

# Fichiers mod du modèle

David Vincent

Août 2024

## Table des matières

<b>1</b>	<b><i>kcc2.mod</i></b>	<b>3</b>
1.1	Script complet . . . . .	3
1.2	Informations générales . . . . .	3
1.3	Bloc NEURON . . . . .	3
1.4	Bloc UNITS . . . . .	4
1.5	Bloc PARAMETER . . . . .	4
1.6	Bloc ASSIGNED . . . . .	4
1.7	Bloc BREAKPOINT . . . . .	5
1.8	Bloc FUNCTION name(x1, x2, ...) . . . . .	5
<b>2</b>	<b><i>nkcc1.mod</i></b>	<b>5</b>
2.1	Script complet . . . . .	5
2.2	Informations générales . . . . .	6
<b>3</b>	<b><i>nakpump.mod</i></b>	<b>6</b>
3.1	Script complet . . . . .	6
3.2	Informations générales . . . . .	7
3.3	Bloc NEURON . . . . .	7
3.4	Bloc UNITS . . . . .	8
3.5	Bloc PARAMETER . . . . .	8
3.6	Bloc STATE . . . . .	8
3.7	Bloc ASSIGNED . . . . .	8
3.8	Bloc BREAKPOINT . . . . .	9
3.9	Bloc INITIAL . . . . .	9
3.10	Bloc KINETIC integrate . . . . .	9
<b>4</b>	<b><i>leak.mod</i></b>	<b>9</b>
4.1	Script complet . . . . .	9
4.2	Informations générales . . . . .	11
4.3	Bloc NEURON . . . . .	11
4.4	Bloc UNITS . . . . .	11
4.5	Bloc PARAMETER . . . . .	11
4.6	Bloc ASSIGNED . . . . .	11
4.7	Bloc BREAKPOINT . . . . .	12
4.8	Bloc STATE . . . . .	12
4.9	Bloc INITIAL . . . . .	12
4.10	Bloc KINETIC integrate . . . . .	12
<b>5</b>	<b><i>puff.mod</i></b>	<b>13</b>

5.1	Script complet . . . . .	13
5.2	Information générale . . . . .	14
5.3	Bloc NEURON . . . . .	14
5.4	Bloc PARAMETER . . . . .	14
5.5	Bloc ASSIGNED . . . . .	14
5.6	Bloc INITIAL . . . . .	14
5.7	Bloc BREAKPOINT . . . . .	15
5.8	Bloc NET_RECEIVE . . . . .	15
<b>6</b>	<b><i>iondif.mod</i></b>	<b>15</b>
6.1	Script complet . . . . .	15
6.2	Informations générales . . . . .	19
6.3	Diffusion du GABA extracellulaire . . . . .	19
6.3.1	Bloc NEURON . . . . .	19
6.3.2	Bloc PARAMETER . . . . .	19
6.3.3	Bloc ASSIGNED . . . . .	20
6.3.4	Bloc STATE . . . . .	20
6.3.5	Bloc BREAKPOINT . . . . .	20
6.3.6	Bloc INITIAL . . . . .	20
6.3.7	Bloc PROCEDURE factor() . . . . .	21
6.3.8	Bloc KINETIC state . . . . .	21
6.4	Modélisation simple de l'échange des ions avec une pipette ( <i>patch clamp</i> ) . . . . .	21
6.4.1	Bloc NEURON . . . . .	21
6.4.2	Bloc PARAMETER . . . . .	21
6.4.3	Bloc KINETIC state . . . . .	22
<b>7</b>	<b><i>gaghkfinal.mod</i></b>	<b>22</b>
7.1	Script complet . . . . .	22
7.2	Information générale . . . . .	26
7.3	Bloc NEURON . . . . .	26
7.4	Bloc PARAMETER . . . . .	27
7.5	Bloc ASSIGNED . . . . .	28
7.6	Bloc STATE . . . . .	28
7.7	Bloc INITIAL . . . . .	29
7.8	Bloc BREAKPOINT . . . . .	29
7.9	Bloc KINETIC kstates . . . . .	30
<b>8</b>	<b><i>hh_rat.mod</i></b>	<b>30</b>
8.1	Script complet . . . . .	30
8.2	Information générale . . . . .	33
8.3	Bloc NEURON . . . . .	33
8.4	Bloc PARAMETER . . . . .	33
8.5	Bloc STATE . . . . .	33
8.6	Bloc ASSIGNED . . . . .	34
8.7	Bloc BREAKPOINT . . . . .	34
8.8	Bloc INITIAL . . . . .	34
8.9	Bloc DERIVATIVE states . . . . .	34
8.10	Bloc PROCEDURE rates . . . . .	35

# 1 kcc2.mod

## 1.1 Script complet

```

1 TITLE K-Cl cotransporter KCC2
2
3 NEURON {
4     SUFFIX kcc2
5     USEION k READ ko, ki WRITE ik VALENCE 1
6     USEION cl READ clo, cli WRITE icl VALENCE -1
7     RANGE ik, icl, S, Vi, U
8 }
9
10 UNITS {
11     (mV)      = (millivolt)
12     (molar)   = (1/liter)
13     (mM)      = (millimolar)
14     (um)      = (micron)
15     (mA)      = (milliamp)
16     (mol)     = (1)
17     FARADAY   = 96485.309 (faraday)
18     PI        = (pi) (1)
19 }
20
21 PARAMETER {
22     S = 5654.87 (um2)
23     Vi = 8913.48 (um3)
24     U = 0.0003 (mM/ms)
25 }
26
27 ASSIGNED {
28     ik      (mA/cm2)
29     icl     (mA/cm2)
30     ko      (mM)
31     ki      (mM)
32     clo     (mM)
33     cli     (mM)
34 }
35
36 BREAKPOINT {
37     LOCAL rate
38     rate = pumprate(ki, ko, cli, clo)
39     ik = rate
40     icl = -rate
41 }
42
43 FUNCTION pumprate(ki, ko, cli, clo) {
44     pumprate = U*log((ki*cli)/(ko*clo))*(FARADAY*Vi/(S*1e4))
45 }

```

## 1.2 Informations générales

Ce fichier mod vient probablement du modèle suivant : *Changes of ionic concentrations during seizure transitions* [1]. Celui-ci est disponible sur ModelDB [2]. Le KCC2 est un cotransporteur cation-chlore (CCC) qui transporte, dans des conditions normales, un ion potassium et un ion chlorure hors de la cellule.

## 1.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2     SUFFIX kcc2
3     USEION k READ ko, ki WRITE ik VALENCE 1
4     USEION cl READ clo, cli WRITE icl VALENCE -1

```

```

5  RANGE ik, icl, S, Vi, U
6  }

```

Le bloc NEURON permet de déterminer si le mécanisme est un '*density mechanism*' ou un '*point process*'. Un '*density mechanism*' est uniformément distribué dans la section dans laquelle il est inséré. Un '*point process*' est un mécanisme qui est plutôt local et qui est inséré seulement dans un segment en particulier. C'est également dans ce bloc que les variables sont définies. Dans ce cas, la première ligne du bloc, 'SUFFIX kcc2' signifie que le mécanisme est un '*density mechanism*' dont le nom est 'kcc2'.

Les deux prochaines lignes sont de la forme :

```
USEION x READ xo, xi WRITE ix VALENCE y
```

où x est un ion, xo et xi sont les concentrations extracellulaire et intracellulaires de l'ion x, ix est un courant généré par l'ion x et y est la charge ionique de l'ion. 'READ xo, xi' signifie que les valeurs de ces variables sont obtenues et utilisées par le mécanisme. 'WRITE ix' signifie qu'un courant est généré par le mécanisme. 'VALENCE y' ne fait que définir dans le script la charge ionique de l'ion x. Dans le cas du mécanisme kcc2, les ions potassium et chlorure sont utilisés. Les concentrations des deux ions sont obtenus pour effectuer des calculs plus loin dans le script et des courants associés aux deux ions respectivement sont générés.

La dernière ligne du bloc permet de déclarer des variables 'RANGE'. Cela signifie que celles-ci seront accessibles au niveau du fichier python pour être enregistrées lors d'une simulation ou pour se faire assigner une valeur s'il s'agit d'un paramètre. 'ik' et 'icl' sont, comme mentionné précédemment, des courants de potassium et de chlore. 'S', 'Vi' et 'U' sont respectivement la surface de la section, le volume de la section et un coefficient de proportionnalité qui dicte la force du KCC2.

## 1.4 Bloc UNITS

```

1  UNITS {
2      (mV)      = (millivolt)
3      (molar)   = (1/liter)
4      (mM)      = (millimolar)
5      (um)      = (micron)
6      (mA)      = (milliamp)
7      (mol)     = (1)
8      FARADAY   = 96485.309 (faraday)
9      PI        = (pi) (1)
10 }

```

Ce bloc permet de créer des abréviations pour des unités qui seront utilisés plus loin dans le script. Le '(1)' correspond à aucune unité.

## 1.5 Bloc PARAMETER

```

1  PARAMETER {
2      S = 5654.87 (um2)
3      Vi = 8913.48 (um3)
4      U = 0.0003 (mM/ms)
5  }

```

Les variables qui sont dans ce bloc sont des paramètres qui ne changent pas de valeur tout au long de la simulation. Pour assigner une valeur 'b' à un paramètre 'a' en supposant que le mécanisme est inséré dans la section 'Sec', la structure suivante doit être utilisée dans le fichier python : Sec.a = b. Dans le cas où aucune valeur n'est assignée à un paramètre dans le fichier python, la valeur de base (celle dans le fichier mod) sera utilisée. Entre parenthèse à côté de chaque paramètre sont les unités.

## 1.6 Bloc ASSIGNED

```

1  ASSIGNED {
2      ik      (mA/cm2)
3      icl     (mA/cm2)

```

```

4      ko      (mM)
5      ki      (mM)
6      clo     (mM)
7      cli     (mM)
8  }

```

Les variables 'ASSIGNED' sont des variables que le script utilise dans des calculs ou qui se font assigner une valeur calculée. Encore une fois, les unités des variables sont inscrites entre parenthèses à côté de chacune d'entre elles. Dans ce mécanisme, 'ik' et 'icl' se font assigner une valeur qui est calculée à partir des concentrations 'ko', 'ki', 'clo' et 'cli'.

## 1.7 Bloc BREAKPOINT

```

1 BREAKPOINT {
2     LOCAL rate
3     rate = pumprate(ki, ko, cli, clo)
4     ik   = rate
5     icl  = -rate
6 }

```

Le bloc 'BREAKPOINT' est le coeur du script. C'est dans ce bloc que sont effectués les calculs faits à chaque pas de temps. À la première ligne du bloc une variable locale au bloc et temporaire nommée 'rate' est créée grâce à la syntaxe 'LOCAL rate'. À cette variable est ensuite assignée une valeur calculée à partir de la fonction 'pumprate' qui prend en entrée les concentrations extracellulaires et intracellulaires des ions. Cette fonction est décrite dans la prochaine section. Les courants se font ensuite assignés une valeur absolue égale à 'rate', mais de signe opposé. Comme le potassium est un ion positif, un courant positif correspond à la sortie de potassium de la cellule (rate). Comme le chlorure est un ion négatif, pour que le courant corresponde à une sortie de chlore, le courant est négatif (-rate).

## 1.8 Bloc FUNCTION name(x1, x2, ...)

