

#### Modélisation du transfert sol-plante des Eléments Traces Métalliques

Christophe Nguyen

#### ▶ To cite this version:

Christophe Nguyen. Modélisation du transfert sol-plante des Eléments Traces Métalliques. Master. Université de Bordeaux (Université Bordeaux 1), France. 2022. hal-04679233

#### HAL Id: hal-04679233 https://hal.inrae.fr/hal-04679233v1

Submitted on 27 Aug 2024

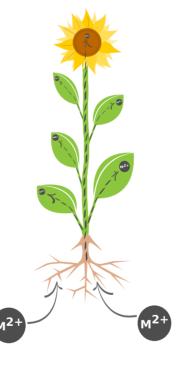
**HAL** is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers. L'archive ouverte pluridisciplinaire **HAL**, est destinée au dépôt et à la diffusion de documents scientifiques de niveau recherche, publiés ou non, émanant des établissements d'enseignement et de recherche français ou étrangers, des laboratoires publics ou privés.



#### Modélisation du transfert sol-plante des **Eléments Traces Métalliques**







#### **Comment?**



**Christophe NGUYEN** 

DR INRAE christophe.nguyen@inrae.fr



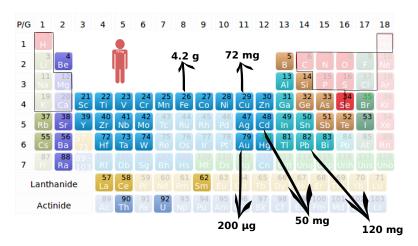




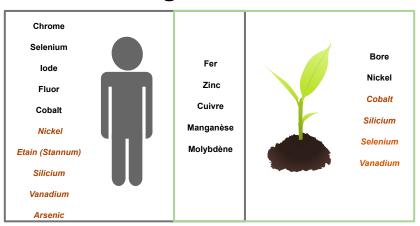


#### Eléments Traces métalliques

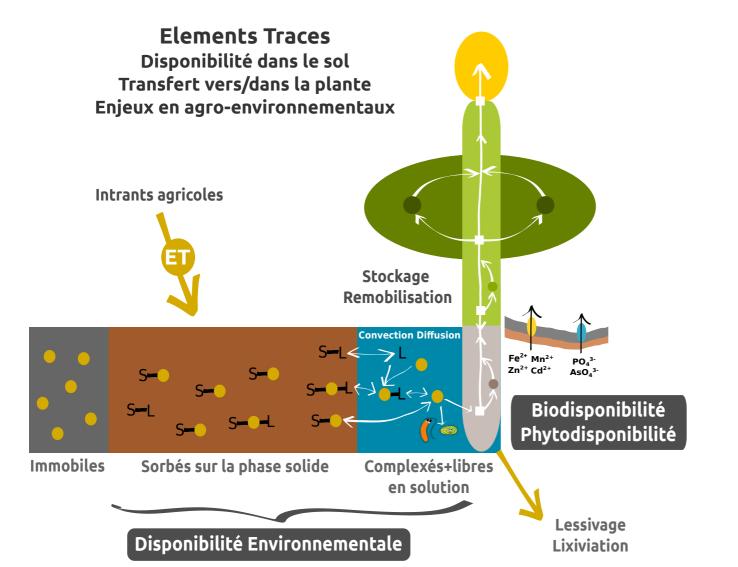
mg/kg ppm ppb μM nM

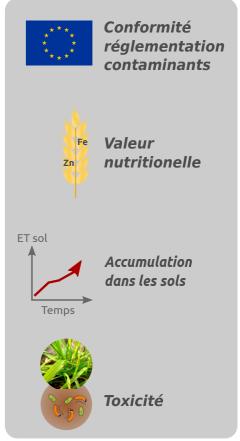


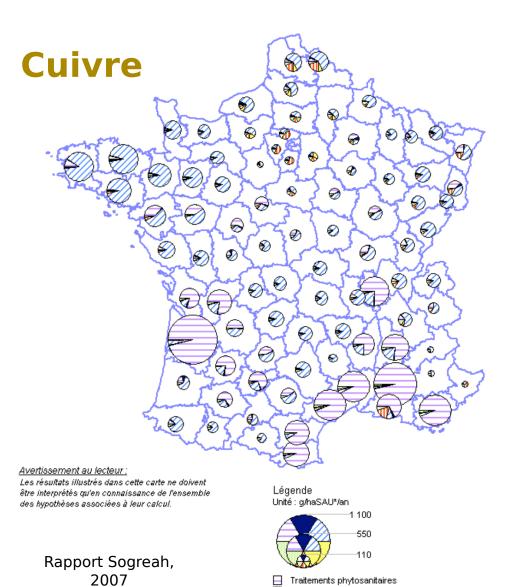
#### **Oligoéléments**



Mason, 2012. Vitamins, Trace Minerals, and Other Micronutrients. In Goldman's Cecil Medicine (Twenty Fourth Edition) Marschner, H., Marschner, P., 2012. Marschner's Mineral Nutrition of Higher Plants.







Toxicité cuprique sur blé dur (Michaud et al., 2007)



Tank de stockage de fongicide Cu



Toxicité Cu sur blé dur au niveau des anciens rangs de vigne

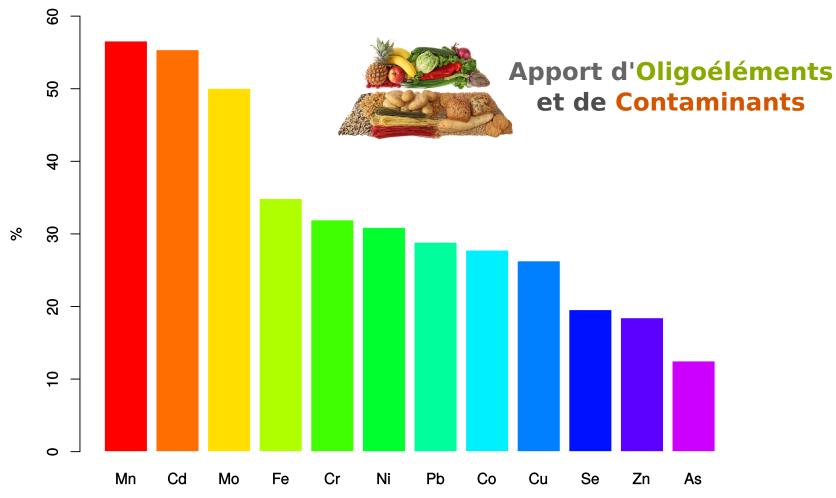
■ Traitements phytosanitaires Engrais minéraux Déjections animales

Retombées atmosphériques

Boues e composts

Amendements calciques et magnésiens

Fruits, légumes et céréales : Contribution à l'exposition alimentaire en ETM des adultes français



Source: EAT2, Anses, 2011

# RÈGLEMENT (UE) 2021/1323 DE LA COMMISSION

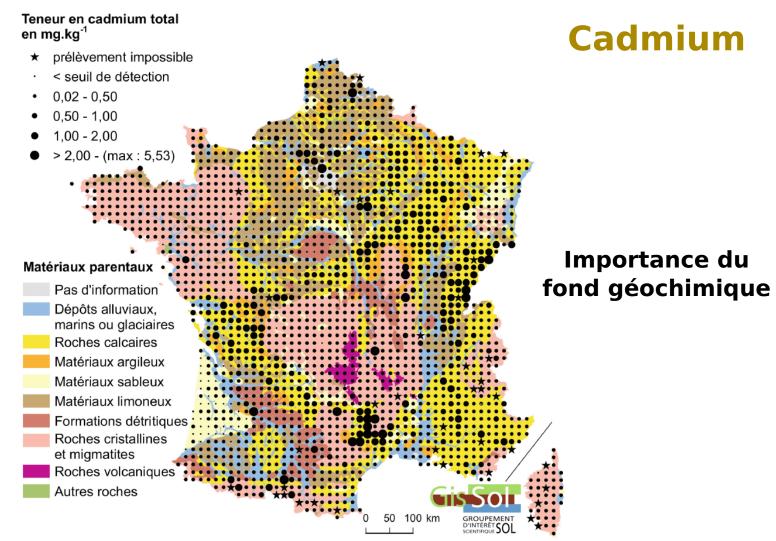
# du 10 août 2021

# modifiant le règlement (CE) n° 1881/2006 en ce qui concerne les teneurs maximales en cadmium dans certaines denrées alimentaires

# (Texte présentant de l'intérêt pour l'EEE)

	Denrées alimentaires (1	Teneur maximale (mg/kg de poids à l'état frais)
«3.2	Cadmium	
3.2.1	Fruits (27) et fruits à coque (27)	
3.2.1.1	Agrumes, fruits à pépins, fruits à noyau, olives de table, kiwis, bananes, mangues, papayes et ananas	0,020
3.2.1.2	Baies et petits fruits, à l'exclusion des framboises	0,030
3.2.1.3	Framboises	0,040
3.2.1.4	Fruits, à l'exclusion de ceux énumérés aux points 3.2.1.1, 3.2.1.2 et 3.2.1.3	0,050
3.2.1.5	Fruits à coque (*)	
3.2.1.5.1	Fruits à coque, à l'exclusion de ceux énumérés au point 3.2.1.5.2	0,20
3.2.1.5.2	Pignons	0,30
3.2.2	Légumes-racines et légumes-tubercules (27)	
3.2.2.1	Légumes-racines et légumes-tubercules, à l'exclusion de ceux énumérés aux points 3.2.2.2, 3.2.2.3, 3.2.2.4, 3.2.2.5 et 3.2.2.6. Dans le cas des pommes de terre, la teneur maximale s'applique aux produits pelés.	0,10
3.2.2.2	Radis	0,020
3.2.2.3	Racines et tubercules tropicaux, persil à grosse racine, navets	0,050
3.2.2.4	Betteraves	0,060
3.2.2.5	Céleris-raves	0,15
3.2.2.6	Raiforts, panais, salsifis	0,20
3.2.3	Légumes-bulbes an	
3.2.3.1	Légumes-bulbes, à l'exclusion des aulx	0,030
3.2.3.2	Aulx	0,050
3.2.4	Légumes-fruits (27)	
3.2.4.1	Légumes-fruits, à l'exclusion des aubergines	0,020
3.2.4.2	Aubergines	0,030
3.2.5	Légumes du genre Brassica an	
3.2.5.1	Légumes du genre Brassica, autres que les choux feuilles	0,040
3.2.5.2	Choux feuilles	0,10
3.2.6	Légumes-feuilles et fines herbes (27)	
3.2.6.1	Légumes-feuilles, à l'exclusion de ceux énumérés au point 3.2.6.2	0,10
3.2.6.2	Épinards et feuilles simílaires, plants de moutarde et herbes fraîches	0,20
3.2.7	Légumineuses potagères (27)	0,020

3.2.8	Légumes-tiges (27)	
3.2.8.1	Légumes-tiges, autres que ceux énumérés aux points 3.2.8.2 et 3.2.8.3	0,030
3.2.8.2	Poireaux	0,040
3.2.8.3	Céleris	0,10
3.2.9	Champignons (27)	
3.2.9.1	Champignons de couche, autres que ceux énumérés au point 3.2.9.2	0,050
3.2.9.2	Lentinula edodes (shiitaké) et Pleurotus ostreatus (pleurote)	0,15
3.2.9.3	Champignons sauvages	0,50
3.2.10	Légumineuses séchées et protéines provenant de légumineuses séchées	
3.2.10.1	Légumineuses séchées, à l'exclusion des protéines provenant de légumineuses séchées	0,040
3.2.10.2	Protéines provenant de légumineuses séchées	0,10
3.2.11	Graines oléagineuses (*)	
3.2.11.1	Graines oléagineuses, à l'exclusion de celles énumérées aux points 3.2.11.2, 3.2.11.3, 3.2.11.4, 3.2.11.5 et 3.2.11.6	0,10
3.2.11.2	Graines de colza	0,15
3.2.11.3	Arachides et fèves de soja	0,20
3.2.11.4	Graines de moutarde	0,30
3.2.11.5	Graines de lin et graines de tournesol	0,50
3.2.11.6	Graines de pavot	1,20
3.2.12	Céréales (**)	
3.2.1 2.1	Céréales, autres que celles énumérées aux points 3.2.12.2, 3.2.12.3, 3.2.12.4 et 3.2.12.5	0,10
3.2.1 2.2	Seigle et orge	0,050
3.2.1 2.3	Riz, quinoa, son de blé et gluten de blé	0,15
3.2.1 2.4	Triticum durum (blé dur)	0,18
3.2.1 2.5	Germe de blé	0,20
3.2.13	Produits spécifiques à base de cacao et de chocolat, énumérés ci-dessous	
3.2.1 3.1	— chocolat au lait avec < 30 % de matière sèche totale de cacao	0,10
3.2.1 3.2	<ul> <li>— chocolat avec &lt; 50 % de matière sèche totale de cacao; chocolat au lait avec ≥ 30 % de matière sèche totale de cacao</li> </ul>	0,30
3.2.1 3.3	— chocolat avec ≥ 50 % de matière sèche totale de cacao	0,80
3.2.1 3.4	poudre de cacao vendue au consommateur final ou comme ingrédient dans la poudre de cacao sucrée vendue au consommateur final (boisson chocolatée)	0,60

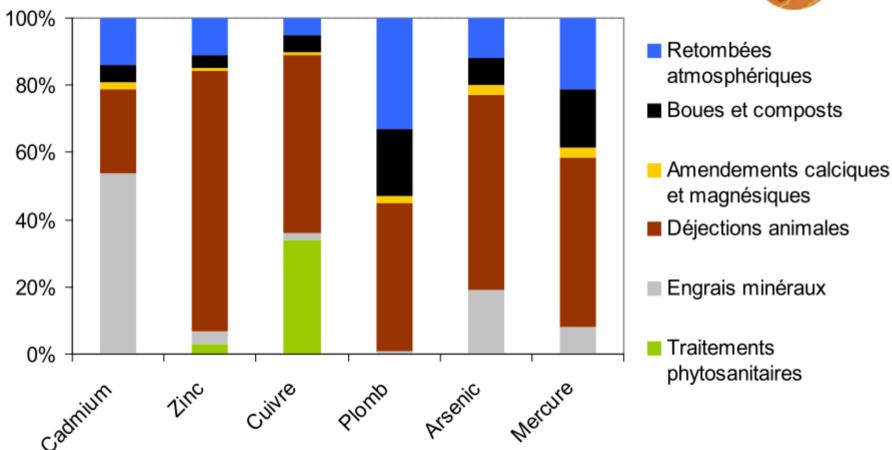


Source: Gis Sol, RMQS, 2011; Inra, BDGSF, 1998.

