

# Glucocorticoid receptor dynamica

Pascal Visser, Jorick Baron

23-4-2021

## Doel.

Het implementeren van een model voor de expressie van glucocorticoid receptoren (GR), waarbij er remming (negatieve feedback) optreedt door corticosteroiden.

## Achtergrond.

Glucocorticosteroiden zijn de meest effectieve ontstekingsremmende medicijnen die beschikbaar zijn. Ze zijn sterk voor de behandeling tegen chronische ontstekings- en immuunziekten, waaronder astma. Echter, andere ontstekings ziekten als chronische obstructieve longziekte (COPD), interstitiële pulmonale fibrose en cystische fibrose, lijken grotendeels glucocorticoïde resistent te zijn. Ook is er een kleine groep patiënten die niet of nauwelijks reageert op hoge doses glucocorticoides.

Astma en COPD zijn allebei chronische ontsteking van de luchtwegen, met de activering en rekrutering van vele ontstekingscellen en georganiseerd door een complex netwerk. Echter, er zijn verschillen in de aard van de ontsteking en de ontstekingsgevolgen ervan. Dit zorgt er waarschijnlijk voor waarom Astma goed reageert op een behandeling met glucocorticosteroiden en COPD niet. Door nieuwe inzichten kan beter worden onderzocht waarom Glucocorticosteroiden op de ene ontstekingsziekte wel aanslaat en op de ander niet, en kan er wordt gekeken hoe de Glucocorticosteroiden resistentie overwonnen kan worden.

Door het observeren van ontsteking-repressie door Glucocorticosteroiden bij astma patiënten, zijn er grote inzichten gekomen in het begrijpen van het moleculaire mechanismes van Glucocorticosteroiden. Glucocorticosteroiden activeren veel ontstekingsremmende genen en onderdrukken de ontstekingsbevorderende genen, en heeft meerdere post-transcriptionele effecten.

Glucocorticosteroiden diffuseren door het celmembraan en binden aan de glucocorticoiden receptoren (GR) in het cytoplasma. Na ligand-binding wordt GR geactiveerd en vrijgegeven uit chaperonne-eiwitten (heat shock eiwitten en andere) en wordt het snel getransloceerd naar de kern waar ze hun moleculaire effecten uitoefenen. GR vormen een homodimeer en binden aan het glucocorticoid response element (GRE) op de promotor regio van glucocorticoïde responsieve genen. Deze interactie schakelt de gen transcriptie aan of uit van het desbetreffende gen.

## Model.

Het model bestaat uit veel onderdelen die nauw verbonden zijn, dit is te zien in het onderstaande figuur.

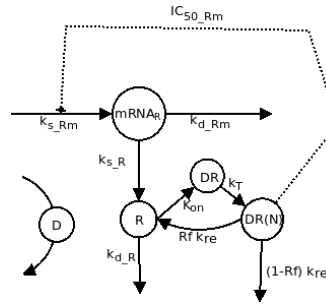


Figure 1: volledig biologisch model.

Uit dit figuur zijn 4 formules te halen die gebruikt kunnen worden om het model op te bouwen.

$$\begin{aligned}\frac{dmRNA_R}{dt} &= k_{s\_Rm} \cdot \left(1 - \frac{DR(N)}{IC_{50\_Rm} + DR(N)}\right) - k_{d\_Rm} \cdot mRNA_R \\ \frac{dR}{dt} &= k_{s\_R} \cdot mRNA_R + R_f \cdot k_{re} \cdot DR(N) - k_{on} \cdot D \cdot R - k_{d\_R} \cdot R \\ \frac{dDR}{dt} &= k_{on} \cdot D \cdot R - k_T \cdot DR \\ \frac{dDR(N)}{dt} &= k_T \cdot DR - k_{re} \cdot DR(N)\end{aligned}$$

Figure 2: formules

voor elke formule kunnen wij een deel van het volledige model (figuur 1) gebruiken.

