



Kurzanleitung

Vorbereitung:

- 1) Reagenzien und Patientenseren auf Raumtemperatur bringen / schütteln
- 2) Probenpuffer gut schütteln!
Patientenseren mit Probenpuffer verdünnen (1:100).
Entspricht 15 µl Serum in 1,5 ml Probenpuffer (für 25 Bestimmungen)
- 3) 1 Flasche Waschpufferkonzentrat in 5 Liter aqua dest. lösen.
Menge reicht für eine Platte
- 4) 1 Tablette p-NPP in einem Fläschchen Substratpuffer lösen. Menge
reicht für 200 Bestimmungen (2 Testplatten)

Testdurchführung:

- 1) Überstand des Scheibenpuffers in den Kavitäten absaugen
- 2) - **50 µl** Standards, Kontrollen und verdünnte Seren pipettieren
- 3) **1 Stunde** bei 37 - 40°C inkubieren. Platte deckeln
- 4) 6 mal mit jeweils 1000 µl waschen (Waschautomat im Overflow).
- 5) - **50 µL** Konjugat pro Kavität pipettieren
- 6) **1 Stunde** bei 37 - 40°C inkubieren. Platte deckeln
- 7) Platte 6-mal mit jeweils 1000 µL waschen (Waschautomat im *Overflow*-Modus)
- 5) Substratlösung gut schütteln.
- **100 µl** Substratlösung pro Kavität pipettieren
- 6) 30 Minuten bei 37 - 40°C inkubieren. Platte deckeln
- 7) - **50 µl** Stopplösung pro Kavität pipettieren
- 8) Messung der Platte bei 405 und 620 nm
- 9) Auswertung mittels BDL-Computersoftware