# Ce qui arrive sur les parcelles agricoles

Les déjections animales sont une source importante d'ETM avec les engrais et les boues/composts

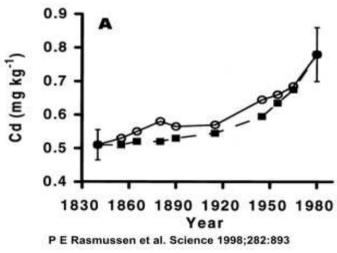




SOGREAH, 2007. Bilan des flux de contaminants entrant sur les sols agricoles de France métropolitaine. Bilan qualitatif de la contamination par les éléments tracés métalliques et les composés tracés organiques et application quantitative pour les éléments tracés métalliques (Rapport Final). Ademe.

# Accumulation du Cd dans les sols et impact sur la qualité des récoltes

Evolution du Cd du sol résultant des dépôts atmosphériques et des engrais P (Essai Rothamsted, UK)



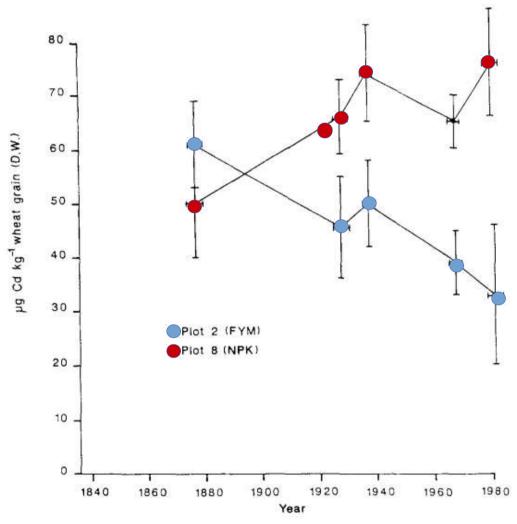
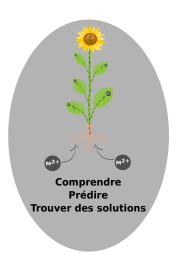


Fig. 2. Changes in wheat grain Cd at Broadbalk with time. Error bars are + Std. Dev.

#### Modélisation du transfert sol-plante des Eléments Traces Métalliques

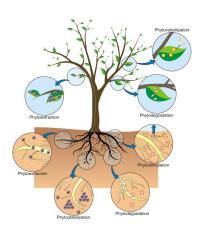
Qualité sanitaire des produits végétaux alimentaires



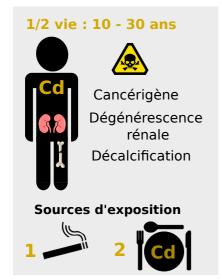
Phytomanagement des sols pollués

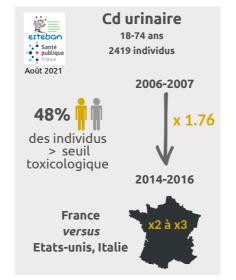


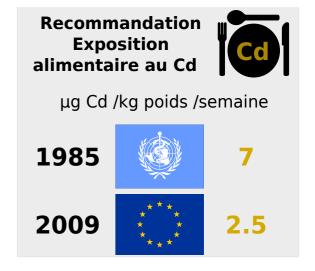
Concilier les exigences des filières la règlementation pour garantir la sécurité sanitaire

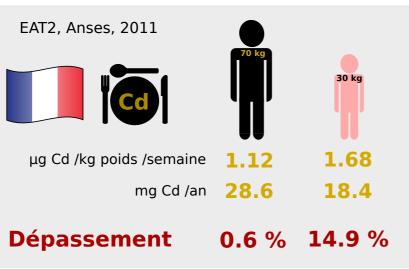


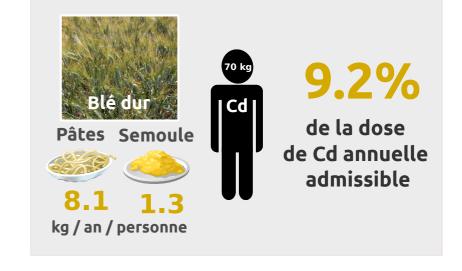
Utilisation du végétal pour reconquérir les sols pollués





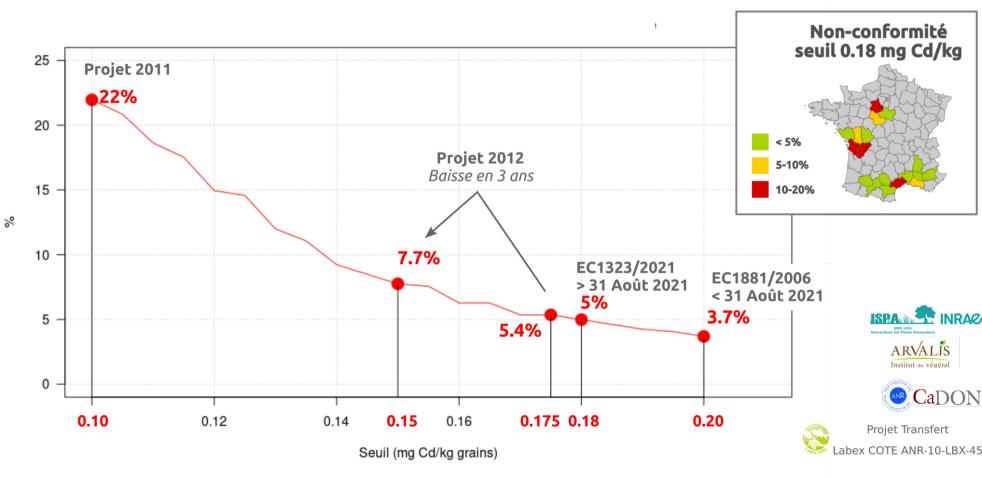








# Non-conformité des parcelles Françaises de blé dur aux seuils réglementaires pour le Cd



# Définition d'un objectif



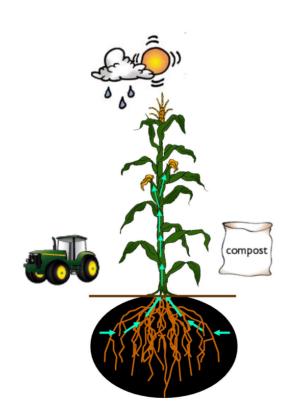
#### **Objectif**





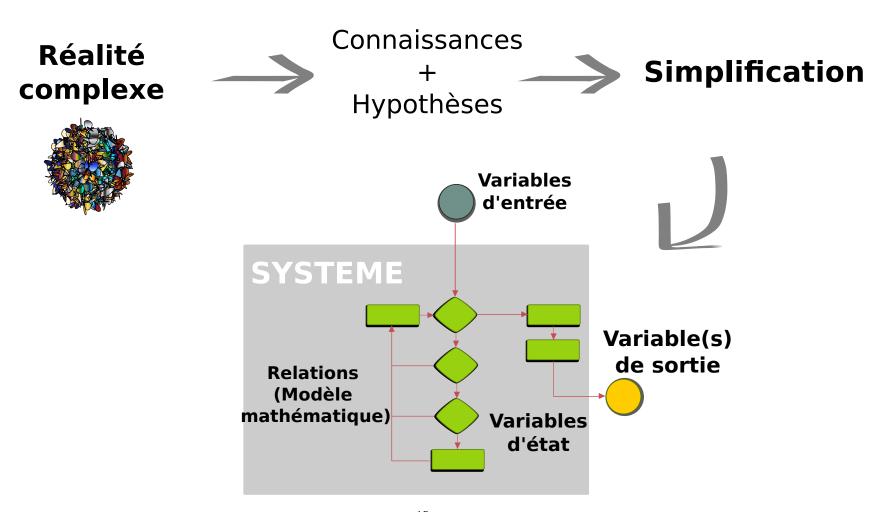
Prédire la concentration du contaminant métallique dans l'organe récolté en fonction des conditions de l'environnement de la culture

**Sortie:** Concentration du contaminant dans l'organe récolté



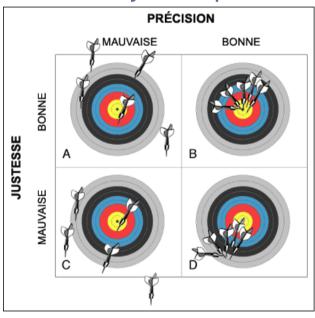
#### Modèle

Représentation simplifiée de la réalité qui ne conserve que les éléments nécessaires et suffisants pour répondre à l'objectif

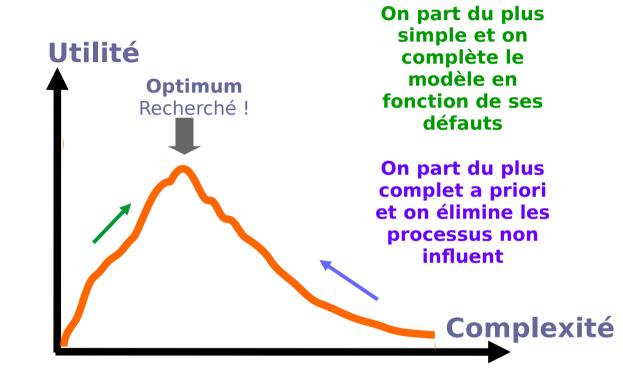


# Modélisation : Complexité versus Utilité

# **Utilité du modèle :** Modèle juste, précis



Modèle robuste, non spécifique à un contexte



**Modèle simpliste**Les processus majeurs ne sont pas représentés

#### Modèle insoluble

Le paramétrage est trop complexe, incertain, le modèle comporte des incohérences, etc..



# Le modèle le plus simple : les observations !

Au niveau national
30 % de la
production
seraient non
conforme au seuil
de 0.1 mg/kg

Mais dans certaines régions c'est beaucoup plus 70 %!!

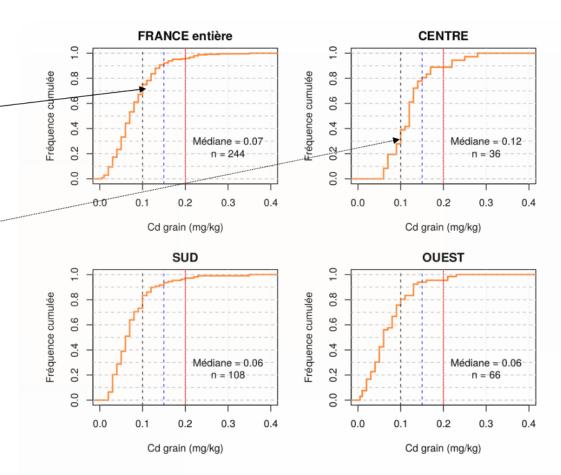


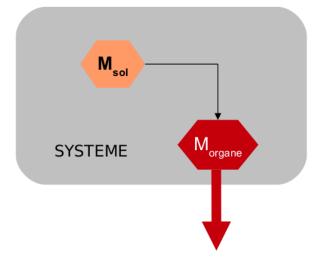
FIGURE 7 – Distribution des teneurs en Cd dans le grain de blé dur en fonction de la classification des régions selon Arvalis (Voir le tableau 2). Données issues des enquêtes parcellaires portant sur différentes variétés. La ligne rouge indique le seuil réglementaire de  $0.2~{\rm mg}$  Cd/kg et les lignes bleue et noire en pointillés indique le projet de révision à la baisse de ce seuil à  $0.15~{\rm et}$   $0.1~{\rm mg}$  Cd/kg, respectivement.