### Formule 1.

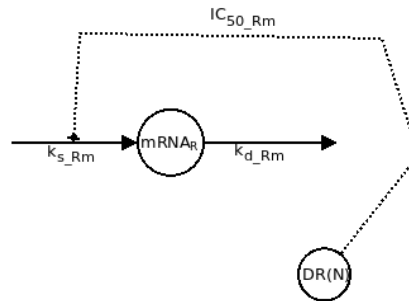


Figure 3: model voor formule 1

uit dit gedeelte is de concentratie van receptor (R) mRNA te achterhalen. Hierin staat:

- $mRNA_R$  = De hoeveelheid mRNA verantwoordelijk voor de aanmaak van receptoren in de cel gemeten in fmol/g lever.
- $DR(N)$  = De hoeveelheid MPL-receptor complex gemeten in fmol/mg eiwit.
- $k_{s\_Rm}$  = Aanmaak van receptor mRNA gemeten in fmol/g lever/u.

- $k_{d\_Rm}$  = Afbraak van receptor mRNA gemeten als een ratio.
- $IC_{50\_Rm}$  = de concentratie  $DR(N)$  waarmee de aanmaak van mRNA word onderdrukt gemeten in fmol/mg eiwit.

## Formule 2.

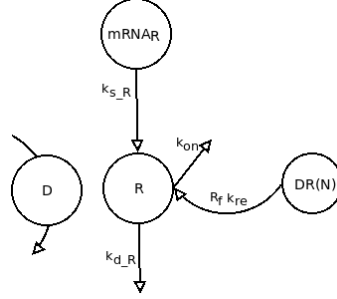


Figure 4: model voor formule 2

Hier uit is te zien hoe de dichtheid van vrije receptoren in het cytosol berekend wordt. Hier staat:

- $R$  = De dichtheid van vrije receptoren in fmol/mg eiwit.
- $D$  = De concentratie van MPL in nmol/L.
- $DR(N)$  = De dichtheid van MPL-receptor complexen in de celkern gemeten in fmol/mg eiwit.
- $k_{s\_R}$  = Een snelheidsconstante voor de aanmaak van receptoren per uur.
- $k_{d\_R}$  = Een snelheidsconstante voor de afbraak van receptoren per uur.
- $k_{on}$  = Een snelheidsconstante voor de vorming van MPL-receptor complexen in nmol/L/u.
- $k_{re}$  = Een snelheidsconstante voor het herstel van MPL-receptor complexen uit de celkern per uur.
- $R_f$  = Het deel van de MPL-receptor complexen die hergebruikt kunnen worden als vrije receptoren.

## Formule 3.

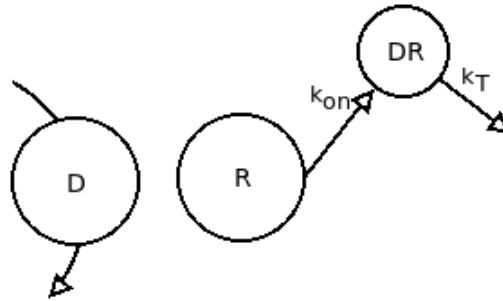


Figure 5: model voor formule 3

met dit deel van het model is te zien hoe de dichtheid van MPL-receptor te achterhalen is. Hier staat:

- $DR$  = De concentratie van receptoren in een complex met MPL buiten de celkern in fmol/mg eiwit.
- $R$  = De dichtheid van vrije receptoren in fmol/mg eiwit.
- $D$  = De concentratie van MPL in nmol/L.

- $k_{on}$  = Een snelheidsconstante voor de vorming van MPL-receptor complexen in nmol/L/u.
- $k_T$  = Een snelheidsconstante voor de verplaatsing van MPL-receptor complexen naar de celkern per uur.

#### Formule 4.

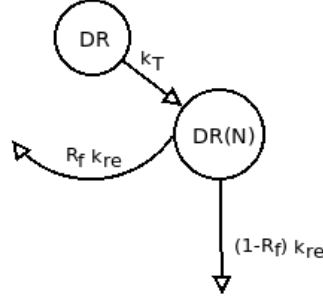


Figure 6: model voor formule 4

Uit dit model is de hoeveelheid MPL-receptor complex in de celkern te achterhalen. Notitie: in de afbeelding staat  $R_f$  maar deze komt niet voor in de formule omdat  $R_f$  en  $(1-R_f)$  tegen elkaar weg te strepen zijn en alleen de 1 overblijft. De waarden staan voor:

- $DR(N)$  = De dichtheid van MPL-receptor complexen in de celkern gemeten in fmol/mg eiwit.
- $DR$  = De concentratie van receptoren in een complex met MPL buiten de celkern in fmol/mg eiwit.
- $k_T$  = Een snelheidsconstante voor de verplaatsing van MPL-receptor complexen naar de celkern per uur.
- $R_f$  = Het deel van de MPL-receptor complexen die hergebruikt kunnen worden als vrije receptoren.
- $k_{re}$  = Een snelheidsconstante voor het herstel van MPL-receptor complexen uit de celkern per uur.