```

1 FUNCTION pumprate(ki, ko, cli, clo) {
2     pumprate = U*log((ki*cli)/(ko*clo))*(FARADAY*Vi/(S*1e4))
3 }

```

Ce bloc permet de créer une fonction. Dans ce cas, la fonction permet de calculer la densité de courant créée par le KCC2. 'pumprate' est le nom de la fonction et entre parenthèse juste après ce nom se trouve les valeurs nécessaires au calcul de la fonction lorsque celle-ci est appelée.

# 2 nkcc1.mod

## 2.1 Script complet

```

1 TITLE N-K-Cl cotransporter NKCC1
2
3 NEURON {
4     SUFFIX nkcc1
5     USEION k READ ko, ki WRITE ik VALENCE 1
6     USEION na READ nao, nai WRITE ina VALENCE 1
7     USEION cl READ clo, cli WRITE icl VALENCE -1
8     RANGE ina, ik, icl, S, Vi, U
9 }
10
11 UNITS {
12     (mV)      = (millivolt)
13     (molar)   = (1/liter)
14     (mM)      = (millimolar)
15     (um)      = (micron)

```

```

16  (mA)      = (milliamp)
17  (mol)     = (1)
18  FARADAY  = 96485.309 (faraday)
19  PI       = (pi) (1)
20  }
21
22  PARAMETER {
23      S = 5654.87 (um2)
24      Vi = 8913.48 (um3)
25      U = 0.0001 (mM/ms)
26  }
27
28  ASSIGNED {
29      ina      (mA/cm2)
30      ik       (mA/cm2)
31      icl      (mA/cm2)
32      nao      (mM)
33      nai      (mM)
34      ko       (mM)
35      ki       (mM)
36      clo      (mM)
37      cli      (mM)
38  }
39
40  BREAKPOINT {
41      LOCAL rate
42      rate = pumprate(nai, nao, ki, ko, cli, clo)
43      ina = rate
44      ik = rate
45      icl = -2*rate
46  }
47
48  FUNCTION pumprate(nai, nao, ki, ko, cli, clo) {
49      pumprate = U*log((nai*ki*cli)/(nao*ko*clo))*(FARADAY*Vi/(S*1e4))
50  }

```

## 2.2 Informations générales

Le fichier a probablement été écrit par Justin Hamel en modifiant le fichier du KCC2. Le NKCC1 est un cotransporteur cation-chlore (CCC) qui transporte, dans des conditions normales, un ion potassium, un ion sodium et deux ions chlorure dans la cellule. La structure de ce fichier *mod* est la même que celle du mécanisme de KCC2 (section 1). Les seules différences sont que l'ion sodium est maintenant utilisé et que la fonction 'pumprate' considère maintenant les concentrations extra et intracellulaires de sodium. Également, le courant de chlore correspond à deux fois la densité de courant créée par le mécanisme puisque le NKCC1 transporte deux ions chlorure dans la cellule.

## 3 *nakpump.mod*

### 3.1 Script complet

```

1  TITLE Na-K Pump
2
3  NEURON {
4      SUFFIX nakpump
5      USEION k READ ko WRITE ik VALENCE 1
6      USEION na READ nai WRITE ina VALENCE 1
7      RANGE ik, ina, km_k, km_na, imax, qna, qk
8  }
9
10 UNITS {
11     (mV) = (millivolt)
12     (molar) = (1/liter)

```

```

13  (mM) = (millimolar)
14  (um) = (micron)
15  (mA) = (milliamp)
16  (mol) = (1)
17  FARADAY = 96485.309 (coul/mole)
18  PI = (pi) (1)
19  R = (k-mole)(joule/degC)
20 }
21
22 PARAMETER {
23   km_k = 2 (mM)
24   km_na = 10 (mM)
25   imax = 0.013 (mA/cm2)
26 }
27
28 STATE { qna qk }
29
30 ASSIGNED {
31   ik (mA/cm2)
32   ina (mA/cm2)
33   ko (mM)
34   nai (mM)
35   diam (um)
36   L (um)
37 }
38
39 BREAKPOINT {
40   SOLVE integrate METHOD sparse
41 }
42
43 INITIAL {
44   qna=0
45   qk=0
46   ik = -2*imax*flux(nai,ko)
47   ina = ik*-3/2
48 }
49
50 KINETIC integrate {
51   ik = -2*imax*flux(nai,ko)
52   ina = ik*-3/2
53
54   COMPARTMENT diam*diam*PI/4 { qna qk }
55   ~ qna << (-ina*PI*diam*(1e4)/FARADAY)
56   ~ qk << (-ik*PI*diam*(1e4)/FARADAY)
57 }
58
59 FUNCTION flux(na,k) {
60   flux = (1/((1+km_k/k)*(1+km_k/k)))*(1/((1+km_na/na)*(1+km_na/na)*(1+km_na/na))) : pas d'unite
61 }

```

## 3.2 Informations générales

Le code originel semble provenir du modèle suivant : *Changes of ionic concentrations during seizure transitions* [1]. Celui-ci est disponible sur ModelDB [2]. La pompe sodium potassium transporte deux potassiums dans la cellule et trois sodiums à l'extérieur de la cellule pour chaque ATP utilisé.

## 3.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2   SUFFIX nakpump
3   USEION k READ ko WRITE ik VALENCE 1
4   USEION na READ nai WRITE ina VALENCE 1

```

```

5  RANGE ik, ina, km_k, km_na, imax, qna, qk
6  }

```

La première ligne du bloc nous dit que le mécanisme est un '*density mechanism*' (voir section 1.3) nommé nakpump. Les deux prochaines lignes nous informent de l'utilisation des ions potassium et sodium. La concentration extracellulaire de potassium et la concentration intracellulaire de sodium sont obtenues. Un courant pour ces deux ions est généré par le mécanisme. La dernière ligne du bloc définit plusieurs variables 'RANGE' dont les courants mentionnés précédemment et d'autres paramètres/variables qui seront définis plus loin.

### 3.4 Bloc UNITS

```

1  UNITS {
2      (mV) = (millivolt)
3      (molar) = (1/liter)
4      (mM) = (millimolar)
5      (um) = (micron)
6      (mA) = (milliamp)
7      (mol) = (1)
8      FARADAY = 96485.309 (coul/mole)
9      PI = (pi) (1)
10     R = (k-mole)(joule/degC)
11 }

```

Voir la section 1.4. Une nouveauté associée à ce bloc est la définition de la constante des gaz parfaits 'R'. Ici, '(k-mole)' ne correspond pas à kilomole, mais plutôt à la multiplication de la constante de Boltzman au nombre d'Avogadro [3]. Cela signifie que  $R = 8.313424 \text{ J}/(\text{mol K})$ .

### 3.5 Bloc PARAMETER

```

1  PARAMETER {
2      km_k = 2      (mM)
3      km_na = 10    (mM)
4      imax = 0.013  (mA/cm2)
5  }

```

Les trois paramètres initialisés ici sont nécessaires au calcul de la densité de courant créée par la pompe. 'imax' est la densité de courant maximale générée par la pompe.

### 3.6 Bloc STATE

```

1  STATE { qna qk }

```

Les variables qui sont dans le bloc state sont des variables d'une équation différentielle à résoudre. Ces variables vont être résolues dans un bloc 'KINETIC' ou 'DERIVATIVE'. Dans ce cas, qna et qk correspondent respectivement aux charges transportées hors de la cellule à cause du mouvement de sodium et aux charges transportées dans la cellule à cause du mouvement de potassium.

### 3.7 Bloc ASSIGNED

```

1  ASSIGNED {
2      ik      (mA/cm2)
3      ina     (mA/cm2)
4      ko      (mM)
5      nai     (mM)
6      diam    (um)
7      L       (um)
8  }

```



Ce sont les variables utilisées dans des calculs ou qui se font assigner une valeur par le script. 'diam' et 'L' correspondent au diamètre et à la longueur de la section. Ces variables n'ont pas besoin d'être défini dans le bloc 'NEURON' puisque leur nom est toujours réservé aux dimensions du neurone.

### 3.8 Bloc BREAKPOINT

```
1 BREAKPOINT {
2   SOLVE integrate METHOD sparse
3 }
```

À chaque pas de temps, 'BREAKPOINT' dit à NEURON de résoudre le bloc 'KINETIC integrate' en utilisant la méthode 'sparse'. Sans que je ne puisse dire pour quelle raison 'sparse' est utilisé, c'est souvent cette méthode qui est choisie pour les blocs 'KINETIC'.

### 3.9 Bloc INITIAL

```
1 INITIAL {
2   qna = 0
3   qk  = 0
4   ik  = -2*imax*flux(nai,ko)
5   ina = ik*-3/2
6 }
```

Ce bloc permet de donner une valeur initiale aux variables 'ASSIGNED' et 'STATE' et d'effectuer des calculs avant le début de la simulation. Dans ce cas, les charges transportées par le mécanisme sont initialement mis à 0 et les courants causés par la pompe dans les concentrations ioniques initiales sont calculés. Pour ce faire, la fonction 'flux(x1,x2)' est appelée. Cette fonction est détaillée plus loin.

### 3.10 Bloc KINETIC integrate

```
1 KINETIC integrate {
2   ik = -2*imax*flux(nai,ko)
3   ina = ik*-3/2
4
5   COMPARTMENT diam*diam*PI/4 { qna qk }
6   ~ qna << (-ina*PI*diam*(1e4)/FARADAY)
7   ~ qk  << (-ik*PI*diam*(1e4)/FARADAY)
8 }
```

Dans ce bloc, il se trouve les équations résolues par le bloc 'BREAKPOINT'. Les courants de potassium et de sodium sont d'abord calculés. Ces calculs n'aurait en soi pas besoin d'être dans ce bloc. Toutefois, ils sont ensuite utilisés dans des équations qui vont être résolues. La ligne débutant par 'COMPARTMENT' définit l'aire de la région transversale dans laquelle les charges sortent/entrent pour chaque segment. Les deux prochaines lignes débutent par '~'. Cela indique que ce qui est écrit représente un schéma cinétique. Le '«' représente un flux explicite. Donc, dans ce cas, l'équation représente un flux de charge vers l'extérieur ou l'intérieur du compartiment.