## La concentration du contaminant dans l'organe est proportionnelle à la concentration dans le sol

$$M_{plante} = (BCF, PUF)*M_{sol}$$

Approche dérivée du facteur de bioaccumulation en milieu aquatique



#### M<sub>sol</sub> peut être :

le métal total

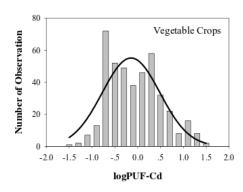
le métal en solution

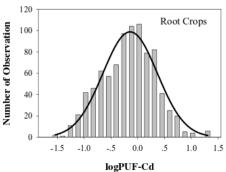
le métal 'biodisponible' (extraction, DGT, cinétique d'échange isotopique)

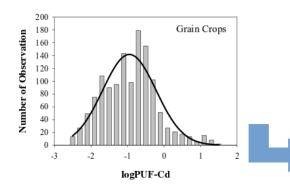
(BCF, PUF) = 
$$M_{plante}/M_{sol}$$

BCF: bioconcentration factor

PUF: plant uptake factor







W. Chen et al./Agriculture, Ecosystems and Environment 129 (2009) 212-220

#### Base de données

Crop	Cadmium		
	Mean	Range	n
Potato <sup>a</sup>	1.05	0.029-6.28	305
Peanut <sup>a</sup>	2.41	0.13-32.00	320
Onion <sup>a</sup>	0.27	0.23-2.22	255
Tomato <sup>b</sup>	1.76	0.17-32.00	182
Cabbage <sup>b</sup>	0.77	0.028-5.38	206
Lettuce <sup>b</sup>	1.55	0.061-12.54	145
Sweet Corn <sup>c</sup>	0.088	0.004-1.18	244
Soybean <sup>c</sup>	0.39	0.046-7.50	339
Wheat <sup>c</sup>	0.21	0.014-1.38	315
Corn <sup>c</sup>	0.15	0.003-4.20	256
Rice <sup>c</sup>	0.13	0.003-3.40	142
Root crops	1.32	0.029-32.00	880
Vegetable crops	1.32	0.028-32.00	533
Grain crops	0.21	0.003-7.50	1296

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> For the purpose of this study, they are considered as root crops.

#### Ajustement d'une distribution Log-Normale

Crops	Cadmium					
	$\overline{x_0}^a$	$b^{\mathrm{b}}$	$R^2$			
Vegetable	-0.145 (-0.062)	0.633 (0.583)	0.71			
Root	-0.142 (-0.172	0.509 (0.496)	0.93			
Grain	-0.947 (-0.932)	0.730 (0.734)	0.85			

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> Numbers in parentheses refer to the logarithmic mean of the data set.

Les grains accumulent moins que les autres organes

<sup>&</sup>lt;sup>b</sup> For the purpose of this study, they are considered as vegetable crops.

<sup>&</sup>lt;sup>c</sup> For the purpose of this study, they are considered as grain crops.



Table 4.3. Plant uptake factor ( $PUF_{total}$ ) of Cd and Pb for root, vegetable, and grain crops grown in California (based on data provided by Dr. Rufus L. Chaney)

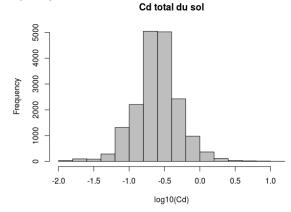


Cuon	Cadmium				Lead			
Crop	Mean	Min	Max	n	Mean	Min	Max	n
Potato <sup>1</sup>	1.051	0.029	6.279	305	0.0072	0.0004	0.367	305
Peanut <sup>1</sup>	2.408	0.1304	32.00	320	0.0021	0.0001	0.033	306
Onion <sup>1</sup>	0.265	0.23	2.222	255	0.007	0.047	0.577	255
Tomato <sup>2</sup>	1.763	0.167	32.00	182	0.003	0.0001	0.064	179
Cabbage <sup>2</sup>	0.771	0.028	5.375	206	0.0076	0.0008	0.122	206
Lettuce <sup>2</sup>	1.549	0.061	12.54	145	0.036	0.0002	0.485	145
Sweet Corn <sup>2</sup>	0.088	0.0042	1.179	244	0.0025	0.0001	0.0432	252
Soybean <sup>3</sup>	0.390	0.046	7.500	339	0.004	0.0002	0.0269	338
Wheat <sup>3</sup>	0.205	0.014	1.375	315	0.004	0.0001	0.04	298
Corn <sup>3</sup>	0.153	0.0026	4.200	256	0.0025	0.001	0.4	281
Rice <sup>3</sup>	0.128	0.0027	3.4	142	0.0008	0.0001	0.007	148

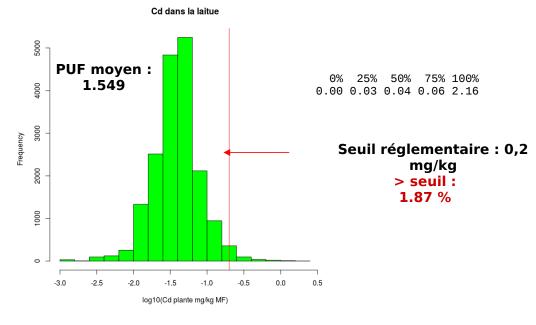
W. Chen et al./Agriculture, Ecosystems and Environment 129 (2009) 212-220

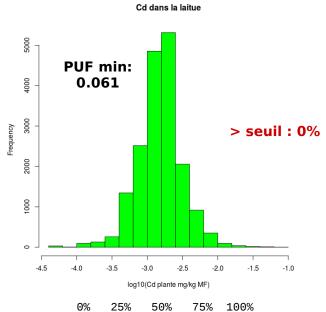
 Sols agricoles français : base de données : RMQS, BDETM

0% 25% 50% 75% 100% 0.01 0.17 0.25 0.37 13.96

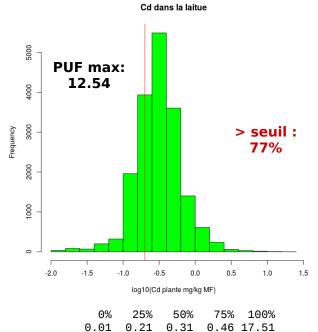




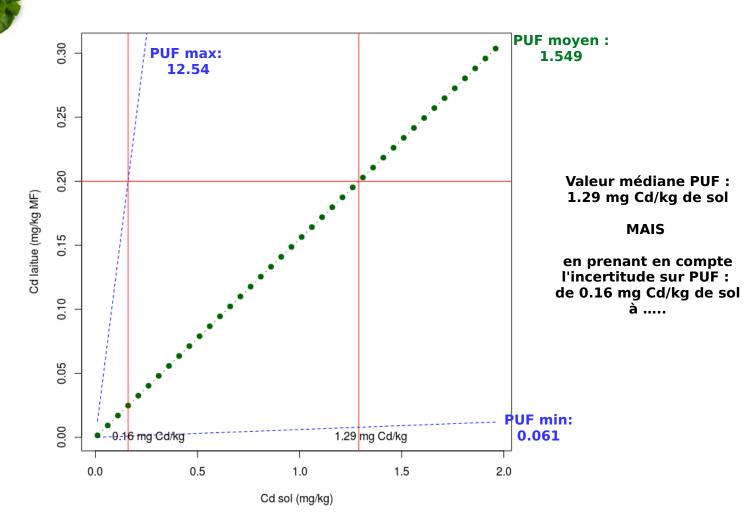




0.000 0.001 0.002 0.002 0.085



# Quelle teneur max en Cd du sol pour ne pas dépasser le seuil pour la laitue?





La concentration dans l'organe consommé est essentiellement déterminée par la concentration du métal libre dans la solution sol et par le pouvoir tampon de la phase solide

$$M_{plant} = kMe^{2+}$$

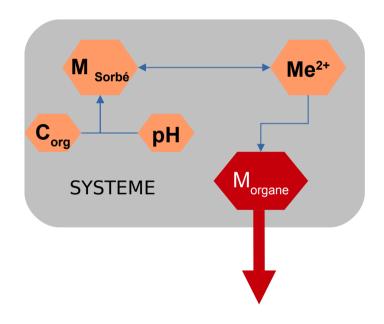
Le métal libre se sorbe sur des surfaces des constituants du sol :

Essentiellement la matière organique Le H<sup>+</sup> est est compétiteur pour la sorption

$$Me + SurH_y \Leftrightarrow MeSur + y \cdot H^+$$
  $K = \left[\frac{[MeSur] \cdot (H^+)^Y}{(Me) \cdot [SurH_y]}\right],$ 

$$pMe^{2+} = -\log Me = \log K - \log \left( \frac{[MeSur]}{[SurH_v]} \right) + y \cdot pH$$

 $pMe^{2+} = a + b \cdot pH + c \cdot \log(Total\ Metal) + d \cdot \log(Sur)$ 



$$log(M_{plant}) = a' + b*pH + c*log(M_{total}) + d*log(C_{org}) + e*log(Argile)$$



#### Prédiction de la teneur en Cd du grain de blé dur

Table 7 – Meilleurs modèles prédictifs de la phytodisponibilité pour la variété Miradoux cultivée la même année (2013) sur 9 sites différents

Modèle	$R_{aj}^2$	RMSE	BIC	Nombre de variables
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, CEC, Mn_{Tamm})$	0.905	0.013	-26.45	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, CEC, K_{ss})$	0.84	0.018	-12.07	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, Arg, Mn_{Tamm})$	0.828	0.016	-24.85	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, CEC, Mg_{ss})$	0.814	0.02	-12.57	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, Lim, K_{ss})$	0.809	0.02	-12.52	4
$Cd_{grain} = f(Cd^{2+}, pH_{CaCl_2}, CEC, Mn_{Tamm})$	0.808	0.02	-14.38	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, Arg, Mg_{ss})$	0.777	0.021	-11.1	4
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, CEC)$	0.635	0.026	-6.71	3
$Cd_{grain} = f(Cd^{2+})$	0.502	0.027	5.58	1
$Cd_{grain} = f(Cd_{tot}, pH)$	0.477	0.027	16.58	2
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble})$	0.265	0.035	6.92	1
$Cd_{grain} = f(Cd_{soluble}, pH_{CaCl_2}, Mn_{Tamm})$	0.219	0.044	5.97	3

Il faut choisir ' judicieusement'

- Nb de variables
- Leur sens
- la variance expliquée

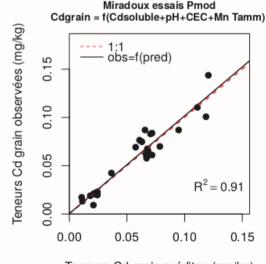
$$log_{10}(Cd_{grain}) = -3.637 (\pm 1.0599)$$

$$+ 0.553 (\pm 0.1092) log_{10}(Cd_{soluble})$$

$$- 0.347 (\pm 0.1318) pH_{CaCl_2}$$

$$+ 1.63 (\pm 0.2094) log_{10}(CEC)$$

$$- 0.685 (\pm 0.1258) log_{10}(Mn_{Tamm})$$



Teneurs Cd grain prédites (mg/kg)

FIGURE 24 – Valeurs observées de teneurs en Cd du grain de Miradoux en fonction des valeurs prédites par un modèle fondé sur la concentration en Cd soluble du sol, le pH, la CEC et la teneur du sol en Mn extrait par le réactif Tamm (voir le texte, équation 10). La droite montre la régression linéaire entre les valeurs observées et les valeurs prédites associée à son  $\mathbb{R}^2$ . La droite en pointillés rouges est la droite x=y.



#### Démarche itérative :

- Comprendre les défaut et les qualité du modèle
- Rectifier

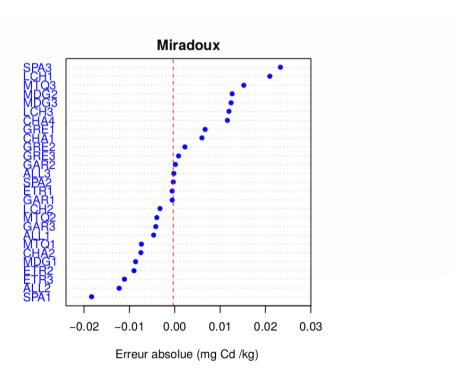


FIGURE 25 – Erreur de prédiction (valeurs observées - valeurs prédites) du modèle reliant la teneur en Cd du grain de Miradoux avec la teneur en Cd soluble du sol, le pH, la CEC et la teneur en Mn extraite par le réactif Tamm en fonction des points de prélèvement en ordonnées (voir le texte, équation 10).



#### Contamination du blé dur par le Cd

# **BONNE** Utilisation du modèle statistique

#### Toujours avoir à l'esprit :

- le domaine de validité du modèle
- les hypothèses sous-jacentes.
- Le modèle est pour une variété de blé dur (Miradoux)
- La gamme de pH n'est pas uniformément représentée
- Attention aux variable corrélées entre elles

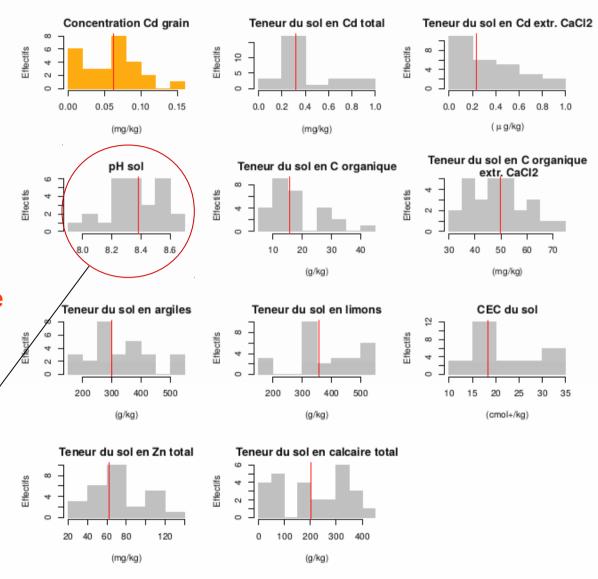


FIGURE 23 – Contamination du grain par le Cd chez la variété Miradoux pour 27 points de prélèvement réalisés en 2013 (différents essais et différents blocs d'un même essai, voir le texte). Distribution des valeurs de contamination du grain et des variables de l'analyse de terre correspondant aux points de prélèvements. La ligne verticale rouge indique la médiane.