#### Waarden.

Table 1: initiale waarden.

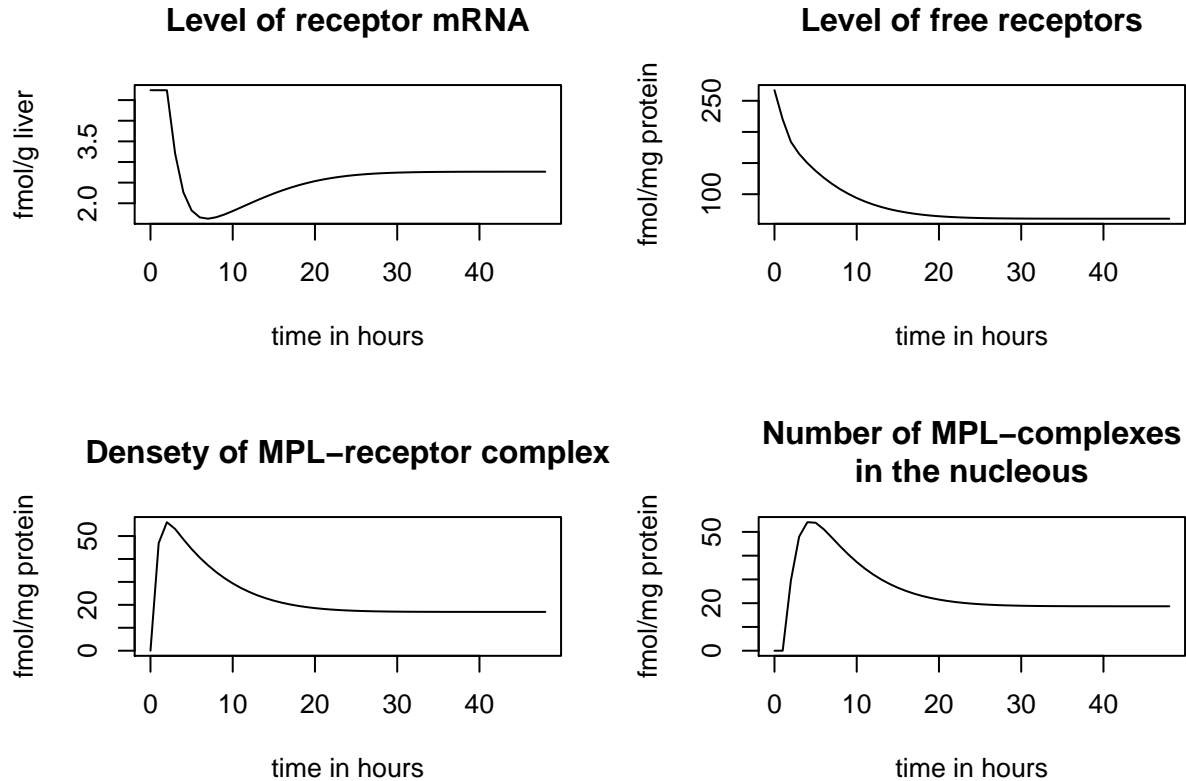
Symbool	Waarde
$mRNA_R$	4.74(fmol/g lever)
$R$	267(fmol/mg eiwit)
$DR$	0(fmol/mg eiwit)
$DR(N)$	0(fmol/mg eiwit)

Table 2: parameters en waardes

Symbool	Waarde
$k_{s\_Rm}$	2.90(fmol/g lever/u)
$IC_{50\_Rm}$	26.2(fmol/mg eiwit)
$k_{on}$	0.00329(L/nmol/u)
$k_T$	0.63( $u^{-1}$ )
$k_{re}$	0.57( $u^{-1}$ )
$R_f$	0.49(49%)
$k_{d\_R}$	0.0572( $u^{-1}$ )

Symbol	Waarde
$k_{d\_Rm}$	$0.612(u^{-1})$
$k_{s\_r}$	$3.22(u^{-1})$
$D$	$53.409(nmol/L)$

## Results.



## Conclusie.

hieronder worden de resultaten uit het model besproken en een conclusie getrokken op de werking van MPL.