## 4 leak.mod

### 4.1 Script complet

```
1 TITLE leak current :passive electrical properties
2
3 NEURON {
4   SUFFIX leak
```

```

5  USEION k READ ek WRITE ik VALENCE 1
6  USEION na READ ena WRITE ina VALENCE 1
7  USEION cl READ ecl WRITE icl VALENCE -1
8  NONSPECIFIC_CURRENT ifix
9  RANGE gk, ik, gna, ina, gcl, icl, ecl, gfix, ifix, gnaother
10 RANGE qk, qna, qcl
11 }
12
13 UNITS {
14     (mV) = (millivolt)
15     (mA) = (milliamp)
16     PI    = (pi) (1)
17     FARADAY = 96485.309 (coul/mole)
18 }
19
20 PARAMETER {
21     gk = 5e-5 (mho/cm2) :potassium leak conductance
22     gna = 1e-5 (mho/cm2) :sodium leak conductance : 1
23     gnaother = 1e-5 (mho/cm2) :sodium other conductance
24     gcl = 0.05e-5 (mho/cm2) :chloride leak conductance : 1
25     gfix = 0 (mho/cm2) :fixed leak conductance
26 }
27
28 ASSIGNED {
29     v (mV)
30     v_init (mV)
31     ik (mA/cm2)
32     ek (mV)
33     ina (mA/cm2)
34     ena (mV)
35     icl (mA/cm2)
36     ecl (mV)
37     ifix (mA/cm2) :fixed leak current
38     diam (um)
39 }
40
41 BREAKPOINT {
42     ik = gk*(v-ek)
43     ina = gna*(v-ena) + gnaother*(v-ena)
44     icl = gcl*(v-ecl)
45     :ifix = gfix*(v-v_init)
46     ifix = gfix*(v+70)
47     SOLVE integrate METHOD sparse
48 }
49
50 STATE { qk qna qcl}
51
52 INITIAL {
53     ik = gk*(v-ek)
54     ina = gna*(v-ena) + gnaother*(v-ena)
55     icl = gcl*(v-ecl)
56     qk = 0
57     qna = 0
58     qcl = 0
59 }
60
61 KINETIC integrate {
62     COMPARTMENT diam*diam*PI/4 { qna qk qcl }
63     ~ qna << ((-ina*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
64     ~ qk << ((-ik*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
65     ~ qcl << ((-icl*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
66 }

```

## 4.2 Informations générales

Le code originel semble provenir du modèle suivant : *Changes of ionic concentrations during seizure transitions* [1]. Celui-ci est disponible sur ModelDB [2]. Les canaux de fuites sont des canaux passifs qui laissent en tout temps passer l'ion en question.

## 4.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2     SUFFIX leak
3     USEION k READ ek WRITE ik VALENCE 1
4     USEION na READ ena WRITE ina VALENCE 1
5     USEION cl READ ecl WRITE icl VALENCE -1
6     NONSPECIFIC_CURRENT ifix
7     RANGE gk, ik, gna, ina, gcl, icl, ecl, gfix, ifix, gnaother
8     RANGE qk, qna, qcl
9 }

```

La première ligne indique que le mécanisme est un '*density mechanism*' nommé leak. Les trois prochaines lignes nous informent de l'utilisation des ions potassium, sodium et chlorure. Les potentiels réversibles des ions sont obtenus et des courants sont générés pour chacun des ions. La cinquième ligne indique que le mécanisme génère un courant qui n'est pas spécifique à aucun ion. La dernière ligne du bloc définit plusieurs variables 'RANGE' dont les courants mentionnés précédemment et d'autres paramètres/-variables qui seront définis plus loin.

## 4.4 Bloc UNITS

```

1 UNITS {
2     (mV) = (millivolt)
3     (mA) = (milliamp)
4     PI    = (pi) (1)
5     FARADAY = 96485.309 (coul/mole)
6 }

```

Voir la section 1.4.

## 4.5 Bloc PARAMETER

```

1 PARAMETER {
2     gk = 5e-5 (mho/cm2) :potassium leak conductance
3     gna = 1e-5 (mho/cm2) :sodium leak conductance : 1
4     gnaother = 1e-5 (mho/cm2) :sodium other conductance
5     gcl = 0.05e-5 (mho/cm2) :chloride leak conductance : 1
6     gfix = 0 (mho/cm2) :fixed leak conductance
7 }

```

Les conductances associées à chaque canal de fuite sont initialisées ici. Ces valeurs sont habituellement déterminées au niveau du fichier python.

## 4.6 Bloc ASSIGNED

```

1 ASSIGNED {
2     v (mV)
3     v_init (mV)
4     ik (mA/cm2)
5     ek (mV)
6     ina (mA/cm2)
7     ena (mV)
8     icl (mA/cm2)
9     ecl (mV)

```

```

10      ifix (mA/cm2) :fixed leak current
11      diam (um)
12  }

```

Voir 3.7. Le potentiel de membrane ('v'), les potentiels réversibles des ions ('ek', 'ena' et 'ecl') et le diamètre de la section ('diam') sont des variables utilisées pour des calcul dans le bloc 'BREAKPOINT'. Les courants se font tous assignés une valeur calculée ('ik', 'ina', 'icl' et 'ifix').

## 4.7 Bloc BREAKPOINT

```

1  BREAKPOINT {
2      ik = gk*(v-ek)
3      ina = gna*(v-ena) + gnaother*(v-ena)
4      icl = gcl*(v-ecl)
5      :ifix = gfix*(v-v_init)
6      ifix = gfix*(v+70)
7      SOLVE integrate METHOD sparse
8  }

```

À chaque pas de temps, les courants sont calculées ici et le bloc 'KINETIC integrate' est résolu par NEURON en utilisant la méthode d'intégration 'sparse'.

## 4.8 Bloc STATE

```

1  STATE { qk qna qcl }

```

Ces variables correspondent aux charges associées aux différents ions qui sortent de chaque compartiment. Ces variables sont résolues dans le bloc BREAKPOINT et suivent les équations du bloc 'KINETIC integrate'.

## 4.9 Bloc INITIAL

```

1  INITIAL {
2      ik = gk*(v-ek)
3      ina = gna*(v-ena) + gnaother*(v-ena)
4      icl = gcl*(v-ecl)
5      qk = 0
6      qna = 0
7      qcl = 0
8  }

```

Le bloc contient les valeurs initiales données aux variables 'ASSIGNED' et 'STATE'. Les charges sont initialisées à 0 et les courants sont calculés pour les conditions initiales de la simulation.

## 4.10 Bloc KINETIC integrate

```

1  KINETIC integrate {
2      COMPARTMENT diam*diam*PI/4 { qna qk qcl }
3      ~ qna << ((-ina*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
4      ~ qk << ((-ik*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
5      ~ qcl << ((-icl*diam)*PI*(1e4)/FARADAY )
6  }

```

Il s'agit de la même chose que la section 3.10. Toutefois, les charges de chlorure sont aussi considérées cette fois-ci.

## 5 puff.mod

### 5.1 Script complet

```

1 TITLE GABA neurotransmitters injection
2
3 NEURON {
4   POINT_PROCESS gabpuff
5   USEION gab READ gabo VALENCE 0
6   USEION mess READ messi WRITE messi VALENCE 0
7   RANGE gabo, time0, GABAINIT, GABAdur, temp
8 }
9
10 UNITS {
11   (mM)      = (milli/liter)
12 }
13
14 PARAMETER {
15   GABAdur = 0.1      (ms)
16 }
17
18 ASSIGNED {
19   gabo      (mM)      : transmitter concentration
20   messi     (mM)
21   time0     (ms)
22   GABAINIT  (mM)
23   temp
24 }
25
26 INITIAL {
27   gabo      = 0      (mM)
28   GABAINIT  = 0      (mM)
29   messi     = 0      (mM)
30   temp      = 0
31 }
32
33 BREAKPOINT {
34   if (GABAINIT > 0) {
35     if (temp == 0) {
36       messi = GABAINIT
37       temp = 1
38     }
39   }
40   else { messi = 0 }
41 }
42
43
44 NET_RECEIVE(weight(mM), nspike) {
45   : an onset event (generated by NetStim) always has an implicit argument called flag which is set
46   : to 0
47   if (flag == 0) {
48     nspike = nspike + 1
49     time0 = t
50     GABAINIT = weight
51     : come again in Cdur with flag = current value of nspike (selfevent generated with delay Cdur
52     & flag=nspike)
53     net_send(GABAdur, nspike)
54   }
55   if (flag == nspike) {
56     : if this associated with last spike then turn off
57     GABAINIT = 0
58   }
59 }

```

## 5.2 Information générale

Une partie de ce code provient du modèle suivant : *Effects of Chloride accumulation and diffusion on GABAergic transmission* [4]. Celui-ci est disponible sur ModelDB [5]. Ce mécanisme modélise l'éjection de GABA à un endroit sur la dendrite. Cette éjection est simplifiée. Elle représente une concentration de GABA extracellulaire écrite à un certain moment et un certain endroit de la simulation.

## 5.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2   POINT_PROCESS gabpuff
3   USEION gab READ gabo VALENCE 0
4   USEION mess READ messi WRITE messi VALENCE 0
5   RANGE gabo, time0, GABAINIT, GABAdur, temp
6 }
```

La première ligne du bloc indique que le mécanisme est un '*point process*' nommé gabpuff. Les deux prochaines lignes indiquent l'utilisation des "ions" 'gab' et 'mess'. Ce ne sont en réalité pas des ions, mais pour que NEURON puisse gérer la concentration de GABA à chaque segment, la fonctionnalité de 'USEION' est utilisée. 'gab' est associé au GABA. 'mess' est aussi associé au GABA, mais il ne s'agit que d'un messenger. Ce messenger permet de faire le lien entre l'éjection de GABA et le mécanisme qui gère les concentrations : *iondif.mod* (prochaine section).

La dernière ligne du bloc définit plusieurs variables 'RANGE' dont la concentration extracellulaire de GABA ('gabo'), la concentration initiale éjectée ('GABAINIT'), la durée de la GABA puff ('GABAdur'), le temps auquel la GABA puff survient ('time0') et une variable booléenne (valeur de 0 ou 1, 'temp'). Cette dernière variable permet d'écrire une seule fois la concentration éjectée par la puff ('messi'). Une fois que cela est fait, la concentration du messenger est maintenu à 0.

## 5.4 Bloc PARAMETER

```

1 PARAMETER {
2   GABAdur = 0.1    (ms)
3 }
```

Ce paramètre correspond à la durée de la GABA puff.

## 5.5 Bloc ASSIGNED

```

1 ASSIGNED {
2   gabo      (mM)      : transmitter concentration
3   messi     (mM)
4   time0     (ms)
5   GABAINIT  (mM)
6   temp
7 }
```

Voir la section 3.7. Toutes les variables du bloc se font assigner des valeurs.

## 5.6 Bloc INITIAL

```

1 INITIAL {
2   gabo      = 0      (mM)
3   GABAINIT  = 0      (mM)
4   messi     = 0      (mM)
5   temp      = 0
6 }
```

Initialise toutes les concentrations initiales à 0 et la variable 'temp' à 0.

## 5.7 Bloc BREAKPOINT

```

1 BREAKPOINT {
2   if (GABAINIT > 0) {
3     if (temp == 0) {
4       messi = GABAINIT
5       temp = 1
6     }
7   }
8   else { messi = 0 }
9 }

```

Les conditions de ce bloc font en sorte que rien n'est effectué tant que la GABA puff n'a pas eu lieu. Lorsque la simulation arrive au moment de la GABA puff, GABAINIT se fait assigner une valeur (prochaine section) et devient plus grand que 0. La condition de la première ligne du bloc est alors respectée. S'il s'agit de la première fois que la condition est respectée, la deuxième condition à la deuxième ligne sera elle aussi respectée et la concentration de GABAINIT sera assignée au messager ('messi'). Une valeur de 1 sera ensuite donné à 'temp'. Ce faisant, au prochain pas de temps, la condition de la première ligne sera encore respectée, mais celle de la seconde ne le sera plus et une valeur de 0 sera attribuée à 'messi'.