#### **Prélèvements**



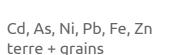


Agriculteurs Bassins de production Echantillons appariés terre + grains Cd: n=561

As, Ni, Pb, Fe, Zn: n=245

#### **Analyses**

Variété



Argiles, limons pH Calcaire Corganique C:N

#### Développement Internet

ANR-10-LBX-45 😥 💿









https://ispa.bordeaux.inra.fr/services/blesur/





#### Modélisation statistique

Proba(ET<sub>grain</sub>>seuil) =f(Variables sol+Variété)

#### Machine learning

Régression logistique Random Forest

#### Validation croisée

Test prédictions



Calibration 0

#### Sélection des meilleurs modèles

Maximisent la détection

#### Modèle 1

Modèle 2



#### Prédiction de la conformité

Agrégation des meilleurs modèles Prédiction médiane

#### **Performances**

Détection Fiabilité

## Régression logistique

$$y=\{0,1\}$$
  $p=proba(y=1)$ 

$$log(p/(1-p))=a_0+a_1X_1+....a_nX_n$$

odd ratio

Ajustement aux données expérimentales Distribution de Bernouilli Maximum de vraissemblance

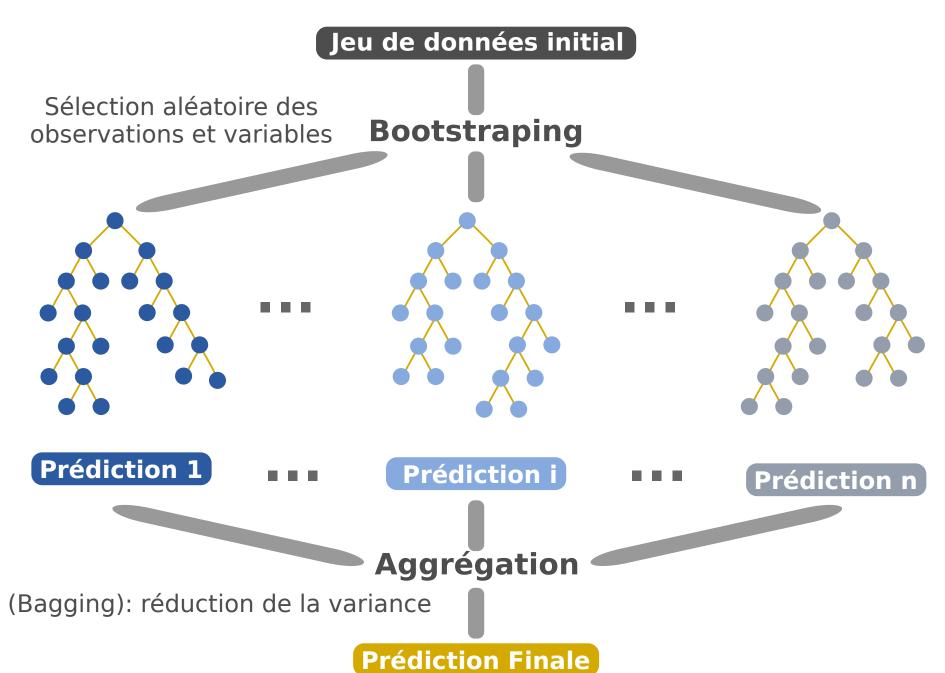
Ce qui est prédit: p





## 



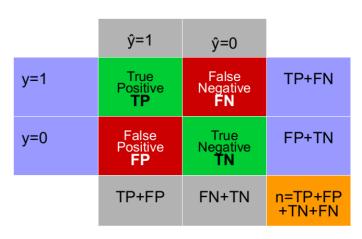


#### 5. La valeur prédictive du modèle

#### **Prédiction**

$$Y=\{0,1\}$$
  
Modèle de prédiction :  
 $p(Y=1)=f(X_1, X_2, ...X_n)$ 

**Observation** 



Proba que le modèle détecte dépassement seuil : p(ŷ=1|y=1) : TP/(TP+FN)

Proba que le modèle détecte le non-dépassement seuil :  $p(\hat{y}=0|y=0)$  : TN/(FP+TN)

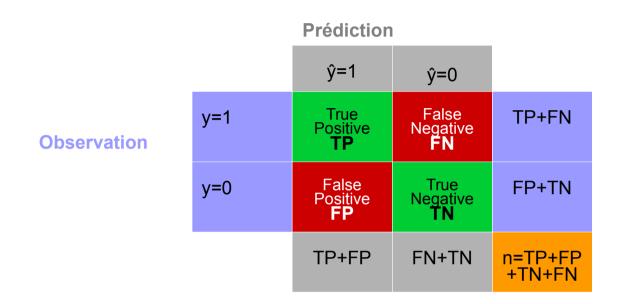
Précision du modèle : (TP+TN)/n

Proba que le modèle surestime la contamination :  $p(\hat{y}=1|y=0)$  : FP/(FP+TN)

Proba que le modèle sous-estime la contamination :  $p(\hat{y}=0|y=1)$  : FN/(TP+FN)

Taux d'erreurs : (FP+FN)/n = (1-Précision)

#### 6. Indices de confiance du modèle



Proba que le seuil soit dépassé sachant que le modèle le prédit :  $p(y=1|\hat{y}=1)$  : TP/(TP+FP) **S1P1** 

Proba que le seuil ne soit pas dépassé sachant que le modèle le prédit:  $p(y=0|\hat{y}=0)$  : TN/(FN+TN) **S0P0** 

Proba que le seuil soit dépassé sachant que le modèle prédit le contraire:  $p(y=1|\hat{y}=0)$  : FN/(FN+TN) **S1P0** 

Proba que le seuil ne soit pas dépassé sachant que le modèle prédit le contraire:  $p(y=0|\hat{y}=1)$  : FP/(TP+FP) **SOP1** 

# Performances de Béssûr

	Cas détectés		Cas correctement prédits		
	Non conformité Conformité		Non conformité	Conformité	
As (0.1 mg/kg)	50%	94%	20%	98%	
Cd (0.18 mg/kg)	82%	88%	<b>75</b> %	89%	
Pb (0.2 mg/kg)	33%	91%	14%	95%	
Ni (0.2 mg/kg)	<b>52</b> %	93%	46%	69%	

#### Faibles performances:

- pas assez de données
- pas assez de non conformités

#### Entrez votre analyse de terre

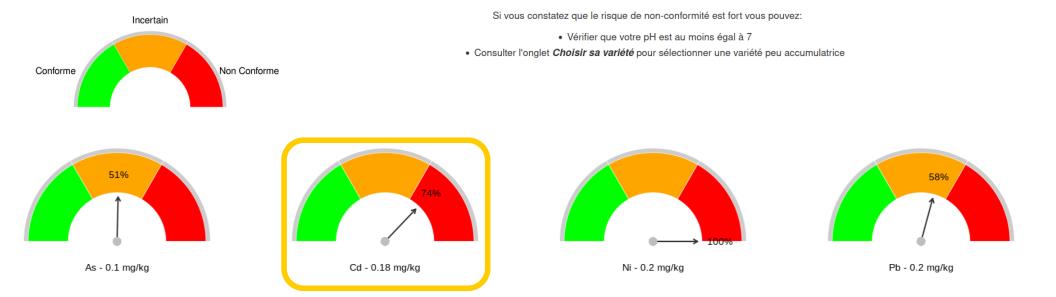
Il faut renseigner a minima le pH eau, la teneur en carbone organique (50% de la teneur en MO), le rapport C/N et au moins un des ETM parmis As, Cd, Ni, Pb. Vous pouvez également renseigner la teneur en Fe et Zn du sol pour avoir une estimation de la teneur de ces éléments dans les grains

Si vous avez connaissance de la texture de votre terre vous pouvez la renseigner en plus: teneur en argiles et en limons totaux OU fins

Choisissez ensuite une variété dans la liste déroulante. Si votre variété n'apparaît pas choisissez Ma variété n'est pas dans la liste et la prédiction se fera pour la variété Miradoux



#### Résultats pour les contaminants



#### Entrez votre analyse de terre

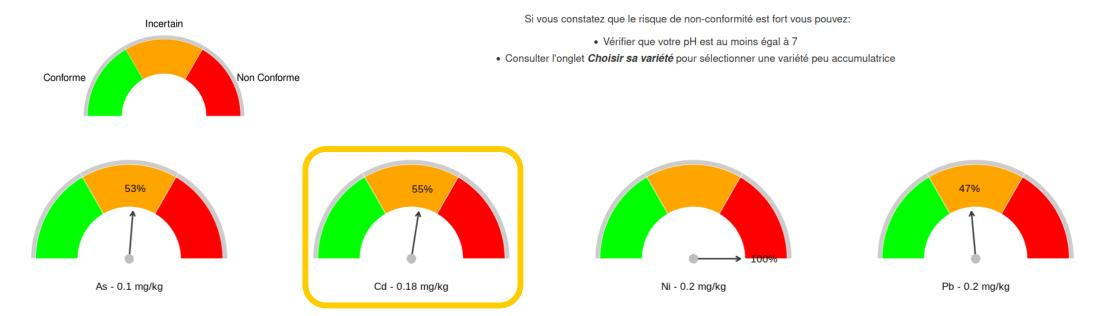
Il faut renseigner a minima le pH eau, la teneur en carbone organique (50% de la teneur en MO), le rapport C/N et au moins un des ETM parmis As, Cd, Ni, Pb. Vous pouvez également renseigner la teneur en Fe et Zn du sol pour avoir une estimation de la teneur de ces éléments dans les grains

Si vous avez connaissance de la texture de votre terre vous pouvez la renseigner en plus: teneur en argiles et en limons totaux OU fins

Choisissez ensuite une variété dans la liste déroulante. Si votre variété n'apparaît pas choisissez Ma variété n'est pas dans la liste et la prédiction se fera pour la variété Miradoux

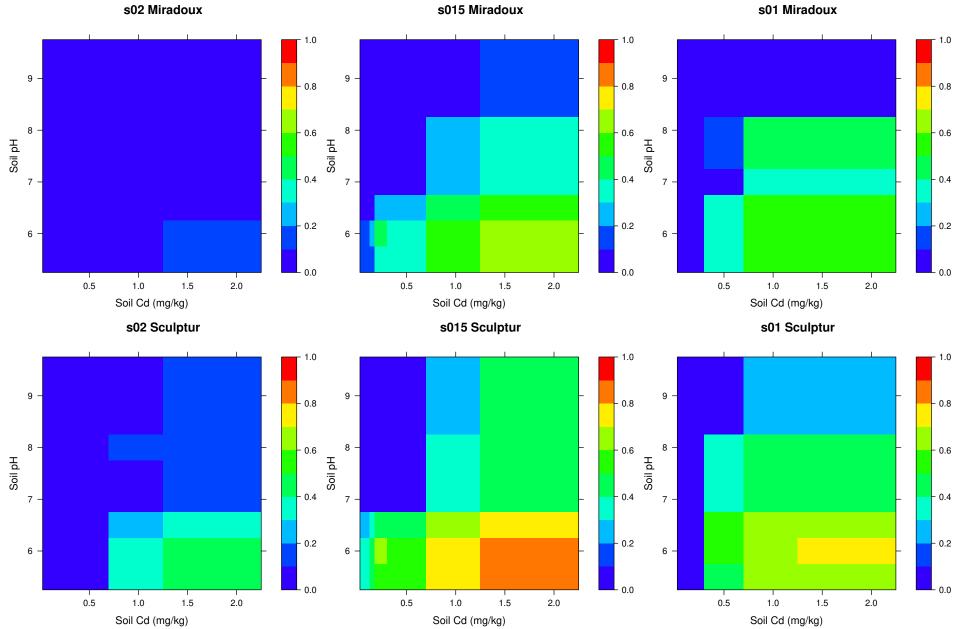


#### Résultats pour les contaminants





#### Les modèles permettent de prédire la probabilité de non conformité en fonction du Cd du sol et du pH



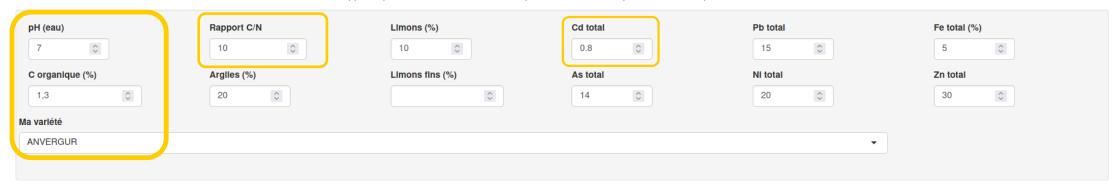
Même à pH >7 le risque peut être non négligeable ( fort Cd du sol, variété 'sensible)'

