
Fax +39-0742-316197

|                                                                                                      |                                  |                                                                                                                                                                                                                                                                                                 |                                                                                              |                                  |                                                                                                                                    |
|------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------|------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
|                     | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | <i>In vitro</i> Diagnostikum<br>Producto sanitario para diagnóstico <i>In vitro</i><br>Dispositif medical de diagnostic <i>in vitro</i><br><i>In vitro</i> Diagnostic Medical Device<br>Dispositivo medico-diagnostico <i>in vitro</i><br>Dispositivos medicos de diagnostico <i>in vitro</i>   |             | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Hergestellt von<br>Elaborado por<br>Fabriqué par<br>Manufacturer<br>Produttore<br>Produzido por                                    |
|                     | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Achtung, Begleitdokumente<br>Precaución, consulte los documentos adjuntos<br>Attention, veuillez consulter les documents d'accompagnement<br>Caution, consult accompanying documents<br>Attenzione, consultare la documentazione allegata<br>Atenção, consultar os documentos de acompanhamento | <br>yyyy-mm | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Herstellungs datum<br>Fecha de fabricacion<br>Date de fabrication<br>Date of manufacture<br>Data di produzione<br>Data de produção |
| <br>yyyy-mm-dd      | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Verwendbar bis<br>Estable hasta (usar antes de último día del mes)<br>Utiliser avant (dernier jour du mois indiqué)<br>Use by (last day of the month)<br>Utilizzare prima del (ultimo giorno del mese)<br>Utilizar (antes ultimo día do mês)                                                    |             | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Biogefährdung<br>Riesco biológico<br>Risque biologique<br>Biological risk<br>Rischio biologico<br>Risco biológico                  |
|                   | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Gebrauchsanweisung beachten<br>Consultar las instrucciones<br>Consulter le mode d'emploi<br>Consult instructions for use<br>Consultare le istruzioni per l'uso<br>Consultar instruções para uso                                                                                                 |            | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Chargenbezeichnung<br>Codigo de lote<br>Numero de lot<br>Batch code<br>Codice del lotto<br>Codigo do lote                          |
| <br>$\Sigma = xx$ | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Ausreichend für "n" Tests<br>Contenido suficiente para "n" tests<br>Contenu suffisant pour "n" tests<br>Contains sufficient for "n" tests<br>Contenuto sufficiente per "n" saggi<br>Contém o suficiente para "n" testes                                                                         |           | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Inhalt<br>Contenido del estuche<br>Contenu du coffret<br>Contents of kit<br>Contenuto del kit<br>Conteúdo do kit                   |
| <br>Max<br>Min    | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Temperaturbereich<br>Limitación de temperatura<br>Limites de température de conservation<br>Temperature limitation<br>Limiti di temperatura<br>Temperaturas limites de conservação                                                                                                              |           | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Bestellnummer<br>Número de catálogo<br>Références du catalogue<br>Catalogue number<br>Numero di Catalogo<br>Número do catálogo     |
|                   | DE<br>ES<br>FR<br>EN<br>IT<br>PT | Vor direkter Sonneneinstrahlung schützen<br>Mantener alejado de la luz solar<br>Tenir à l'écart de la lumière du soleil<br>Keep away from sunlight<br>Tenere lontano dalla luce solare<br>Mantenha longe da luz solar                                                                           |                                                                                              |                                  |                                                                                                                                    |