Tout cela fait en sorte que 'messi' sera non nulle à un seul instant de la simulation.

## 5.8 Bloc NET\_RECEIVE

```

1 NET_RECEIVE(weight(mM), nspike) {
2   : an onset event (generated by NetStim) always has an implicit argument called flag which is set
   to 0
3   if (flag == 0) {
4     nspike = nspike + 1
5     time0 = t
6     GABAINIT = weight
7     : come again in Cdur with flag = current value of nspike (selfevent generated with delay Cdur
   & flag=nspike)
8     net_send(GABAdur, nspike)
9   }
10  if (flag == nspike) {
11    : if this associated with last spike then turn off
12    GABAINIT = 0
13  }
14 }

```

Ce bloc fait le lien entre le fichier python où les caractéristiques de la GABA puff sont décidées et le mécanisme du fichier mod. Lorsque l'évènement est généré par la fonction NetStim par python, une variable implicite nommée 'flag' est initialisée à 0. La première condition est ainsi respectée et les variables 'time0' et 'GABAINIT' reçoivent leur valeur.

# 6 iondif.mod

## 6.1 Script complet

```

1 COMMENT
2
3 Chloride accumulation and diffusion with decay (time constant tau) to resting level cli0.
4 The decay approximates a reversible chloride pump with first order kinetics.
5 To eliminate the chloride pump, just use this hoc statement
6 To make the time constant effectively "infinite".
7 tau and the resting level are both RANGE variables
8
9 Diffusion model is modified from Ca diffusion model in Hines & Carnevale:
10 Expanding NEURON with NMODL, Neural Computation 12: 839-851, 2000 (Example 8)
11

```

```

12 Nannuli correspond to the number of shells*
13
14 ENDCOMMENT
15
16 NEURON {
17     SUFFIX iondifus
18     USEION cl READ icl WRITE cli, clo VALENCE -1
19     USEION hco3 READ hco3i, hco3o VALENCE -1
20     USEION na READ ina WRITE nai, nao VALENCE 1
21     USEION k READ ik WRITE ki, ko VALENCE 1
22     USEION gab READ gabo WRITE gabo VALENCE 0
23     USEION mess READ messi VALENCE 0
24     GLOBAL vrat, DGab, taugaba, fhspace, areaext, DC1 :vrat must be GLOBAL
25     GLOBAL tau, clipip, kipip, naipip
26     RANGE cli0, clo0, nai0, nao0, ki0, ko0, egaba, delta_egaba, init_egaba, ehco3_help, ecl_help
27     RANGE gabo0, temp
28     RANGE clamp, hco3i0, hco3o0
29 }
30
31 DEFINE Nannuli 4
32
33 UNITS {
34     (molar) = (1/liter)
35     (mM) = (millimolar)
36     (um) = (micron)
37     (mA) = (milliamp)
38     (mV) = (millivolt)
39     FARADAY = (faraday) (10000 coulomb)
40     PI = (pi) (1) : le 1 entre parenthese est necessaire pour dire que c est adimensionnel
41     F = (faraday) (coulombs)
42     R = (k-mole) (joule/degC)
43 }
44
45 PARAMETER {
46     bath = 0 (mM)
47     DC1 = 2 (um2/ms) : Kuner & Augustine, Neuron 27: 447
48     DK = 1.96 (um2/ms)
49     DNa = 1.3 (um2/ms) :0.1 in original
50     DGab = 0.6 (um2/ms)
51     fhspace = 0.03 (um)
52     tau = 100 (ms)
53     cli0 = 3.5 (mM) : 8 mM in original file
54     clo0 = 133.5 (mM)
55     nai0 = 10 (mM)
56     gabo0 = 0 (mM)
57     nao0 = 147.5 (mM)
58     ki0 = 135 (mM)
59     ko0 = 3.5 (mM)
60     hco3i0 = 16 (mM)
61     hco3o0 = 26 (mM)
62     P_help = 0.18
63     celsius = 37 (degC)
64     taugaba = 100 (ms)
65     clamp = 0
66     clipip = 8 (mM)
67     kipip = 140 (mM)
68     naipip = 12 (mM)
69 }
70
71 ASSIGNED {
72     diam (um)
73     icl (mA/cm2)
74     cli (mM)
75     clo (mM)
76     ina (mA/cm2)

```



```

77  nai      (mM)
78  nao      (mM)
79  ik      (mA/cm2)
80  ki      (mM)
81  ko      (mM)
82  hco3i    (mM)
83  hco3o    (mM)
84  vrat[Nannuli] : numeric value of vrat[i] equals the volume
85                  : of annulus i of a 1um diameter cylinder
86                  : multiply by diam^2 to get volume per um length
87  areaext
88  areapip
89  egaba     (mV)
90  ehco3_help (mV)
91  ecl_help  (mV)
92  init_egaba (mV)
93  delta_egaba (mV)
94  messi     (mM)
95  temp
96 }
97
98 STATE {
99   : cli[0] is equivalent to cli
100   : cli[] are very small, so specify absolute tolerance
101   cli[Nannuli] (mM) <1e-10>
102   na[Nannuli] (mM) <1e-10>
103   k[Nannuli] (mM) <1e-10>
104   gabo      (mM) <1e-10>
105 }
106
107 BREAKPOINT {
108   if (messi > 0) {
109     if (temp == 0) {
110       gabo = messi
111       temp = 1
112     }
113   }
114
115   SOLVE state METHOD sparse
116   ecl_help = log(cli/clo0)*(1000)*(celsius + 273.15)*R/F
117   egaba = P_help*ehco3_help + (1-P_help)*ecl_help
118   delta_egaba = egaba - init_egaba
119 }
120
121 LOCAL factors_done
122
123 INITIAL {
124   if (factors_done == 0) {      : flag becomes 1 in the first segment
125     factors_done = 1 : all subsequent segments will have
126     factors()      : vrat = 0 unless vrat is GLOBAL
127   }
128
129   temp = 0
130   messi = 0
131   cli = cli0
132   clo = clo0
133   nai = nai0
134   nao = nao0
135   ki = ki0
136   ko = ko0
137   gabo = 0
138   hco3i = hco3i0
139   hco3o = hco3o0
140   FROM i=0 TO Nannuli-1 {
141     cli[i] = cli

```

```

142     na[i] = nai
143     k[i] = ki
144 }
145
146 ehco3_help = log(hco3i/hco3o)*(1000)*(celsius + 273.15)*R/F
147 ecl_help = log(cli/clo0)*(1000)*(celsius + 273.15)*R/F
148 egaba = P_help*ehco3_help + (1-P_help)*ecl_help
149 init_egaba = egaba
150 delta_egaba = egaba - init_egaba
151 }
152
153 LOCAL frat[Nannuli] : scales the rate constants for model geometry
154
155 PROCEDURE factors() {
156     LOCAL r, dr2, rgab
157     r = 1/2 : starts at edge (half diam), diam = 1, length = 1
158     dr2 = r/(Nannuli-1)/2 : full thickness of outermost annulus,
159           : half thickness of all other annuli
160     vrat[0] = 0
161     frat[0] = 2*r : = diam
162
163     FROM i=0 TO Nannuli-2 {
164         vrat[i] = vrat[i] + PI*(r-dr2/2)*2*dr2 : interior half
165         r = r - dr2
166         frat[i+1] = 2*PI*r/(2*dr2) : outer radius of annulus Ai+1/delta_r=2PI*r*1/delta_r
167           : div by distance between centers
168         r = r - dr2
169         vrat[i+1] = PI*(r+dr2/2)*2*dr2 : outer half of annulus
170     }
171
172     rgab = (diam+fhospace)/2
173     areaext = PI*rgab*rgab - PI*(diam*diam)/4
174     areapip = PI*2*2
175 }
176
177 KINETIC state {
178     COMPARTMENT areaext {gabo}
179     LONGITUDINAL_DIFFUSION DGab*areaext {gabo}
180     ~ gabo <-> bath (1/(taugaba), 1/(taugaba))
181
182     COMPARTMENT i, diam*diam*vrat[i] {cl na k}
183     LONGITUDINAL_DIFFUSION i, DC1*diam*diam*vrat[i] {cl}
184     LONGITUDINAL_DIFFUSION i, DNa*diam*diam*vrat[i] {na}
185     LONGITUDINAL_DIFFUSION i, DK*diam*diam*vrat[i] {k}
186
187     ~ cl[0] << ((icl*PI*diam/FARADAY))
188     ~ na[0] << ((-ina*PI*diam/FARADAY))
189     ~ k[0] << ((-ik*PI*diam/FARADAY))
190
191     FROM i=0 TO Nannuli-2 {
192         ~ cl[i] <-> cl[i+1] (DC1*frat[i+1], DC1*frat[i+1])
193         ~ na[i] <-> na[i+1] (DNa*frat[i+1], DNa*frat[i+1])
194         ~ k[i] <-> k[i+1] (DK*frat[i+1], DK*frat[i+1])
195     }
196
197     if (clamp == 0) {
198         cli = cl[0]
199         nai = na[0]
200         ki = k[0]
201     }
202     else {
203         ~ cl[0] <-> clipip (1/(tau), 1/(tau))
204         ~ na[0] <-> naipip (1/(tau), 1/(tau))
205         ~ k[0] <-> kipip (1/(tau), 1/(tau))
206         cli = cl[0]

```

```

207     nai = na[0]
208     ki  = k[0]
209 }
210
211 clo = clo0
212 nao = nao0
213 ko  = ko0
214 }

```

## 6.2 Informations générales

Le code originel provient de l'exemple 8 dans [3]. Pour une description complète du script, voir [3]. Le texte qui suit portera sur les modifications apportées au fichier original. Ce mécanisme gère les concentrations d'ions dans la cellule, la diffusion radiale des ions dans le neurone ainsi que la diffusion longitudinale d'un compartiment à l'autre. Les ajouts faits au code de base sont énumérés dans les sections suivantes.