#### Entrez votre analyse de terre

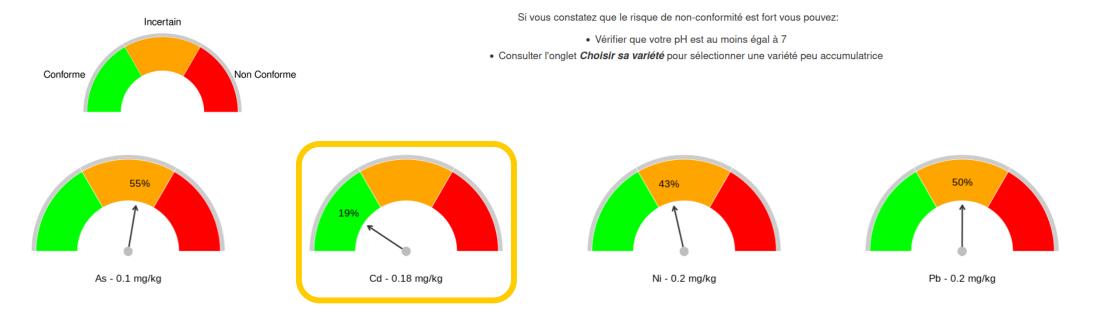
Il faut renseigner a minima le pH eau, la teneur en carbone organique (50% de la teneur en MO), le rapport C/N et au moins un des ETM parmis As, Cd, Ni, Pb. Vous pouvez également renseigner la teneur en Fe et Zn du sol pour avoir une estimation de la teneur de ces éléments dans les grains

Si vous avez connaissance de la texture de votre terre vous pouvez la renseigner en plus: teneur en argiles et en limons totaux OU fins

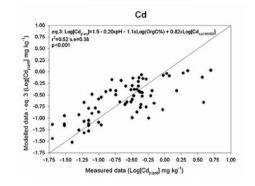
Choisissez ensuite une variété dans la liste déroulante. Si votre variété n'apparaît pas choisissez Ma variété n'est pas dans la liste et la prédiction se fera pour la variété Miradoux



#### Résultats pour les contaminants



### Fonctions de transfert





Facile à lire/utiliser

Auto-apprentissage si + de données

Identifie bien les variables influentes



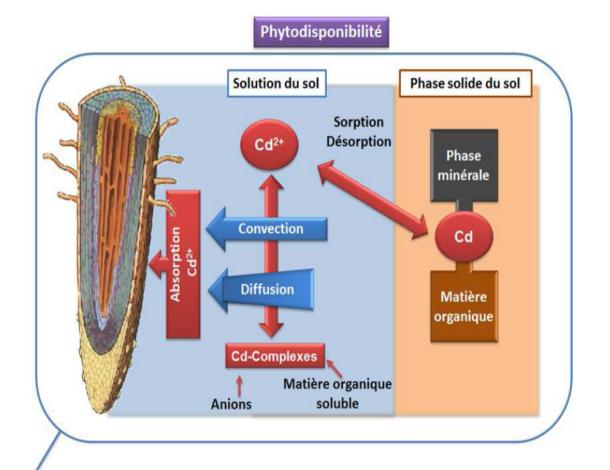
Peu générique=dépend des données initiales

Gain de connaissance sur mécanismes faible

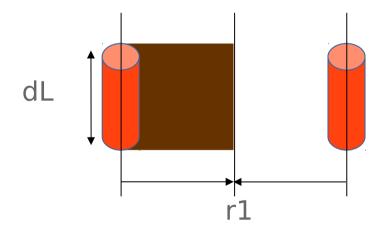
Nécessite de beaucoup de données

Physiologie de la plante non explicitée

# Modélisation de la biodisponibilité



- 3 espèces M, L, ML
- Transport par diffusion et advection
- Sorption avec cinétique pour M, L, ML
- Complexation avec cinétique
- Absorption racinaire suivant une cinétique Michaelienne



Racine= cylindres verticaux équirépartis



## Le modèle mathématique

$$\theta \frac{\partial C_{\mathrm{M}}}{\partial t} = \frac{1}{r} \frac{\partial}{\partial r} \left[ rf\theta D_{\mathrm{M}} \frac{\partial C_{\mathrm{M}}}{\partial r} + r_{0}v_{0}C_{\mathrm{M}} \right] + \theta (k_{d}C_{\mathrm{ML}} - k_{a(\mathrm{cond})}C_{\mathrm{M}}C_{\mathrm{L}}) + (k_{\mathrm{desM}}C_{\mathrm{MS}} - \theta k_{\mathrm{adsM}}C_{\mathrm{M}})$$

$$\theta \frac{\partial C_{\mathrm{ML}}}{\partial t} = \frac{1}{r} \frac{\partial}{\partial r} \left( rf\theta D_{L} \frac{\partial C_{\mathrm{ML}}}{\partial r} + r_{0}v_{0}C_{\mathrm{ML}} \right) + \theta (k_{a}(\mathrm{cond})C_{\mathrm{M}}C_{\mathrm{L}} - k_{d}C_{\mathrm{ML}}) (k_{\mathrm{desML}}C_{\mathrm{MLS}} - \theta k_{\mathrm{adsML}}C_{\mathrm{ML}})$$

$$\theta \frac{\partial C_{L}}{\partial t} = \frac{1}{r} \frac{\partial}{\partial r} \left( rf\theta D_{L} \frac{\partial C_{L}}{\partial r} + r_{0}v_{0}C_{L} \right) + \theta (k_{d}C_{\mathrm{ML}} - k_{a(\mathrm{cond})}C_{\mathrm{M}}C_{\mathrm{L}}) (k_{\mathrm{desL}}C_{\mathrm{LS}} - \theta k_{\mathrm{adsL}}C_{\mathrm{L}})$$

$$\frac{\partial C_{\mathrm{MS}}}{\partial t} = \theta k_{\mathrm{adsM}}C_{\mathrm{M}} - k_{\mathrm{desML}}C_{\mathrm{MS}}$$

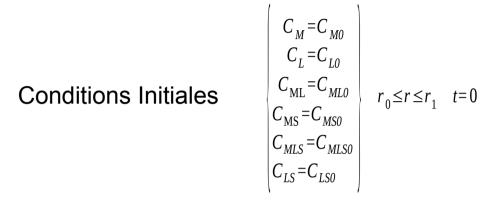
$$\frac{\partial C_{\mathrm{MLS}}}{\partial t} = \theta k_{\mathrm{adsML}}C_{\mathrm{ML}} - k_{\mathrm{desML}}C_{\mathrm{MLS}}$$

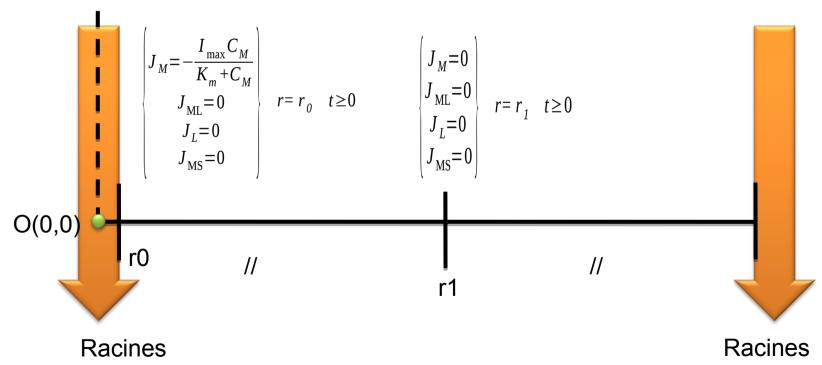
$$\frac{\partial C_{\mathrm{LS}}}{\partial t} = \theta k_{\mathrm{adsL}}C_{L} - k_{\mathrm{desL}}C_{\mathrm{LS}}$$

# Variables & paramétres

	•	
$C_{M,} C_{ML,} C_{L}$	Soil concentration of soluble metal <sup>2+</sup> , complex and ligand in the soil solution	µmoles cm <sup>-3</sup> soil solution
$C_{MS,} C_{MLS,} C_{LS}$	Soil concentration of sorbed metal, complex and ligand onto the soil solid phase	µmoles cm <sup>-3</sup> soil
θ	Soil volumetric water content	cm³ solution cm⁻³ soil
f	Soil tortuosity factor	cm² cm <sup>-2</sup> solution
D <sub>M</sub>	Diffusion coefficient for M	cm² solution s <sup>-1</sup>
D <sub>L</sub> =D <sub>ML</sub>	Diffusion coefficient for L and ML	cm² solution s <sup>-1</sup>
<b>k</b> <sub>d</sub>	Dissociation rate constant for ML	S <sup>-1</sup>
$\mathbf{k}_{a}$	Association rate constant for M+L	cm <sup>3</sup> solution µmoles <sup>-1</sup> s <sup>-1</sup>
$k_{des\_M}, k_{des\_ML} = k_{des\_L}$	Desorption rate constant for M, ML and L	S <sup>-1</sup>
$k_{ads\_M}, k_{ads\_L} = k_{ads\_ML}$	Sorption rate constant for M, ML and L	S <sup>-1</sup>
$V_0$	Water velocity at the root surface	cm <sup>3</sup> solution cm <sup>-2</sup> soil s <sup>-1</sup>

### Les conditions aux limites du domaine





## Renseigner les conditions initiales

#### Concentration en solution : mesure ou bien estimation

$$Kd_{TOT} = \frac{Cd_{totalsol}}{Cd_{ensolution}}$$

$$\log_{10}(K_{d_{TOT}}) = -1.04 + 0.55 pH + 0.7 \log_{10}(SOC)$$

(Degryse et al., 2009)

Cd total en solution

- pH,
- C<sub>organique</sub> en solution (L)
- Constante de complexation (Ks)
- Calcium en solution

$$Cd^{2+}+L \rightarrow CdL \rightarrow Cd^{2+}+L$$

Calcul de spéciation

CdL, Cd<sup>2+</sup>, L

# On fait varier les paramètres du modèle dans des gammes qui ont un sens (littérature) : 99 087 situations simulées

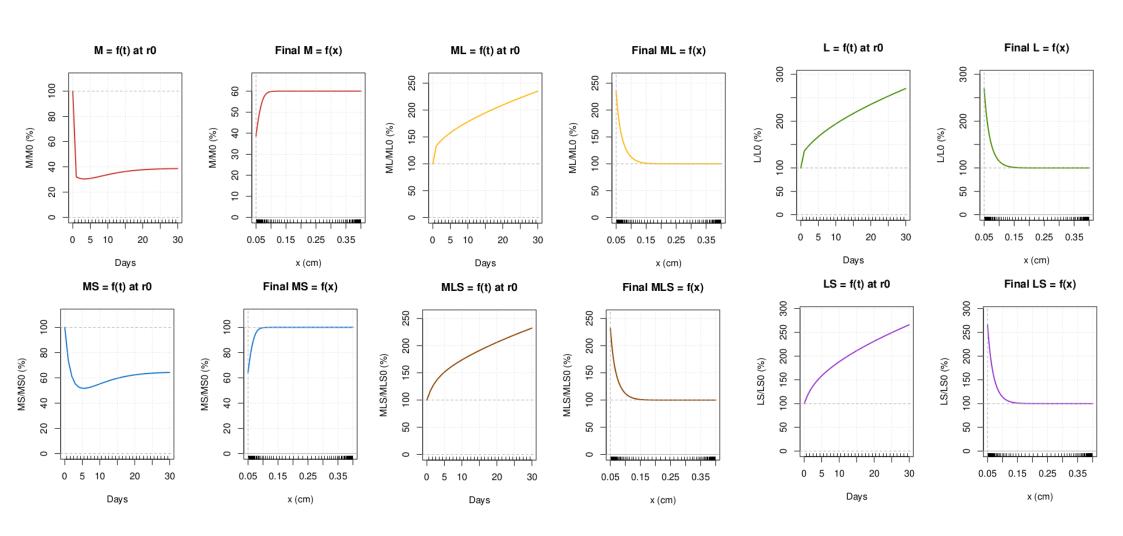
Evaluation de la phytodisponibilité du Cd : simulation du prélèvement de Cd<sup>2+</sup> par 1 cm<sup>2</sup> de racine pendant 30 jours

Table 1 Parameter domain of the Cd phytoavailability model in non-polluted agricultural soils

Parameters	Descriptions	Min	Max	$log_{10}(Min)^{\dagger}$	$log_{10}(Max)^{\dagger}$	Units
$\overline{{D_{ m M}}^{\ddag}}$	diffusion coefficient of Cd <sup>2+</sup> in water	$7.07 \times 10^{-6}$				$cm^2 s^{-1}$
$T^{\ddagger}$	uptake duration	2592000				s
$\theta$	soil volumetric water content	0.05	0.45			$\mathrm{cm}^3~\mathrm{cm}^{-3}$
f	soil impedance factor	0.01	0.55			$\mathrm{cm^2~cm^{-2}}$
$D_{ m L}$	diffusion coefficient of ligand in water	$10^{-8}$	$7.07 \times 10^{-6}$	-8	-5.151	$\mathrm{cm}^2~\mathrm{s}^{-1}$
$\rho$	soil bulk density	1.3	1.7			$\mathrm{g}~\mathrm{cm}^{-3}$
$K_{ m d}^{ m L}$	soil/solution partitioning coefficient of ligand	1	50			$\mathrm{cm}^3~\mathrm{g}^{-1}$
$k_{ m des}^{ m M}$	desorption rate constant of Cd2+	$10^{-6}$	$5.5 \times 10^{-4}$	-6	-3.260	$\mathrm{s}^{-1}$
$k_{ m des}^{ m L}$	desorption rate constant of ligand	$10^{-6}$	$5.5 \times 10^{-4}$	-6	-3.260	$\mathrm{s}^{-1}$
$k_{\rm d}$	dissociation rate constant of complex in solution	$10^{-6}$	$10^{-2}$	-6	-2	$\mathrm{s}^{-1}$
$I_{\rm max}$	maximum absorption rate of Cd2+ by plant root	$10^{-8}$	$10^{-6}$	-8	-6	$\mu mol cm^{-2} s^{-1}$
$K_{\mathrm{m}}$	affinity coefficient	$10^{-6}$	$10^{-3}$	-6	-3	$\mu mol cm^{-3}$
$v_0$	water velocity at root surface	$10^{-9}$	$5 \times 10^{-6}$	-9	-5.301	$\mathrm{cm} \; \mathrm{s}^{-1}$
$r_0$	plant root radius	0.005	0.05			cm
$r_1$	half distance between plant roots	0.1	1			cm