### Receptor mRNA.

Na inname van het medicijn is te zien dat na 3 uren het niveau van het receptor mRNA drastisch naar beneden gaat. Doordat de toename van MPL-complexen toeneemt, onderdrukt deze de aanmaak van nieuw mRNA. Na +/- 10 uren herstelt het receptor mRNA niveau zich deels, doordat de dichtheid van de MPL-complexen afneemt.

### Vrije receptoren.

Het niveau van de vrije receptoren in het cytosol daalt na inname direct en vlakt af richting de 0 na iets meer dan 20 uren. Doordat de aanwezigheid van het medicijn wordt de aanmaak van nieuwe receptoren geremd en daalt het niveau. Een deel van de MPL-complexen kunnen worden hergebruikt als vrije receptoren waardoor er niet direct een sterke daling optreedt.

## **MPL-complexen.**

Na inname van MPL neemt de dichtheid van MPL-complexen scherp toe deze toename is een uur later terug te zien in de MPL-complexen in de celkern. Deze toename bereikt een piek bij uur 3 voor de dichtheid MPL-complexen, en uur 5 voor de hoeveelheid in de celkern. Hierna dalen beiden geleidelijk totdat de dichtheid stabiliseert tot minuscule afnamen per uur rond 16 fmol/mg eiwit bij uur 23, en de hoeveelheid MPL-complexen in de celkern bij 18 fmol/mg eiwit en uur 25. De eerste stijging is te verklaren door de inname van MPL, waardoor de MPL-complexen gevormd worden de afname komt omdat het aantal receptoren afneemt.

## **Werking.**

De belangrijkste waarde om in de gaten te houden ten opzichte van de werking van het medicijn is: de dichtheid van de MPL-complexen. Want hiermee inhibeert het medicijn de ontstekingsreactie in de cel door het omlaag te reguleren van genen die de eiwitten voor deze reactie afschrijven. Verder lijkt MPL effectief tot 20 uur na inname hierna lijken de meeste waarden uit het model een stabilisatie punt gevonden te hebben.

## Bijlage.

### Code.

```
# Parameters
parameters <- c(ks_Rm = 2.90, # fmol/g liver/h
                IC50_Rm = 26.2, # fmol/mg protein
                kon = 0.00329, # L/nmol/h
                kT = 0.63, # 1/h
                kre = 0.57, # 1/h
                Rf = 0.49,
                kd_R = 0.0572, # 1/h
                kd_Rm = 0.612,
                ks_R = 3.22,
                D = 53.409) # nmol/L

# Initial state
state <- c(Rmo = 4.74, # fmol/g liver
          Ro = 267, # fmol/mg protein
          DR = 0, # fmol/mg protein
          DRN = 0) # fmol/mg protein

# Model
GR <- function(t, state, parms){
  with(as.list(c(state, parms)),{
    dmRNAR <- ks_Rm * (1 - DRN/(IC50_Rm + DRN)) - kd_Rm * Rmo
    dR <- ks_R * Rmo + Rf * kre * DRN - kon * D * Ro - kd_R * Ro
    dDR <- kon * D * Ro - kT * DR
    dDRN <- kT * DR - kre * DRN
    return(list(c(dmRNAR, dR, dDR, dDRN)))
  })}

# Timeframe
times <- seq(0, 48, by = 1)

# Run model
out <- ode(y = state, times = times, parms = parameters, func = GR, method = "euler")

# Plot
plot(out, main = c("Level of receptor mRNA", "Level of free receptors",
                  "Densety of MPL-receptor complex", "Number of MPL-complexes\nin the nucleous"),
      xlab = "time in hours",
      ylab = c("fmol/g liver", "fmol/mg protein", "fmol/mg protein", "fmol/mg protein"))
```