## 6.3 Diffusion du GABA extracellulaire

### 6.3.1 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2   ...
3   USEION gab READ gabo WRITE gabo VALENCE 0
4   USEION mess READ messi VALENCE 0
5   ...
6   GLOBAL vrat, DGab, taugaba, fhspace, areaext, DC1 :vrat must be GLOBAL
7   ...
8   RANGE gabo0, temp
9   RANGE clamp, hco3i0, hco3o0
10 }

```

Les premières lignes indiquent l'utilisation des "ions" 'gab' et 'mess' (voir section 5.3). Les deux prochaines lignes définissent les paramètres associés à la diffusion du GABA extracellulaire. 'DGab' correspond au coefficient de diffusion du GABA, 'taugaba' correspond au taux d'échange avec le bain (région où la concentration de GABA est 0), 'fhspace' correspond à une distance radiale (à partir de la surface du neurone) qui permet de définir la région transversale dans laquelle le GABA diffuse et 'areaext' correspond à cette région transversale.

Les deux dernières lignes du bloc permettent la définition de cinq variables 'RANGE'. La variable 'gabo0' permet de définir la concentration initiale de GABA extracellulaire. Cette variable n'est actuellement pas utilisée puisque la concentration initiale est toujours nulle dans le cadre des simulations. Comme pour le mécanisme précédent, la variable 'temp' est une variable booléenne ayant une valeur de 0 ou 1. Son utilité sera mise de l'avant plus loin. 'clamp' est une autre variable ayant comme valeur 0 ou 1 et permet d'indiquer la présence d'une *voltage clamp* sur le soma (prochaine section). Finalement, les deux dernières variables, 'hco3i0' et 'hco3o0', correspondent respectivement à aux concentrations intracellulaire et extracellulaire de  $\text{HCO}_3^-$ . Ces concentrations sont considérées comme fixes dans le modèle.

### 6.3.2 Bloc PARAMETER

```

1 PARAMETER {
2   bath = 0 (mM)
3   ...
4   DGab = 0.6 (um2/ms)
5   fhspace = 0.03 (um)
6   tau = 100 (ms)
7   ...
8   gabo0 = 0 (mM)
9   ...
10  hco3i0 = 16 (mM)
11  hco3o0 = 26 (mM)
12  ...
13  taugaba = 100 (ms)

```

```

14  ...
15  }

```

Initialisation des paramètres dont la majorité ont été énumérés dans la section 6.3.1. Les valeurs données aux paramètres sont sans importance ici puisque celles-ci sont décidées au niveau du script python mis à part pour le paramètre 'bath'. Ce dernier a une valeur de 0 et indique qu'à partir d'une certaine région autour du neurone, la concentration de GABA est de 0.

### 6.3.3 Bloc ASSIGNED

```

1  ASSIGNED {
2      ...
3      hco3i (mM)
4      hco3o (mM)
5      ...
6      areaext
7      ...
8      messi      (mM)
9      temp
10 }

```

Les variables 'ASSIGNED' sont identifiées ici. 'hco3i' et 'hco3o' sont utilisées plus loin dans des calculs. 'areaext' se fait assignée une valeur plus loin et la valeur de 'messi', elle, est assignée à une autre variable plus loin. La valeur de 'temp' passe de 0 à 1 lors de l'exécution du script.

### 6.3.4 Bloc STATE

```

1  STATE {
2      ...
3      gabo      (mM) <1e-10>
4  }

```

'gabo' qui correspond à la concentration extracellulaire de GABA est défini comme étant une nouvelle variable 'STATE'. Cela permet de résoudre 'gabo' à chaque segment de la cellule et, ainsi, de considérer sa diffusion.

### 6.3.5 Bloc BREAKPOINT

```

1  BREAKPOINT {
2      if (messi > 0) {
3          if (temp == 0) {
4              gabo = messi
5              temp = 1
6          }
7      }
8      ...
9  }

```

La première ligne indique une première condition nécessaire qui est que la concentration du messenger ('messi'), contrôlée par le mécanisme de *puff.py*, soit plus grande que 0. Si c'est le cas et que c'est la première fois que la condition est respectée, la seconde condition est aussi respectée (temp = 0). Alors, la concentration extracellulaire de GABA, 'gabo', se fait assignée la valeur du messenger. La variable 'temp' se fait également assignée une valeur de 1. Cela permet d'assurer que 'gabo' ne se fait assignée la valeur du messenger qu'une seule et unique fois.

### 6.3.6 Bloc INITIAL

```

1  INITIAL {
2      ...
3      temp = 0
4      messi = 0
5      ...
6      gabo = 0
7      hco3i = hco3i0
8      hco3o = hco3o0
9      ...
10 }

```

Les concentrations associées au GABA sont initialisées à 0. Les concentrations extracellulaire et intracellulaire de  $\text{HCO}_3^-$  sont initialisées à leur valeur initiale déterminée dans le script python. La variable 'temp' est initialisée à 0.

### 6.3.7 Bloc PROCEDURE factor()

```
1 PROCEDURE factors() {
2     LOCAL r, dr2, rgab
3     ...
4     rgab = (diam+fhspace)/2
5     areaext = PI*rgab*rgab - PI*(diam*diam)/4
6     ...
7 }
```

Cette procédure est exécutée une seule fois à l'exécution du script et permet de calculer l'aire des régions transversales et radiales dans lesquelles les ions diffusent. Quelques lignes de code ont ici été ajoutées pour calculer l'aire de la région transversale dans laquelle le GABA extracellulaire diffuse. Cette région correspond à un anneau qui fait le tour de la cellule. La variable locale 'rgab' se fait assignée la valeur calculée du grand rayon de cet anneau. Finalement, 'areaext' se fait assignée la valeur calculée de l'aire de la région transversale.

### 6.3.8 Bloc KINETIC state

```
1 KINETIC state {
2     COMPARTMENT areaext {gabo}
3     LONGITUDINAL_DIFFUSION DGab*areaext {gabo}
4     ~ gabo <-> bath (1/(taugaba), 1/(taugaba))
5     ...
6 }
```

La partie de code ici ajoutée permet de considérer la diffusion du GABA ainsi que l'échange du GABA avec le bain. La première ligne définit l'aire de la région transversale dans laquelle le GABA diffuse longitudinalement d'un compartiment à l'autre. La seconde ligne calcule cette diffusion longitudinale. Finalement, la dernière ligne considère l'échange avec le bain. Ce dernier schéma cinétique est équivalent à :

$$gabo' = \frac{1}{taugaba} (bath - gabo) \quad (6.1)$$

et indique une décroissance exponentielle de la concentration de GABA vers 0.

## 6.4 Modélisation simple de l'échange des ions avec une pipette (patch clamp)

### 6.4.1 Bloc NEURON

```
1 NEURON {
2     ...
3     GLOBAL tau, clipip, kipip, naipip
4     ...
5     RANGE clamp, hco3i0, hco3o0
6 }
```

La première ligne ajoutée permet la définition de quatre variables 'GLOBAL'. Ces variables sont 'GLOBAL' et non 'RANGE' puisqu'elles correspondent aux caractéristiques de la pipette *patch clamp* (simplifiée). Comme il n'y a jamais plus d'une pipette, il n'est pas nécessaire d'avoir des caractéristiques différentes pour le mécanisme dans différentes sections du neurone. 'tau' correspond au taux d'échange de concentration avec la pipette. Les trois autres variables correspondent aux concentrations de chlorure, de potassium et de sodium dans la pipette ('clipip', 'kipip' et 'naipip'). À la deuxième ligne ajoutée, la variable 'clamp' a une valeur de 1 si il y a une clampe sur le soma et une valeur de 0 sinon.

### 6.4.2 Bloc PARAMETER

```
1 PARAMETER {
2     ...
3     clamp = 0
```

```

4 clipip = 8 (mM)
5 kipip = 140 (mM)
6 naipip = 12 (mM)
7 }

```

'clamp' se fait ici initialisée à 0 (pas de clampé sur le soma). Les concentrations de la pipette se font initialisées une valeur, mais celles-ci sont sans importance puisqu'elles sont en réalité décidées au niveau du script python.

### 6.4.3 Bloc KINETIC state

```

1 KINETIC state {
2   ...
3   if (clamp == 0) {
4     cli = cl[0]
5     nai = na[0]
6     ki = k[0]
7   }
8   else {
9     ~ cl[0] <-> clipip (1/(tau), 1/(tau))
10    ~ na[0] <-> naipip (1/(tau), 1/(tau))
11    ~ k[0] <-> kipip (1/(tau), 1/(tau))
12    cli = cl[0]
13    nai = na[0]
14    ki = k[0]
15  }
16  ...
17 }

```

Un bloc conditionnelle a été ajoutée lors de la résolution de la concentration à chaque segment de chaque ion. S'il n'y a pas de clampé sur le soma (clamp = 0), rien ne change pour les concentrations et les concentrations des ions calculées précédemment sont assignées aux valeurs écrites par le script. Sinon, avant de faire cela, trois équations sont ajoutées. Ces équations modélisent de manière simplifiée l'échange des concentrations dans le soma avec la pipette. Comme mentionnée dans la section 6.3.8, cela indique une diminution/augmentation exponentielle des valeurs de concentrations vers les valeurs de concentration de la pipette.

## 7 gaghkfinal.mod

### 7.1 Script complet

```

1 COMMENT
2 -----
3
4 Kinetic model of GABA-A receptors
5 =====
6
7 7-state gating model from Jones and Westbrook (Neuron 15, 181 - 191, 1995)
8
9
10
11      D1      D2
12      |      |
13 C1 -- C2 -- C3
14      |      |
15      O1      O2
16
17 Or 16-state gating scheme from Haas and MacDonald (J Physiol 514.1, 27 - 45, 1999)
18
19
20
21      D2      D3 -- D4

```

```

22      |      |
23      C1 -- C2 -- C3 -- C4
24      |      |      |
25      O1      O2      O3
26      /\      /\      /\
27      C5 C6 C7 C8 C9 C10
28
29      Reversal potential Egaba is changing according to [Cl-]i change (due to Cl- influx). Bicarbonate (
      HCO3) flows through the GABAR too, and therefore Egaba is also [HCO3]i/[HCO3]o -dependent.
      igaba = icl + ihco3 (we assume icl and ihco3 to be mutually independent)
30
31      Based on gabaA_Cl.mod, modified to use GHK current equation.
32
33      Parameters updated from erratum of Haas and MacDonald (J Physiol 514.1, 27 - 45, 1999)
34
35      ENDCOMMENT
36
37
38      TITLE detailed GABAergic conductance with changing Cl- concentration
39
40      NEURON {
41          POINT_PROCESS gaghk
42
43          USEION cl READ cli, clo WRITE icl VALENCE -1
44          USEION hco3 READ hco3i, hco3o WRITE ihco3 VALENCE -1
45          USEION gab READ gabo VALENCE 0
46
47          RANGE gabo
48          RANGE icl, ihco3, igaba
49
50          RANGE f1, f2
51          RANGE kon, koff, koff2, k34, k43, alfa1, beta1, alfa2, beta2, alfa3, beta3
52          RANGE a1o, a1c, b1o, b1c, a2o, a2c, b2o, b2c, a3o, a3c, b3o, b3c
53          RANGE d1, r1, d2, r2, d3, r3, d4, r4
54          RANGE C1, C2, C3, C4, C5, C6, C7, C8, C9, C10
55          RANGE O1, O2, O3, D1, D2, D3, D4
56          RANGE Prel, Pcl, Phco3, Rnumber
57          RANGE ecl, ehco3, egaba
58          RANGE gcl, ghco3, grel
59      }
60
61      UNITS {
62          (mA)      = (milliamp)
63          (nA)      = (nanoamp)
64          (mV)      = (millivolt)
65          (uS)      = (micromho)
66          (mM)      = (milli/liter)
67          (uM)      = (micro/liter)
68          F         = (faraday) (coulombs)
69          R         = (k-mole) (joule/degC)
70      }
71
72      PARAMETER {
73          : these must be specified at the hoc level, or through clever use
74          : of the INITIAL block
75
76          Prel      = 0.18          : Phco3/Pcl relative permeability
77          Rnumber   = 10000         : number of GABAARs in the synaptic compartment
78
79          Pcl       = 8e-14 (cm3/s) : maximum Cl- single channel permeability for GABAAR, https://physoc.
      onlinelibrary.wiley.com/doi/epdf/10.1113/jphysiol.1987.sp016493
80
81          : the value assigned here will have no effect; must be specified at the hoc level
82          celsius   = 37           (degC)
83

```