<sup>†</sup>Maximum and minimum values were applied in log<sub>10</sub>-transformed form

 $<sup>^{\</sup>ddagger}D_{\rm M}$  and T were constants in the model

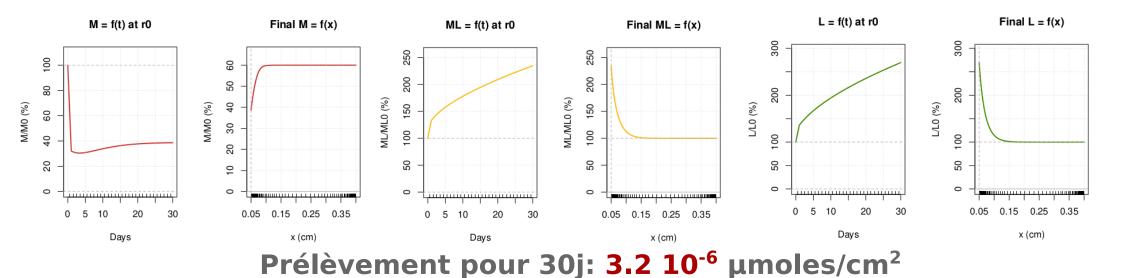


Prélèvement pour 30j: 3.2 10<sup>-6</sup> μmoles/cm<sup>2</sup>

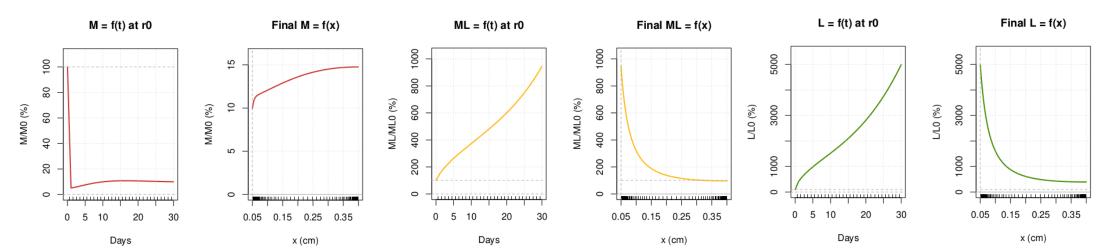
Accumulation de ML

Accumulation de L

Déplétion de M

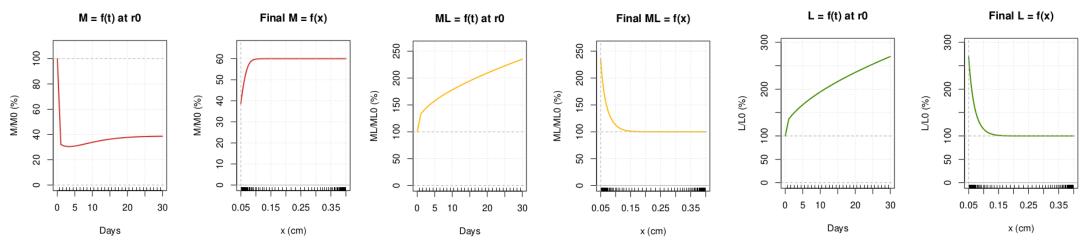


### Pas de pouvoir tampon phase solide



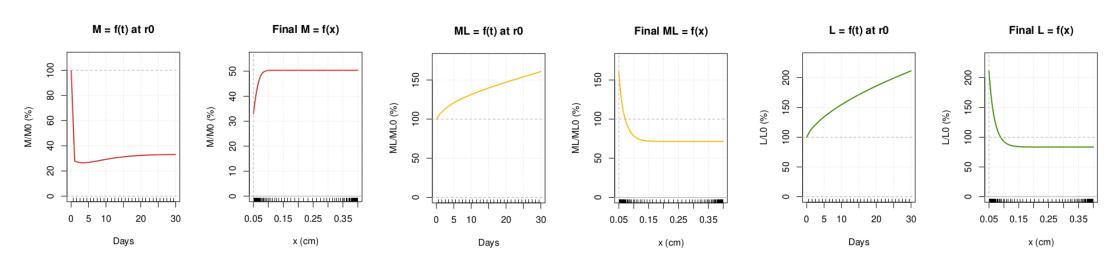
Forte déplétion de M, accumulation de ML et L

Prélèvement pour 30j: 7.8 10-7 µmoles/cm<sup>2</sup>: 5.6% du témoin

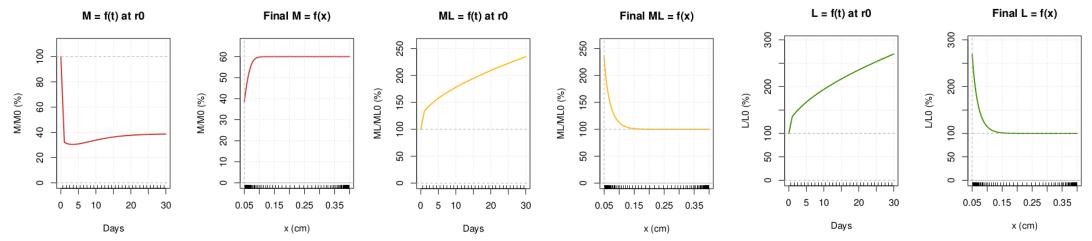


Prélèvement pour 30j: 3.2 10<sup>-6</sup> μmoles/cm<sup>2</sup>

### Pouvoir tampon phase solide x1.2 celui du témoin

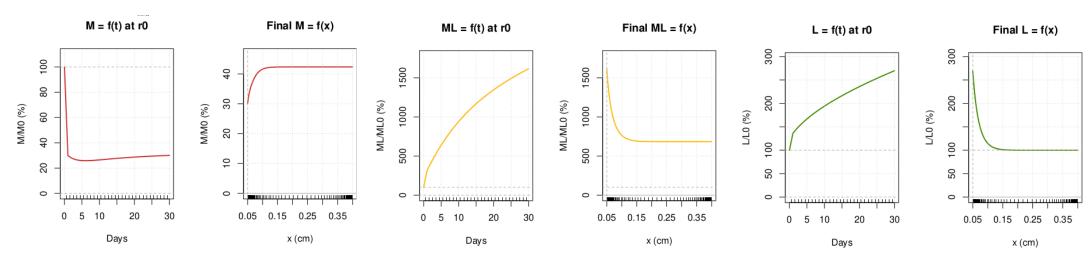


Prélèvement pour 30j: 2.8 10<sup>-6</sup> µmoles/cm<sup>2</sup>: 87.5% du témoin



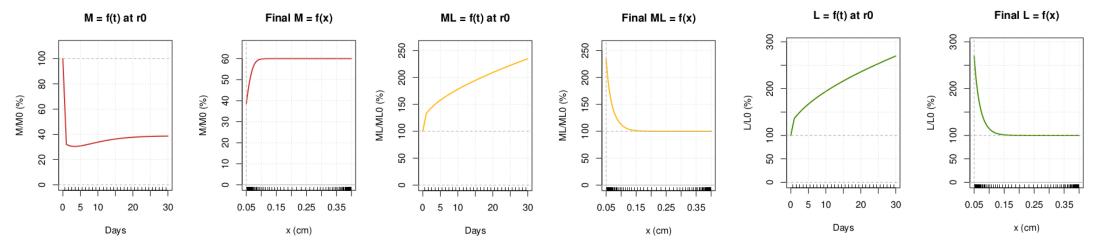
Prélèvement pour 30j: 3.2 10<sup>-6</sup> μmoles/cm<sup>2</sup>

### Constante de stabilité des complexe KM=ML/(M.L): x10 celle du témoin



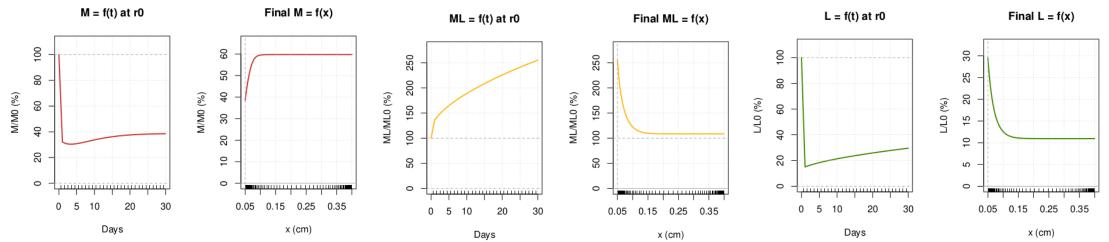
Forte déplétion de M, accumulation de ML

Prélèvement pour 30j: 2.7 10<sup>-6</sup> µmoles/cm<sup>2</sup>: 84% du témoin



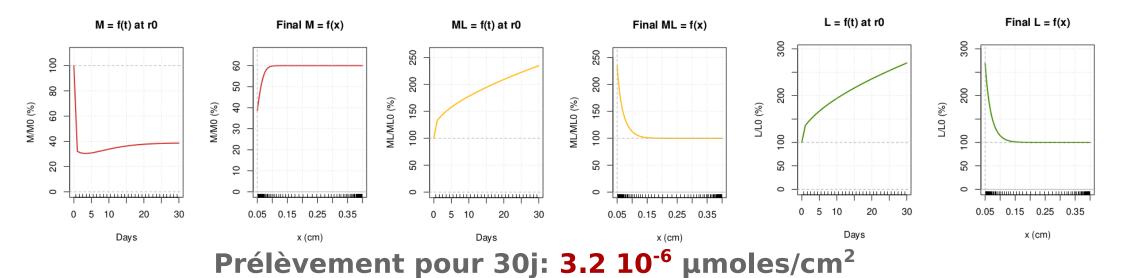
Prélèvement pour 30j: 3.2 10<sup>-6</sup> μmoles/cm<sup>2</sup>

### Apport de ligand: L<sub>0</sub>= 10x la valeur du témoin

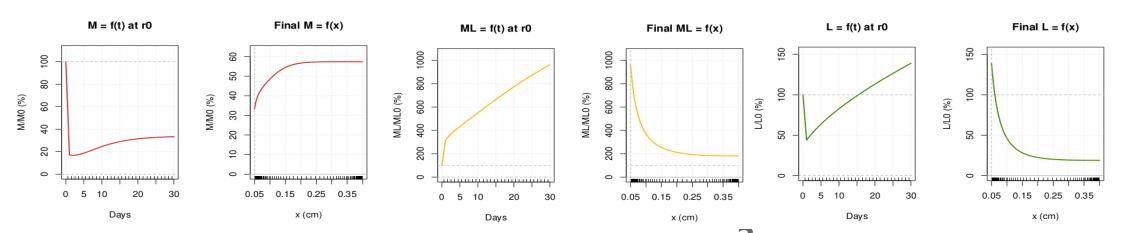


Prélèvement pour 30j: 3.2 10<sup>-6</sup> μmoles/cm<sup>2</sup>: 100% du témoin

Pas d'effet car la phase solide tamponne la la baisse de M liée à la formation de complexes



# Apport de ligand: L<sub>0</sub>= 10x la valeur du témoin, pouvoir tampon divisé par 100



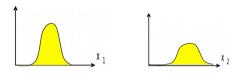
Prélèvement pour 30j: 2.2 10<sup>-6</sup> µmoles/cm<sup>2</sup>: 68.8% du témoin

Forte déplétion car la phase solide tamponne baucoup moins la baisse de M liée à la formation de complexes

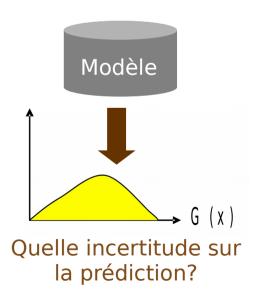
# Analyse de sensibilité

Quel est l'effet d'une variation de la variable Vi sur la sortie du modèle ?

