

Konzentrationsabhängige Patch - Clamp - Messungen unter Berücksichtigung von Diffusionsprozessen

E. Schulz², R. Schmauder¹, T. Eick¹, S. Hummert¹, K. Benndorf¹

¹ Institut für of Physiologie II, Jena Universitätsklinikum; ² Fakultät Elektrotechnik, Hochschule Schmalkalden

Thematik: Ionenkanäle sind in Organismen verantwortlich für Transportvorgänge sowie für die Reizentstehung und die Reizweiterleitung. Sie sind steuerbar und selektiv. Ihr statistisches Verhalten wird durch Markov-Modelle beschrieben, die an experimentelle Daten angepasst werden.

Etabliert: Messungen von Strom und Fluoreszenz zur Bestimmung von Offenwahrscheinlichkeit und Bindungsgrad sowohl im Gleichgewicht als auch bei sprunghaften Änderungen von Ligandenkonzentration (0→c→0) oder Spannung. Globale Fits über möglichst viele Datensätze



Idee: schnelles Schalten zwischen vielen Konzentrationsstufen mit dem Ziel einer besseren Stringenz des Fits, genauerer Parameter und deutlicherer Unterscheidbarkeit ähnlicher Modelle.

Problem: Die Ionenkanäle im Inneren der Patch-Pipette "spüren" die Konzentrationsänderungen infolge von Diffusionsprozessen zeitverzögert und allmählich. Quantitative Beschreibung durch Diffusionsprozesse notwendig!

Annahmen für analytische Lösung:

- Zylinderförmige Pipette (Reduktion auf Eindimensionalität)
- Pipettenöffnung und Zellmembran begrenzen den Zylinder
- Methode der Spiegelsymmetrie mit Membran in der Mitte

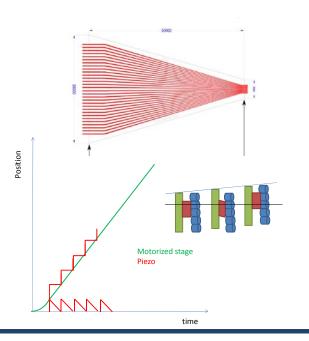
Ergebnisse der analytischen Lösung:

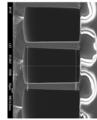
- Charakteristischer Zeitverlauf nur abhängig von D/L2
- Näherung monoexponentiell mit Verzögerung to
- Praktisch: größere und variable Sigmoidität / Verzögerung

Erweiterung, nur numerisch möglich (Matlab):

- 1. gewölbte Membran liefert die notwendige Verzögerung nicht
- 2. Konische Pipettenform: noch zu untersuchen
- 3. Linearer Konzentrationsübergang an Pipettenöffnung kann auftretende Verzögerungen t, größer to gut erklären.

Technische Realisierung des schnellen Lösungswechsels



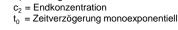












D = Diffusionskonstante L = Abstand Öffnung-Membran

 c_1 = Anfangskonzentration

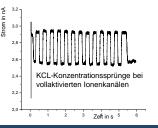
$$\frac{\partial c}{\partial t} = D \frac{\partial^2 c}{\partial x^2}$$

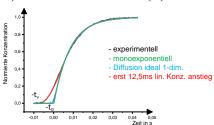
$$c(L,t) = c_2 + (c_1 - c_2) \frac{4}{\pi} \sum_{n=1}^{\infty} \frac{-(-1)^n}{(2n-1)} exp \left(-D(2n-1)^2 \frac{\pi^2}{4L^2} t\right)$$

$$c(L,t) \approx c_2 + (c_1 - c_2) \exp\left(-\frac{1}{\tau} \cdot (t - t_0)\right)$$

$$\tau = \frac{4L^2}{D\pi^2}$$

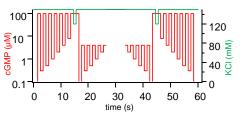
$$\tau = \frac{4L^2}{D\pi^2} \qquad t_0 = \tau \ln\left(\frac{4}{\pi}\right) \approx 0,24 \tau$$



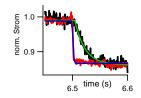


Ergebnis → es ist wie folgt vorzugehen:

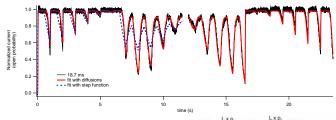
- 1. Auswertung KCI-Sprünge liefert mit bekannten D(CI) den effektiven Membranabstand L sowie Zeiten τ, to und to
- Daraus und mit D(cGMP) lässt sich der Konzentrationsverlauf für den Liganden cGMP an der Membran bestimmen.
- 3. Fitberechnung



Konzentrationsprotokoll für cGMP und KCI



Bestimmung $\tau,\,t_{0\,,}\,t_{v}\,\text{und}$ effektives L aus KCI-Pulsen durch monoexponentiellen Fit



Gemessener Stromverlauf und Fitergebnisse bei rechteckigem und diffusionskorrigiertem ($\tau = 18.7$ ms) cGMP-Konzentrationsverlauf

	p1 (ms ⁻¹ M ⁻¹)	p2(ms ⁻¹)	p3(ms ⁻ ¹ M ⁻¹)	p4(ms ⁻¹)	p5(ms ⁻¹)
.1 ms	4210+/-10	0.35+/-0,03	55+/-4 *10 ⁴	0.309+/- 0.001	6+/-2*105
8.1 ms tep	795+/-7	0.70+/-0.03	58+/-1 *10 ⁴	0.116+/- 0.001	20+/-1*106
8.1 ms	4040+/-21	0,44+/-,008	47+/-9 *10*	0,287+/-	17+/-7*106

Für den Fit verwendetes Markovmodell

O,

K = Po / (1-Po)

K = 49.0