```

84 : Rates
85 kon = .007 (/uM /ms) : binding (.007 Haas)
86 koff = .170 (/ms) : unbinding (170 Haas)
87 koff2 = .300 (/ms) : unbinding
88 alfa1 = 3.1 (/ms) : closing
89 beta1 = .05 (/ms) : opening
90 alfa2 = .280 (/ms) : closing
91 beta2 = 1.8 (/ms) : opening
92 alfa3 = .150 (/ms) : closing
93 beta3 = .076 (/ms) : opening
94 d1 = .013 (/ms) : slow desensitizing
95 r1 = .00049 (/ms) : resensitizing
96 d2 = .960 (/ms) : fast desensitizing (750 - 1000), 960 (Haas)
97 r2 = .022 (/ms) : resensitizing (15 - 25), 22 (Haas)
98 d3 = .008 (/ms) : intermediate desensitizing
99 r3 = .00081 (/ms) : resensitizing
100 d4 = .00075 (/ms) : slow desensitizing
101 r4 = .00049 (/ms) : resensitizing
102 k34 = .710 (/ms)
103 k43 = .058 (/ms)
104 a1o = 5.1 (/ms)
105 a2o = 5.1 (/ms)
106 a1c = .180 (/ms)
107 a2c = .180 (/ms)
108 b1o = .63 (/ms)
109 b2o = .63 (/ms)
110 b1c = .07 (/ms)
111 b2c = .07 (/ms)
112 a3o = 5.1 (/ms)
113 b3o = .63 (/ms)
114 a3c = .09 (/ms)
115 b3c = .035 (/ms)
116 }
117
118
119 ASSIGNED {
120 v (mV) : postsynaptic voltage - we hypothesize that Egaba changes due to increase of [Cl]i
121
122 cli (mM)
123 clo (mM)
124 icl (nA) : chloride current
125 ecl (mV) : equilibrium potential for Cl-
126
127 hco3i (mM)
128 hco3o (mM)
129 ihco3 (nA) : bicarb current
130 ehco3 (mV) : equilibrium potential for HCO3-
131
132 igaba (nA) : total current generated by this mechanism = icl + ihco3
133 egaba (mV) : reversal potential for GABAR
134
135 gabo (mM) : transmitter concentration
136
137 f1 (/ms) : binding
138 f2 (/ms) : binding
139
140 Phco3 (cm3/s) : max Phco3 = 0.18 * max Pcl
141 gcl (uS) : GABA - induced conductance for chloride
142 ghco3 (uS) : GABA - induced conductance for bicarbonate
143 grel : relative conductance
144 }
145
146 STATE {
147 : Channel states (all fractions)
148 C1 : unbound

```



```

149 C2 : single bound
150 C3 : double bound
151 C4 : double bound
152 C5
153 C6
154 C7
155 C8
156 C9
157 C10
158 O1 : open
159 O2 : open
160 O3 : open
161 D1 : desensitized
162 D2 : desensitized
163 D3 : desensitized
164 D4 : desensitized
165 }
166
167 INITIAL {
168   :hco3o = 26 (mM) : extracellular HCO3- concentration
169   :hco3i = 16 (mM) : intracellular HCO3- concentration
170   gabo = 0 (mM)
171   C1 = 1
172   C2 = 0
173   C3 = 0
174   C4 = 0
175   C5 = 0
176   C6 = 0
177   C7 = 0
178   C8 = 0
179   C9 = 0
180   C10 = 0
181   O1 = 0
182   O2 = 0
183   O3 = 0
184   D1 = 0
185   D2 = 0
186   D3 = 0
187   D4 = 0
188   icl = 0
189   ihco3 = 0
190   igaba = 0
191   Phco3 = Prel * Pcl
192 }
193
194 BREAKPOINT {
195   SOLVE kstates METHOD sparse
196
197   icl = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Pcl * Rnumber * ghk(v, cli, clo, -1) :1e+6 is a factor to
   convert mA to nA
198   ihco3 = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Phco3 * Rnumber * ghk(v, hco3i, hco3o, -1)
199   igaba = icl + ihco3
200
201   egaba = ghkvoltage(cli, clo, hco3i, hco3o)
202   gcl = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Pcl * Rnumber * conduct(v, cli, clo) :1e+6 is a factor to convert S
   to uS
203   ghco3 = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Phco3 * Rnumber * conduct(v, hco3i, hco3o)
204   if (gcl>0) {grel = ghco3/gcl} else {grel = 0}
205 }
206
207 KINETIC kstates {
208   f1 = 2 * kon * (1e3) * gabo
209   f2 = kon * (1e3) * gabo
210
211   ~ C1 <-> C2 (f1,koff)

```

```

212 ~ C2 <-> C3      (f2,koff2)
213 ~ C2 <-> O1      (beta1,alfa1)
214 ~ C3 <-> O2      (beta2,alfa2)
215 ~ C2 <-> D1      (d1,r1)
216 ~ C3 <-> D2      (d2,r2)
217
218 : Haas and MacDonald kinetics
219 ~ C3 <-> C4      (k34,k43)
220 ~ C4 <-> O3      (beta3,alfa3)
221 ~ C4 <-> D3      (d3,r3)
222 ~ D3 <-> D4      (d4,r4)
223
224 ~ O1 <-> C5      (a1c,a1o)
225 ~ O1 <-> C6      (b1c,b1o)
226 ~ O2 <-> C7      (a2c,a2o)
227 ~ O2 <-> C8      (b2c,b2o)
228 ~ O3 <-> C9      (a3c,a3o)
229 ~ O3 <-> C10     (b3c,b3o)
230
231 CONSERVE C1+C2+C3+C4+C5+C6+C7+C8+C9+C10+O1+O2+O3+D1+D2+D3+D4 = 1
232 }
233
234 FUNCTION ghk(v(mV), ci(mM), co(mM), z) (millicoul/cm3) {
235   LOCAL e, w
236   w = v * (.001) * z * F / (R*(celsius+273.15))
237   if (fabs(w)>1e-4)
238   { e = w / (exp(w)-1) }
239   else
240   : denominator is small -> Taylor series
241   { e = 1-w/2 }
242   ghk = - (.001) * z * F * (co-ci*exp(w)) * e
243 }
244
245 FUNCTION ghkvoltage(c1i(mM), c1o(mM), c2i(mM), c2o(mM)) (mV) {
246   ghkvoltage = - (1000)*(celsius + 273.15)*R/F*log((c1o + Prel*c2o)/(c1i + Prel*c2i))
247 }
248
249 FUNCTION conduct(v(mV), ci(mM), co(mM)) (millicoul/cm3/mV) {
250   LOCAL w
251   w = v * (.001) * F / (R*(celsius+273.15))
252   conduct = (0.001)*(.001)*F^2/(R*(celsius+273.15))*(ci-(co+ci)*exp(w)+(ci-co)*w*exp(w)+co*(exp(w)^2))/((1-exp(w))^2)
253 }

```

## 7.2 Information générale

Ce code provient d'une modification du modèle suivant : *Effects of Chloride accumulation and diffusion on GABAergic transmission* [4]. Celui-ci est disponible sur ModelDB [5]. Ce mécanisme modélise une synapse GABAergique.

## 7.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2   POINT_PROCESS gaghk
3
4   USEION cl READ cli, clo WRITE icl VALENCE -1
5   USEION hco3 READ hco3i, hco3o WRITE ihco3 VALENCE -1
6   USEION gab READ gabo VALENCE 0
7
8   RANGE gabo
9   RANGE icl, ihco3, igaba
10
11  RANGE f1, f2

```

```

12 RANGE kon, koff, koff2, k34, k43, alfa1, beta1, alfa2, beta2, alfa3, beta3
13 RANGE a1o, a1c, b1o, b1c, a2o, a2c, b2o, b2c, a3o, a3c, b3o, b3c
14 RANGE d1, r1, d2, r2, d3, r3, d4, r4
15 RANGE C1, C2, C3, C4, C5, C6, C7, C8, C9, C10
16 RANGE O1, O2, O3, D1, D2, D3, D4
17 RANGE Prel, Pcl, Phco3, Rnumber
18 RANGE ecl, ehco3, egaba
19 RANGE gcl, ghco3, grel
20 }

```

la première ligne du bloc indique que le mécanisme est un *point process* nommé gaghk. Les deux lignes suivantes indiquent l'utilisation des ions chlorure et HCO<sub>3</sub><sup>-</sup>. Les concentrations intracellulaires et extracellulaires des deux ions sont obtenues et un courant est généré pour chacun. La ligne suivante est un ajout au code original et indique l'utilisation de l'ion GABA dont la concentration extracellulaire est obtenue. De nombreuses variables 'RANGE' sont ensuite initialisées dont la concentration extracellulaire de GABA ('gabo') et les courants générées par le mécanismes ('icl', 'ihco3' et 'igaba' = 'icl' + 'ihco3'). Le rôle des autres variables sera expliqué dans les sections suivantes.

## 7.4 Bloc PARAMETER

```

1 PARAMETER {
2   : these must be specified at the hoc level, or through clever use
3   : of the INITIAL block
4
5   Prel      = 0.18           : Phco3/Pcl relative permeability
6   Rnumber   = 10000          : number of GABAARs in the synaptic compartment
7
8   Pcl        = 8e-14 (cm3/s) : maximum Cl- single channel permeability for GABAAR, https://physoc.onlinelibrary.wiley.com/doi/epdf/10.1113/jphysiol.1987.sp016493
9
10  : the value assigned here will have no effect; must be specified at the hoc level
11  celsius    = 37            (degC)
12
13  : Rates
14  kon        = .007          (/uM /ms) : binding (.007 Haas)
15  koff       = .170          (/ms)      : unbinding (170 Haas)
16  koff2      = .300          (/ms)      : unbinding
17  alfa1      = 3.1           (/ms)      : closing
18  beta1      = .05           (/ms)      : opening
19  alfa2      = .280          (/ms)      : closing
20  beta2      = 1.8           (/ms)      : opening
21  alfa3      = .150          (/ms)      : closing
22  beta3      = .076          (/ms)      : opening
23  d1         = .013          (/ms)      : slow desensitizing
24  r1         = .00049        (/ms)      : resensitizing
25  d2         = .960          (/ms)      : fast desensitizing (750 - 1000), 960 (Haas)
26  r2         = .022          (/ms)      : resensitizing (15 - 25), 22 (Haas)
27  d3         = .008          (/ms)      : intermediate desensitizing
28  r3         = .00081        (/ms)      : resensitizing
29  d4         = .00075        (/ms)      : slow desensitizing
30  r4         = .00049        (/ms)      : resensitizing
31  k34        = .710          (/ms)
32  k43        = .058          (/ms)
33  a1o        = 5.1           (/ms)
34  a2o        = 5.1           (/ms)
35  a1c        = .180          (/ms)
36  a2c        = .180          (/ms)
37  b1o        = .63           (/ms)
38  b2o        = .63           (/ms)
39  b1c        = .07           (/ms)
40  b2c        = .07           (/ms)
41  a3o        = 5.1           (/ms)
42  b3o        = .63           (/ms)
43  a3c        = .09           (/ms)

```

```

44  b3c    = .035    (/ms)
45  }

```

La perméabilité maximale de l'ion chlorure pour un seul canal de GABA correspond au paramètre 'Pcl'. La perméabilité relative ( $P_{rel}/P_{cl}$ ) pour le HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> correspond à 'Prel'. Le nombre de récepteur GABA dans une synapse correspond au paramètre 'R-number' dont la valeur initialisée ici est sans importance puisque celle-ci est décidé au niveau du script python. Le paramètre suivant, 'celsius', correspond à la température. Elle aussi est décidé au niveau du code python. Cette variable est utilisée plus loin dans les calculs de conductances et de courants. Tous les paramètres suivants sont associés aux probabilités de transitions d'un état à l'autre dans le schéma cinétique des récepteurs GABA-A (ouvert, fermé et désensibilisé).