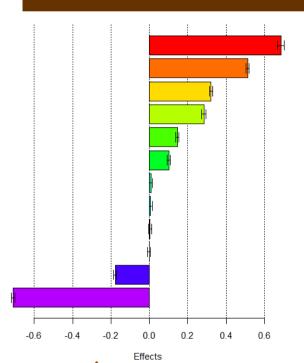
Analyse d'incertitude



Incertitude sur les paramètres / variables du modèle



Importance des facteurs



Hiérarchisation

Comprendre ce qui conditionne le comportement du modèle **Simplification** 

Les facteurs non importants sont fixés, certains processus non influents négligés

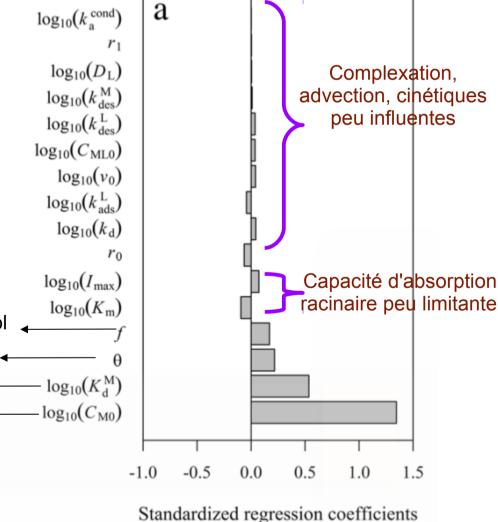
### Hiérarchisation des variables du modèle

#### Coefficient de regression normalisés ' k ':

de combien de variance de Y varie Y lorsque X varie d'une variance

 $\rightarrow \Delta(\text{varY})/\text{var}(X) = k$ 

Permet de comparer les effets de variables ayant des gammes de variation différentes



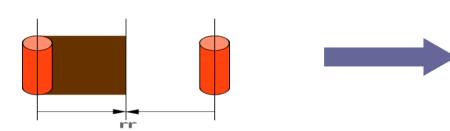
Diffusion de Cd<sup>2+</sup> = processus dominant

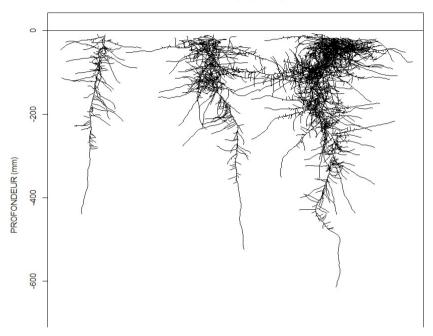
Coef. tortuosité du sol  $\log_{10}(K_{\rm m})$ Humidité du sol  $\theta$ Pouvoir tampon  $Cd^{2+}$   $\log_{10}(K_{\rm d}^{\rm M})$ Conc. initiale  $Cd^{2+}$   $\log_{10}(C_{\rm M0})$ 

# Modélisation du prélèvement

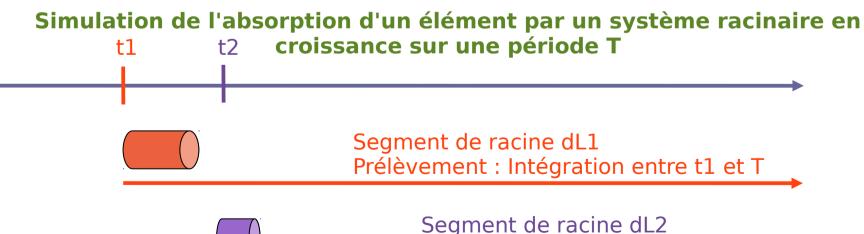
Tournesol à 15, 18, et 21 jours

Comment passer de l'absorption par un segment de racine à l'absorption totale de la plante ?



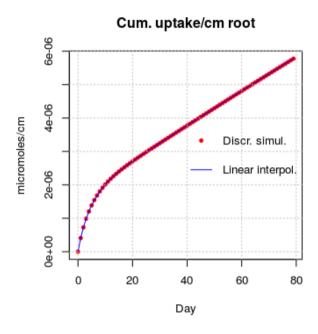


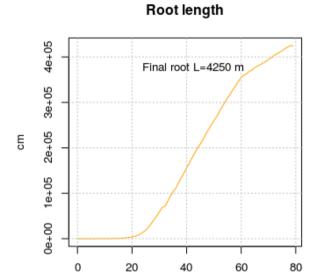
Prélèvement : Intégration entre t2 et T



# Modélisation du prélèvement

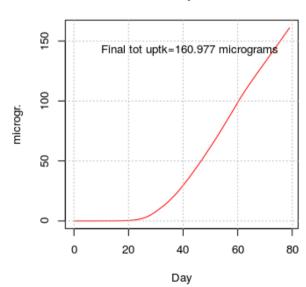
Modèle de phytodisponibilité (cf infra)





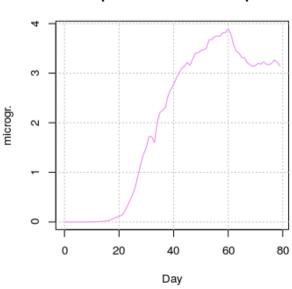
Mesurée, Modélisée





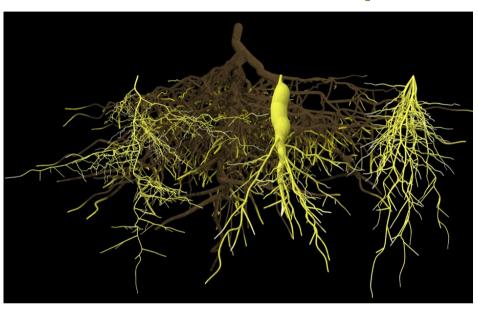
#### Uptake at each time step

Day



# Modélisation du prélèvement

### Comment faire pousser le système racinaire ?



#### Modélisation de l'architecture racinaire

- Nombre, longueur des racines / ordre= f(temps)
- Localisation des racines en 3D

#### Règles de développement :

- Physiologie,
- Contraintes sol (température, densité du sol, gravité...)



Mécaniste = possibilité de rendre compte de processus

- Spatialisation des ressource dans le sol
- Propriétés d'absorption variables



C'est un modèle avec des hypothèses, des lois et des paramètres à déterminer

# Répartition dans la plante

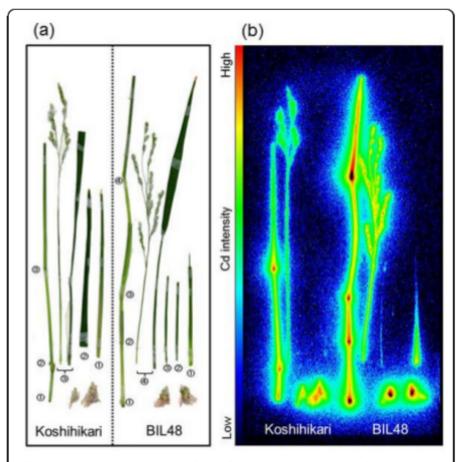
Autotradiographie de la répartition du Cd chez deux cultivars de riz accumulant peu (Koshihikari) ou beaucoup (BIL48) le Cd dans les grains

Différences de répartition entre cultivars

Forte rétention dans les racines et les nœuds

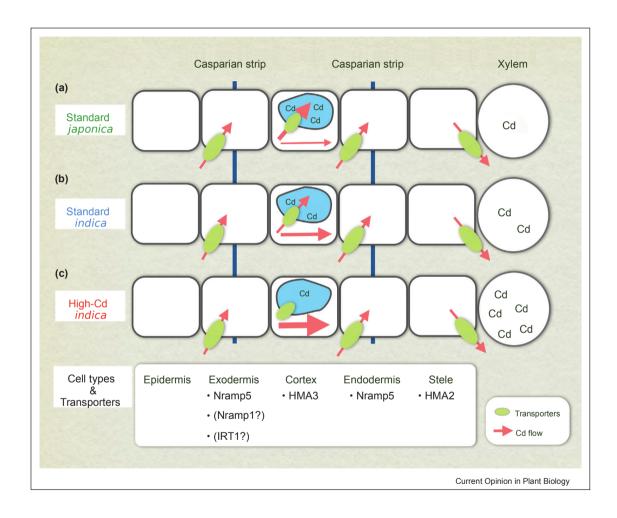
Pourquoi ??

Ishikawa, S., Suzui, N., Ito-Tanabata, S., Ishii, S., Igura, M., Abe, T., Kuramata, M., Kawachi, N., Fujimaki, S., 2011. Real-time imaging and analysis of differences in cadmium dynamics in rice cultivars (Oryza sativa) using positron-emitting Cd-107 tracer. Bmc Plant Biology 11. doi:10.1186/1471-2229-11-172



**Figure 5** Autoradiography of detached parts of shoots at grain-filling stage 36 h after supplementation with tracer. After the PETIS experiment and the sufficient decay of <sup>107</sup>Cd within the test plants, autoradiography was carried out to obtain the static <sup>109</sup>Cd distribution in detached parts. (a) Photograph of test plants. (b) Autoradiograph of test plants. The same views are shown in (a) and (b). The pair of circled numbers indicates the nodal portions where the leaf was cut.

# Séquestration racinaire



Des transporteurs plus ou moins actifs stockent le Cd dans les vacuoles



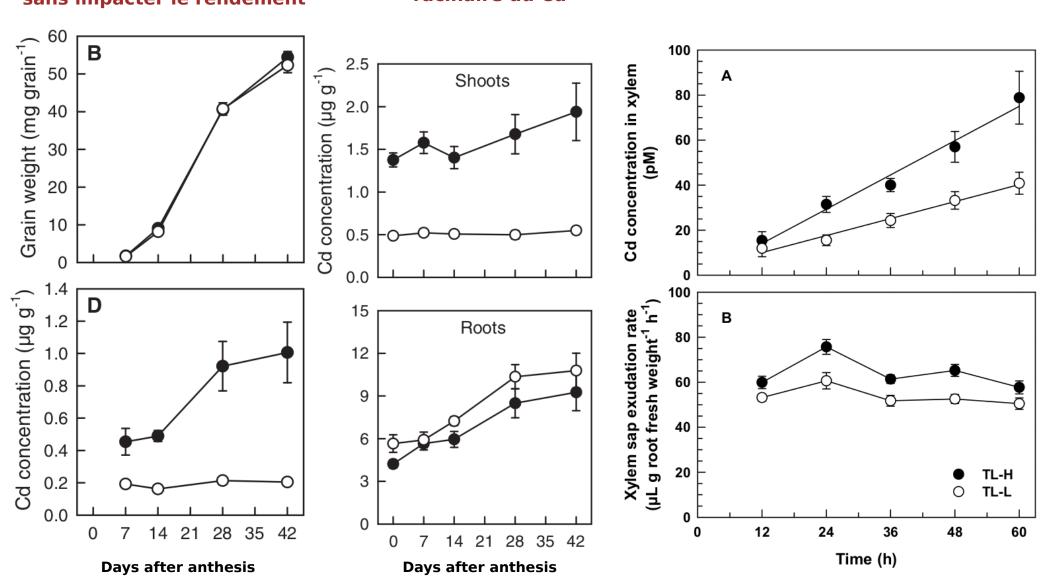
# Plus forte séquestration du Cd dans les vacuoles racinaires contrôlée par l'allèle Cdu1

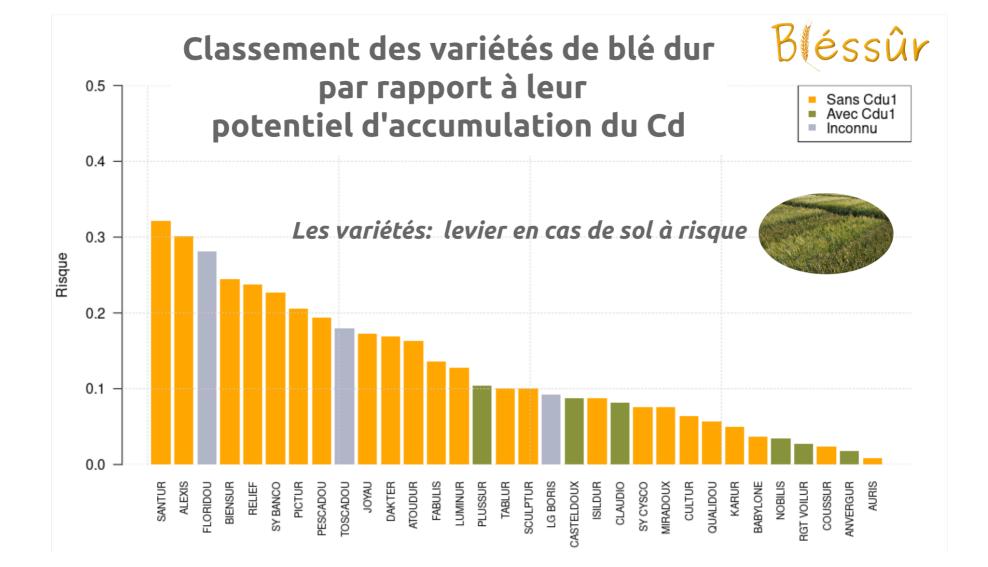
Harris & Taylor, 2004, 2013

Moins de Cd dans le grain sans impacter le rendement

Plus forte séquestration racinaire du Cd

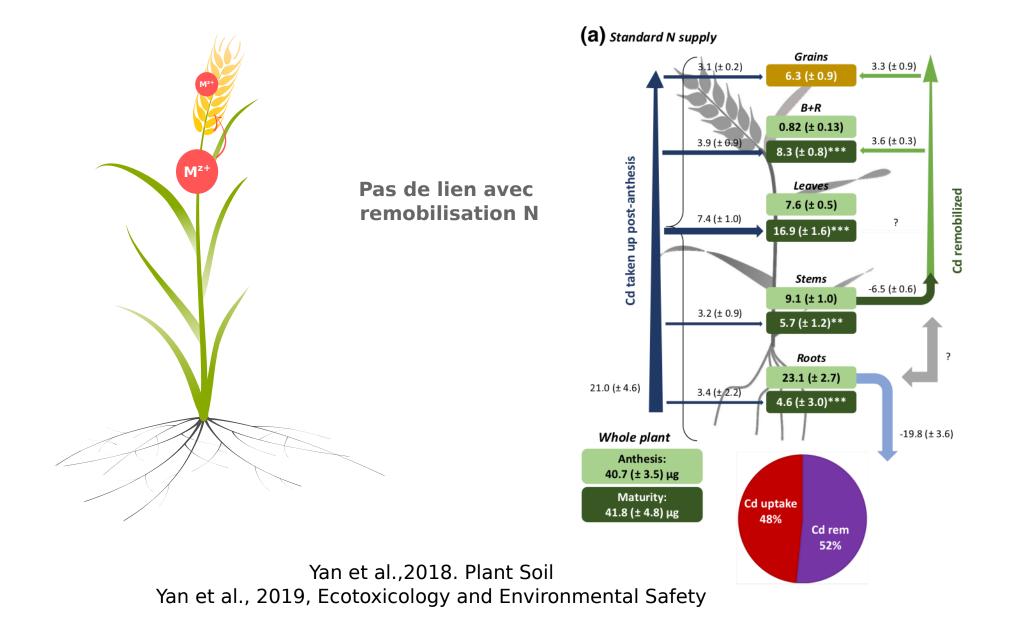
Moindre concentration du Cd dans la sève brute