## 7.5 Bloc ASSIGNED

```

1  ASSIGNED {
2    v    (mV)    : postsynaptic voltage - we hypothesize that Egaba changes due to increase of [Cl]i
3
4    cli   (mM)
5    clo   (mM)
6    icl   (nA)    : chloride current
7    ecl   (mV)    : equilibrium potential for Cl-
8
9    hco3i  (mM)
10   hco3o  (mM)
11   ihco3  (nA)    : bicarb current
12   ehco3  (mV)    : equilibrium potential for HCO3-
13
14   igaba   (nA)    : total current generated by this mechanism = icl + ihco3
15   egaba   (mV)    : reversal potential for GABAR
16
17   gabo    (mM)    : transmitter concentration
18
19   f1      (/ms)   : binding
20   f2      (/ms)   : binding
21
22   Phco3   (cm3/s) : max Phco3 = 0.18 * max Pcl
23   gcl     (uS)    : GABA - induced conductance for chloride
24   ghco3   (uS)    : GABA - induced conductance for bicarbonate
25   grel    : relative conductance
26 }

```

Le potentiel de membrane ('v'), les concentrations intracellulaires et extracellulaires du chlorure et du HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> ('cli', 'clo', 'hco3i' et 'hco3o'), les potentiels réversibles du chlorure et du HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> ('ecl' et 'ehco3') et la concentration extracellulaire de GABA ('gabo') sont toutes des variables utilisées dans des calculs plus loin. Les courants ('icl', 'ihco3' et 'igaba') ainsi que le potentiel réversible pour les récepteurs GABAR ('egaba') sont des variables se faisant assigner une valeur calculée.

'f1' et 'f2' correspondent à des taux de changement dans le schéma cinétique des récepteurs GABA-A qui dépendent de la concentration extracellulaire de GABA et dont la valeur est calculée. 'Phco3' est la perméabilité de l'ion HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> pour un seul canal GABA. Cette variable se fait assigner la valeur  $Phco3 = (Prel)(Pcl)$  dans le bloc 'INITIAL' et est utilisée dans des calculs plus loin. Finalement, les conductances des canaux GABAR pour le chlorure et le HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> ainsi que la conductance relative sont calculées ('gcl', 'ghco3' et 'grel').

## 7.6 Bloc STATE

```

1  STATE {
2    : Channel states (all fractions)
3    C1    : unbound
4    C2    : single bound
5    C3    : double bound
6    C4    : double bound
7    C5

```

```

8  C6
9  C7
10 C8
11 C9
12 C10
13 O1 : open
14 O2 : open
15 O3 : open
16 D1 : desensitized
17 D2 : desensitized
18 D3 : desensitized
19 D4 : desensitized
20 }

```

Toutes les variables ici correspondent à l'état des canaux GABA. Les variables 'Cx' correspondent aux différents états non ouverts. Les variables 'Ox' correspondent aux états ouverts. Les variables 'Dx' correspondent aux états désensibilisés. Chaque variable a une valeur fractionnaire de 0 à 1 et la somme de toutes les variables est égale à 1 (100% des canaux).

## 7.7 Bloc INITIAL

```

1 INITIAL {
2   :hco3o = 26      (mM)      : extracellular HCO3- concentration
3   :hco3i = 16      (mM)      : intracellular HCO3- concentration
4   gabo   = 0       (mM)
5   C1     = 1
6   C2     = 0
7   C3     = 0
8   C4     = 0
9   C5     = 0
10  C6     = 0
11  C7     = 0
12  C8     = 0
13  C9     = 0
14  C10    = 0
15  O1     = 0
16  O2     = 0
17  O3     = 0
18  D1     = 0
19  D2     = 0
20  D3     = 0
21  D4     = 0
22  icl    = 0
23  ihco3  = 0
24  igaba  = 0
25  Phco3  = Prel * Pcl
26 }

```

La concentration initiale de GABA extracellulaire est mise à 0. Tous les canaux partent dans l'état 'C1' fermé. C'est pour cette raison que cette seule variable d'état a une valeur non nulle (100% des canaux dans l'état C1). Les courants générés par le mécanisme sont également initialisés à 0 et la conductance du HCO3- est calculée ('Phco3').

## 7.8 Bloc BREAKPOINT

```

1 BREAKPOINT {
2   SOLVE kstates METHOD sparse
3
4   icl = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Pcl * Rnumber * ghk(v, cli, clo, -1) :1e+6 is a factor to
      convert mA to nA
5   ihco3 = (1e+06)*(O1+O2+O3) * Phco3 * Rnumber * ghk(v, hco3i, hco3o, -1)
6   igaba = icl + ihco3
7

```

```

8  egaba = ghkvoltage(cli, clo, hco3i, hco3o)
9  gcl = (1e+06)*(01+02+03) * Pcl * Rnumber * conduct(v, cli, clo) :1e+6 is a factor to convert S
    to uS
10  ghco3 = (1e+06)*(01+02+03) * Phco3 * Rnumber *conduct(v, hco3i, hco3o)
11  if (gcl>0) {grel = ghco3/gcl} else {grel = 0}
12 }

```

La première ligne indique à NEURON de résoudre les équation cinétiques du bloc 'KINETIC kstates' par la méthode 'sparse'.

Ensuite en utilisant le formalisme d'équations Goldman–Hodgkin–Katz, les courants de chlorure et de HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> ('icl' et 'ihco3') sont calculés en considérant également le nombre de canaux ouverts et le nombre de récepteurs. Le courant total généré par la synapse est aussi calculé ('igaba'). La fonction appelée lors de ces calculs (*ghk*) permet de simplifier l'écriture et d'effectuer une série de taylor lorsque le dénominateur approche une valeur de 0.

Par la suite, le potentiel réversible du GABAR est calculé grâce à fonction *ghkvolatge* qui permet de simplifier l'écriture. Les conductances du chlorure et du HCO<sub>3</sub><sup>-</sup> sont aussi calculés en considérant le nombre de canaux ouverts et le nombre de récepteur et en utilisant la fonction *conduct* qui permet la simplification de l'écriture. Finalement, la conductance relative est calculée. Un bloc conditionnel est ajouté afin d'éviter une division par 0 dans le cas où 'gcl' est nul.

## 7.9 Bloc KINETIC kstates

```

1 KINETIC kstates {
2   f1      = 2 * kon * (1e3) * gabo
3   f2      = kon * (1e3) * gabo
4
5   ~ C1 <-> C2      (f1,koff)
6   ~ C2 <-> C3      (f2,koff2)
7   ~ C2 <-> O1      (beta1,alfa1)
8   ~ C3 <-> O2      (beta2,alfa2)
9   ~ C2 <-> D1      (d1,r1)
10  ~ C3 <-> D2      (d2,r2)
11
12  : Haas and MacDonald kinetics
13  ~ C3 <-> C4      (k34,k43)
14  ~ C4 <-> O3      (beta3,alfa3)
15  ~ C4 <-> D3      (d3,r3)
16  ~ D3 <-> D4      (d4,r4)
17
18  ~ O1 <-> C5      (a1c,a1o)
19  ~ O1 <-> C6      (b1c,b1o)
20  ~ O2 <-> C7      (a2c,a2o)
21  ~ O2 <-> C8      (b2c,b2o)
22  ~ O3 <-> C9      (a3c,a3o)
23  ~ O3 <-> C10     (b3c,b3o)
24
25  CONSERVE C1+C2+C3+C4+C5+C6+C7+C8+C9+C10+O1+O2+O3+D1+D2+D3+D4 = 1
26 }

```

Aux deux premières lignes du bloc, les taux de transitions qui sont dépendant de la concentration de GABA extracellulaire sont calculés. Tout ce qui suit correspond au différentes équations cinétiques associés au schéma cinétique du GABAR. Entre parenthèse à côté de chaque équation se trouve les probabilités de transition d'un état vers l'autre. La dernière ligne débutant par 'CONSERVE' assure que la somme des états est toujours conservée à 1.

## 8 hh\_rat.mod

### 8.1 Script complet

```

1 TITLE hh.mod    squid sodium, potassium, and leak channels
2
3 COMMENT
4 This is the original Hodgkin-Huxley treatment for the set of sodium,
5 potassium, and leakage channels found in the squid giant axon membrane.
6 ("A quantitative description of membrane current and its application
7 conduction and excitation in nerve" J.Physiol. (Lond.) 117:500-544 (1952).)
8 Membrane voltage is in absolute mV and has been reversed in polarity
9 from the original HH convention and shifted to reflect a resting potential
10 of -65 mV.
11 Remember to set a squid-appropriate temperature
12 (e.g. in HOC: "celsius=6.3" or in Python: "h.celsius=6.3").
13 See squid.hoc for an example of a simulation using this model.
14 SW Jaslove 6 March, 1992
15 ENDCOMMENT
16
17 UNITS {
18     (mA) = (milliamp)
19     (mV) = (millivolt)
20     (S) = (siemens)
21 }
22
23 ? interface
24 NEURON {
25     SUFFIX hhrat
26     REPRESENTS NCIT:C17145 : sodium channel
27     REPRESENTS NCIT:C17008 : potassium channel
28     USEION na READ ena WRITE ina REPRESENTS CHEBI:29101
29     USEION k READ ek WRITE ik REPRESENTS CHEBI:29103
30     NONSPECIFIC_CURRENT il
31     RANGE gnabar, gkbar, gl, el, gna, gk, ik, ina, il
32     : `GLOBAL minf` will be replaced with `RANGE minf` if CoreNEURON enabled
33     GLOBAL minf, hinf, ninf, mtau, htau, ntau
34     THREADSAFE : assigned GLOBALs will be per thread
35 }
36
37 PARAMETER {
38     gnabar = .12 (S/cm2)      <0,1e9> : .040
39     gkbar = .036 (S/cm2)      <0,1e9> : .035
40     gl = .0003 (S/cm2)        <0,1e9>
41     el = -54.3 (mV)
42 }
43
44 STATE {
45     m
46     h
47     n
48 }
49
50 ASSIGNED {
51     v (mV)
52     celsius (degC)
53     ena (mV)
54     ek (mV)
55
56     gna (S/cm2)
57     gk (S/cm2)
58     ina (mA/cm2)
59     ik (mA/cm2)
60     il (mA/cm2)
61     minf hinf ninf
62     mtau (ms)
63     htau (ms)
64     ntau (ms)
65 }