### Remobilisation des ETM dans la plante

### Quantification et recherche des règles de régulation



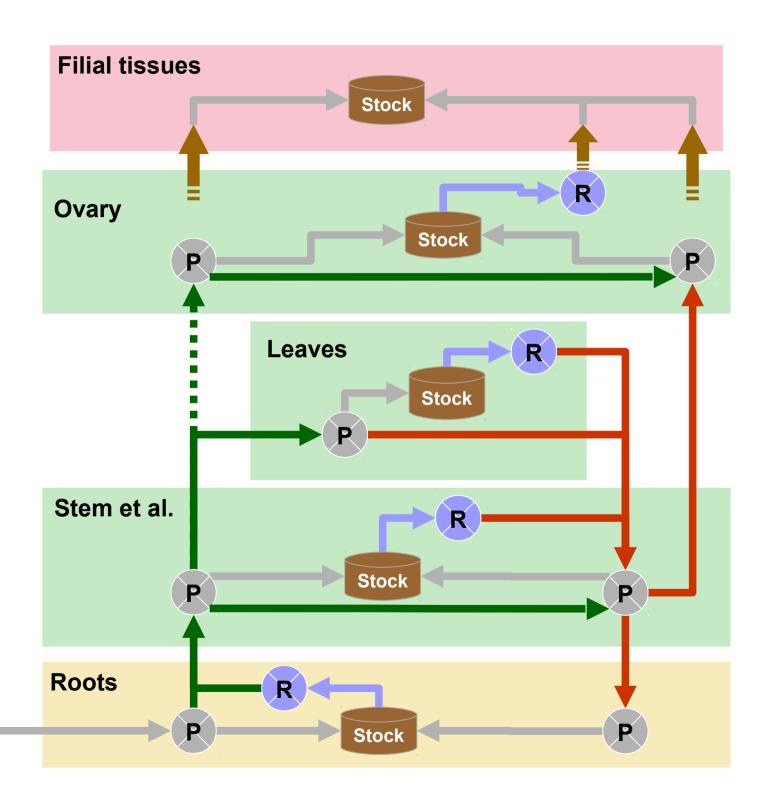
### Simplifications En gardant l'essentiel

- P Partitioning equations
- Remobilisation equations

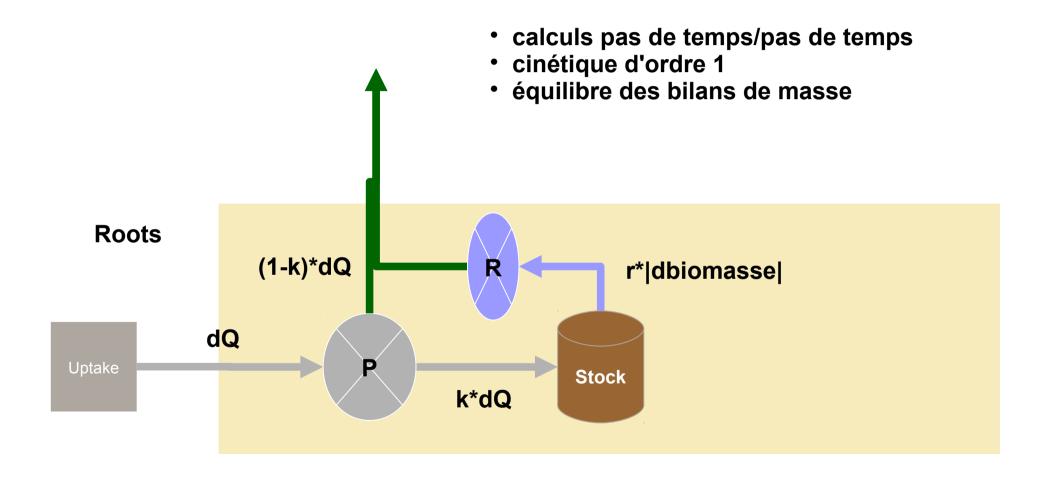
Uptake



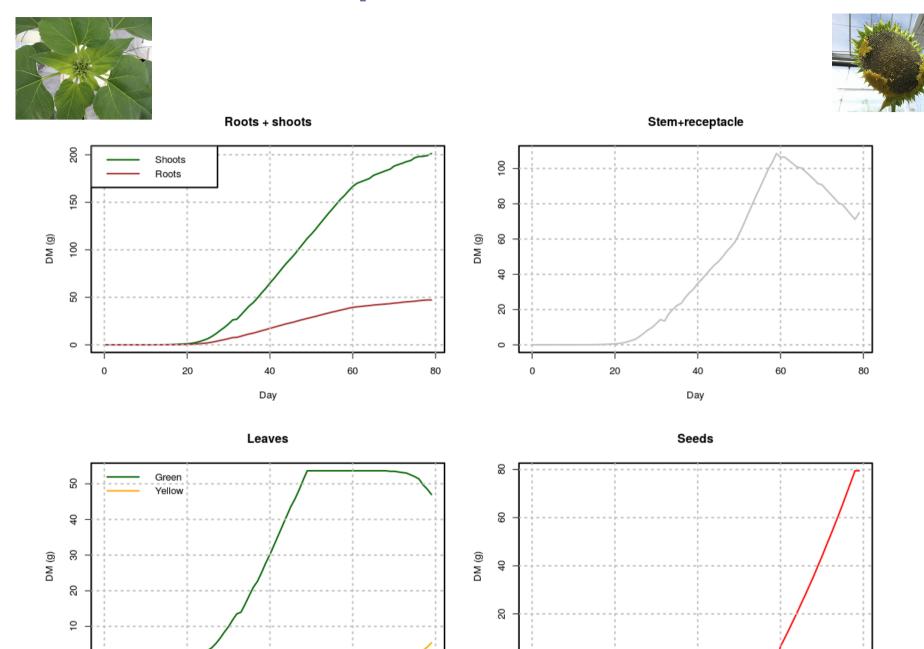




### Formalisation mathématique



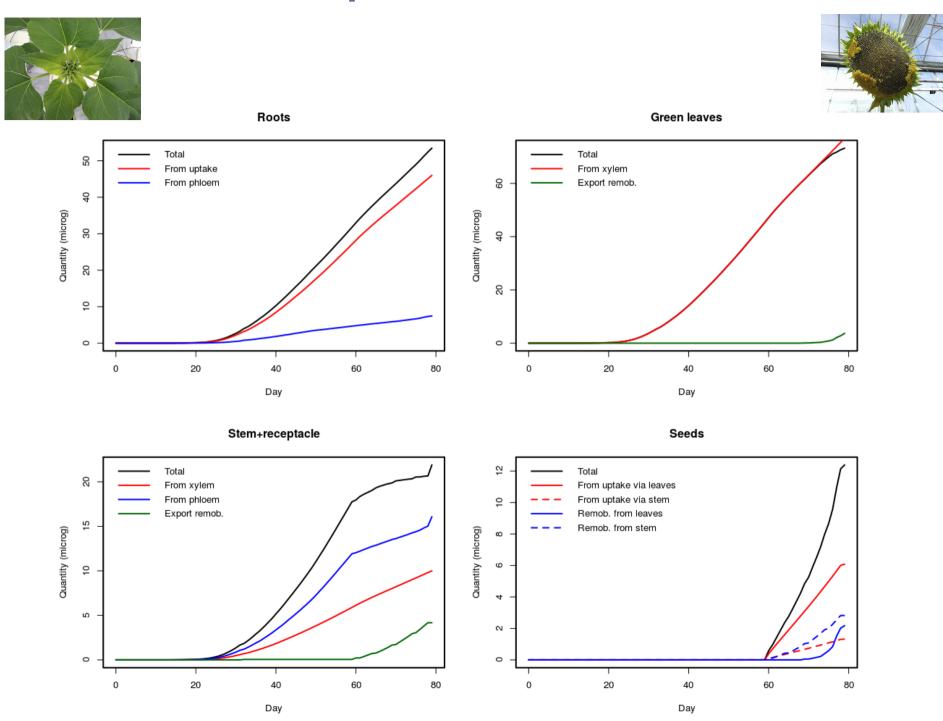
### Simulation de la répartition du Cd chez le tournesol



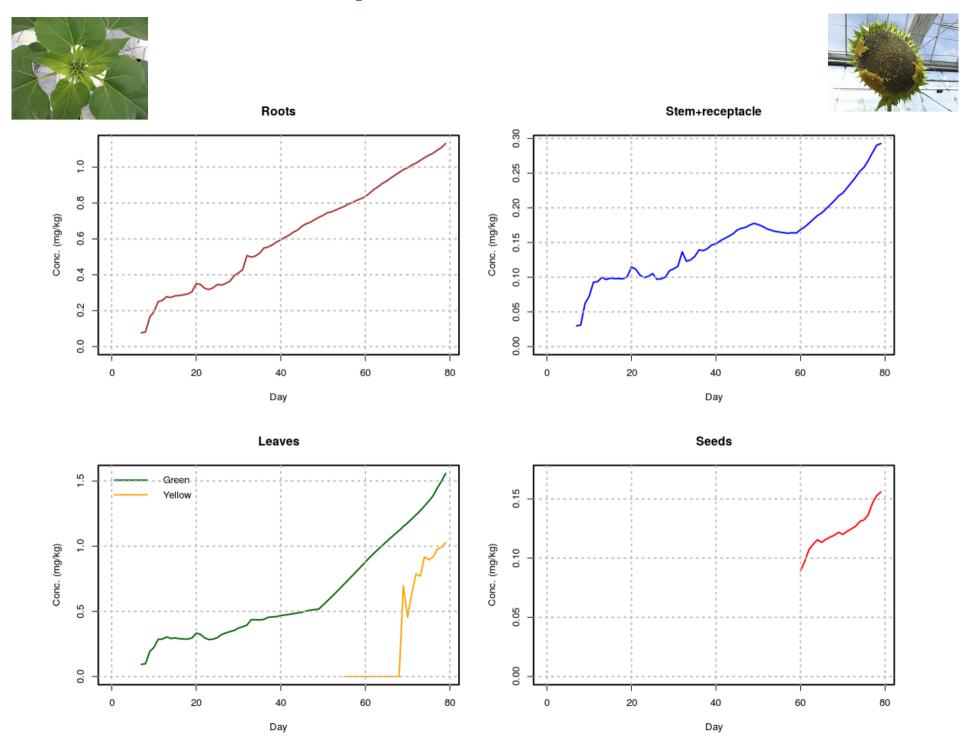
Day

Day

### Simulation de la répartition du Cd chez le tournesol

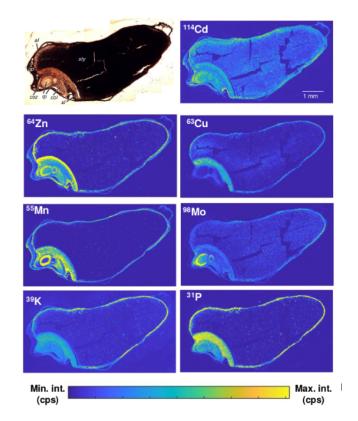


### Simulation de la répartition du Cd chez le tournesol



#### Albumen amylacé (80-85%) Albumen Couche à aleurone (6-9%)Epiderme du nucelle Testa (1%) Tissus Cellules périphériques Péricarpe tubulaires Scutellum interne Cellules Germe transversales 2-4% (4-5%)Axe embryonnaire Péricarpe externe

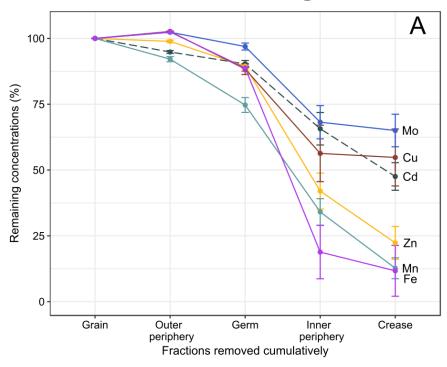
## Cartographie par Laser Ablation ICPMS MP Isaure S. Mounicou, Iprem, Pau



# Co-Localisation des éléments dans le grain de blé dur

- \* Compréhension des voies d'accumulation
- \* Impact sur la qualité nutritive et sanitaire

# Analyse de fractions après dissection du grain



(Yan et al., 2020, Envir. Pollut.)