```

```

66
67 ? currents
68 BREAKPOINT {
69     SOLVE states METHOD cnexp
70     gna = gnabar*m*m*m*h
71     ina = gna*(v - ena)
72     gk = gkbar*n*n*n*n
73     ik = gk*(v - ek)
74     il = gl*(v - el)
75 }
76
77
78 INITIAL {
79     rates(v)
80     m = minf
81     h = hinf
82     n = ninf
83 }
84
85 ? states
86 DERIVATIVE states {
87     rates(v)
88     m' = (minf-m)/mtau
89     h' = (hinf-h)/htau
90     n' = (ninf-n)/ntau
91 }
92
93
94 ? rates
95 PROCEDURE rates(v(mV)) { :Computes rate and other constants at current v.
96     :Call once from HOC to initialize inf at resting v.
97     LOCAL alpha, beta, sum, q10
98     : `TABLE minf` will be replaced with `:TABLE minf` if CoreNEURON enabled
99     TABLE minf, mtau, hinf, htau, ninf, ntau DEPEND celsius FROM -100 TO 100 WITH 200
100
101 UNITSOFF
102     q10 = 3^((celsius - 23)/10)
103
104     : "m" sodium activation system
105     alpha = -0.182 * vtrap(-(v+35), 9)
106     beta = -0.124 * vtrap((v+35), 9)
107     sum = alpha + beta
108     mtau = 1/(q10*sum)
109     minf = alpha/sum
110
111     : "h" sodium inactivation system
112     alpha = 0.25 * exp(-(v+90)/12)
113     beta = 0.25 * exp((v+62)/6 - (v+90)/12)
114     sum = alpha + beta
115     htau = 1/(q10*sum)
116     hinf = alpha/sum
117
118     : "n" potassium activation system
119     alpha = -0.02 * vtrap(-(v-25), 9)
120     beta = -0.002 * vtrap((v-25), 9)
121     sum = alpha + beta
122     ntau = 1/(q10*sum)
123     ninf = alpha/sum
124 }
125
126 FUNCTION vtrap(x,y) { :Traps for 0 in denominator of rate eqns.
127     if (fabs(x/y) < 1e-6) {
128         vtrap = -y + x/2
129     }else{
130         vtrap = x/(1-exp(x/y))

```



```

131     }
132 }
133
134 UNITSON

```

## 8.2 Information générale

Ce fichier mod a été modifié et provient possiblement du modèle *Action potential-evoked Na<sup>+</sup> influx are similar in axon and soma* [6] disponible sur ModelDB [7]. Ce mécanisme modélise les canaux Hodgkin Huxley de potassium et de sodium.

## 8.3 Bloc NEURON

```

1 NEURON {
2     SUFFIX hhrat
3     REPRESENTS NCIT:C17145 : sodium channel
4     REPRESENTS NCIT:C17008 : potassium channel
5     USEION na READ ena WRITE ina REPRESENTS CHEBI:29101
6     USEION k READ ek WRITE ik REPRESENTS CHEBI:29103
7     NONSPECIFIC_CURRENT il
8     RANGE gnabar, gkbar, gl, el, gna, gk, ik, ina, il
9     : `GLOBAL minf` will be replaced with `RANGE minf` if CoreNEURON enabled
10    GLOBAL minf, hinf, ninf, mtau, htau, ntau
11    THREADSAFE : assigned GLOBALs will be per thread
12 }

```

Les deux premières lignes du bloc indique de quels canaux il s'agit avec précision. Les deux lignes suivantes indiquent l'utilisation des ions sodium et potassium dont le potentiel réversible est obtenu. Un courant est également généré pour ces deux ions par le mécanisme. La troisième ligne définit un courant qui n'est spécifique à aucun ion.

Des variables 'RANGE' sont ensuite définies. 'gnabar' et 'gkbar' correspondent respectivement aux conductances maximales des canaux de sodium et de potassium. Les variables 'gl', 'gna' et 'gk' correspondent aux conductances des canaux de fuite, de sodium et de potassium. 'el' est le potentiel réversible des canaux de fuites. Finalement, les variables globales restantes correspondent aux valeurs des  $x_{\infty}$  et des  $\tau_x$  typiques des équations d'Hodgkin Huxley.

## 8.4 Bloc PARAMETER

```

1 PARAMETER {
2     gnabar = .12 (S/cm2) <0,1e9> : .040
3     gkbar = .036 (S/cm2) <0,1e9> : .035
4     gl = .0003 (S/cm2) <0,1e9>
5     el = -54.3 (mV)
6 }

```

Initialisation des paramètres dont les conductances maximales, la conductance des canaux de fuite et le potentiel réversible des canaux de fuites. Les valeurs dans '<...>' correspondent aux bornes de l'éventail de valeurs possibles pour le paramètre.

## 8.5 Bloc STATE

```

1 STATE {
2     m
3     h
4     n
5 }

```

Les variables résolues. 'm' correspond à l'activation des canaux de sodium, 'h' à l'inactivation des canaux de sodium et 'n' à l'activation des canaux de potassium.

## 8.6 Bloc ASSIGNED

```

1 ASSIGNED {
2     v (mV)
3     celsius (degC)
4     ena (mV)
5     ek (mV)
6
7     gna (S/cm2)
8     gk (S/cm2)
9     ina (mA/cm2)
10    ik (mA/cm2)
11    il (mA/cm2)
12    minf hinf ninf
13    mtau (ms)
14    htau (ms)
15    ntau (ms)
16 }

```

Les quatre premières variables sont utilisées plus loin dans les calculs. Les conductances et les courants ('gna', 'gk', 'ina', 'ik' et 'il') se font assigner une valeur calculée. Les dernières variables sont calculées et dépendent des variables 'STATE' résolues. Elles sont aussi ensuite utilisées dans d'autres calculs.

## 8.7 Bloc BREAKPOINT

```

1 BREAKPOINT {
2     SOLVE states METHOD cnexp
3     gna = gnabar*m*m*m*h
4     ina = gna*(v - ena)
5     gk = gkbar*n*n*n*n
6     ik = gk*(v - ek)
7     il = gl*(v - el)
8 }

```

La première ligne dit à NEURON de résoudre les équations du bloc 'DERIVATIVE states' grâce à la méthode 'cnexp'. Après avoir fait cela, les valeurs des variables 'm', 'h' et 'n' sont obtenus. Cela permet le calcul des conductances ('gna' et 'gk') qui permettent à leur tour le calcul des courants ('ina' et 'ik'). Le courant de fuite est finalement calculé. Dans le modèle, 'gl' est habituellement mis à 0 et il n'y a donc aucun courant de fuite.

## 8.8 Bloc INITIAL

```

1 INITIAL {
2     rates(v)
3     m = minf
4     h = hinf
5     n = ninf
6 }

```

Fait d'abord appel à la fonction *rates* qui prend en entrée le potentiel de membrane et qui calcule les  $x_\infty$  et les  $\tau_x$ . Les valeurs de 'm', 'h' et 'n' sont initialisées à la valeur des  $x_\infty$ .

## 8.9 Bloc DERIVATIVE states

```

1 DERIVATIVE states {
2     rates(v)
3     m' = (minf-m)/mtau
4     h' = (hinf-h)/htau
5     n' = (ninf-n)/ntau
6 }

```

la première ligne montre que le bloc fait d'abord appel à la fonction *rates* qui prend en entrée le potentiel de membrane et qui calcule les  $x_\infty$  et les  $\tau_x$ . Les trois prochaines lignes montrent les équations différentielles typiques du modèle Hodgkin-Huxley qui sont résolues.

## 8.10 Bloc PROCEDURE rates

```

1 PROCEDURE rates(v(mV)) { :Computes rate and other constants at current v.
2                           :Call once from HOC to initialize inf at resting v.
3   LOCAL  alpha, beta, sum, q10
4   : `TABLE minf` will be replaced with `:TABLE minf` if CoreNEURON enabled
5   TABLE minf, mtau, hinf, htau, ninf, ntau DEPEND celsius FROM -100 TO 100 WITH 200
6
7   UNITSOFF
8   q10 = 3^((celsius - 23)/10)
9
10          : "m" sodium activation system
11   alpha = -0.182 * vtrap(-(v+35), 9)
12   beta = -0.124 * vtrap((v+35), 9)
13   sum = alpha + beta
14   mtau = 1/(q10*sum)
15   minf = alpha/sum
16
17          : "h" sodium inactivation system
18   alpha = 0.25 * exp(-(v+90)/12)
19   beta = 0.25 * exp((v+62)/6 - (v+90)/12)
20   sum = alpha + beta
21   htau = 1/(q10*sum)
22   hinf = alpha/sum
23
24          : "n" potassium activation system
25   alpha = -0.02 * vtrap(-(v-25), 9)
26   beta = -0.002 * vtrap((v-25), 9)
27   sum = alpha + beta
28   ntau = 1/(q10*sum)
29   ninf = alpha/sum
30 }
```

Comme mentionné précédemment, c'est là que les variables des équations dans le bloc 'DERIVATIVE' sont calculées. 'q10' est une variable locale qui permet de considérer la température lors des calculs. La fonction *vtrap* appelée à plusieurs reprises dans le bloc permet de simplifier l'écriture et d'effectuer une série de Taylor lorsque le dénominateur dans les calculs approchent de 0.

## Références

- [1] Vadym Gnatkovsky DAMIANO GENTILETTI Piotr Suffczynski et Marco de CURTIS. « Changes of Ionic Concentrations During Seizure Transitions - A Modeling Study ». In : *international Journal of Neural Systems* 27.4 (2017). DOI : [10.1142/S0129065717500046](https://doi.org/10.1142/S0129065717500046).
- [2] Gnatkovsky V GENTILETTI D Suffczynski P et de CURTIS M. « Changes of Ionic Concentrations During Seizure Transitions ». In : *ModelDB* (2016).
- [3] M L HINES et N T CARNEVALES. « Expanding NEURON's Repertoire of Mechanisms with NMODL ». In : *Neural Computation* (1999).
- [4] Boris S Gutkin PETER JEDLICKA Thomas Deller et Kurt H BACKUS. « Activity-Dependent Intracellular Chloride Accumulation and Diffusion Controls GABAA Receptor-Mediated Synaptic Transmission ». In : *Hippocampus* 21.6 (2011). DOI : [10.1002/hipo.20804](https://doi.org/10.1002/hipo.20804).
- [5] Boris S Gutkin PETER JEDLICKA Thomas Deller et Kurt H BACKUS. « Effects of Chloride accumulation and diffusion on GABAergic transmission ». In : *ModelDB* (2011).
- [6] Michael J Gutnick ILYA A FLEIDERVISH Nechama Lasser-Ross et William N Ross. « Na<sup>+</sup> imaging reveals little difference in action potential-evoked Na<sup>+</sup> influx between axon and soma ». In : *Nature Neuroscience* 13 (2010). DOI : <https://doi.org/10.1038/nn.2574>.
- [7] Michael J Gutnick ILYA A FLEIDERVISH Nechama Lasser-Ross et William N Ross. « Action potential-evoked Na<sup>+</sup> influx are similar in axon and soma ». In : *ModelDB* (2010).