

Saâd Aziz Alaoui, Yassine Jamoud, Samy Haffoudhi

 $6~\mathrm{mars}~2022$

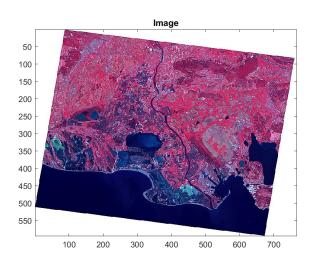
Introduction

On dispose d'une image acquise dans trois bandes de fréquences choisies de sorte à pouvoir identifier les surfaces au sol couvertes par de la végétation. L'objectif du TD est de mettre en œuvre des algorithmes d'analyse de cette image multi-spectrale permettant de détecter la végétation.

1 Réponses aux questions

1. Commençons par ouvrir l'image camargue.jpg dans Matlab.

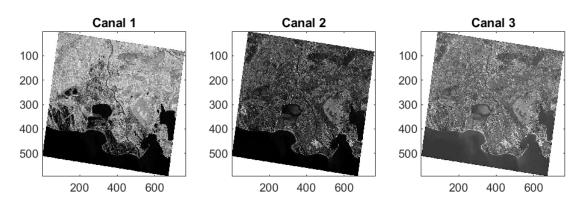
FIGURE 1 - Image



Les couleurs de l'image affichée sont surprenantes. En effet on n'observe par exemple pas de vert alors qu'on cherche à identifier de la végétation. Ces couleurs s'expliquent par le fait que les valeurs des pixels ne correspondent pas à des intensités RVB.

2. Affichons maintenant les trois canaux séparément :

FIGURE 2 – Les 3 canaux de l'image



En nous aidant du spectre de réflectance des végétaux on en déduit les correspondances suivantes :

- Canal $1 \longleftrightarrow Proche infrarouge$
- Canal $2 \longleftrightarrow \text{Rouge}$
- Canal $3 \longleftrightarrow Vert$

3. Affichons l'histogramme pour chaque canal :

Figure 3 – Canal 1

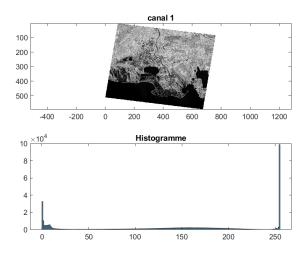


Figure 4 – Canal 2

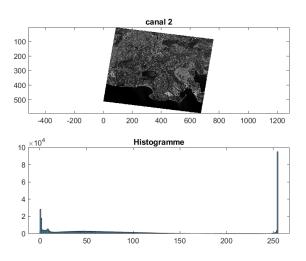
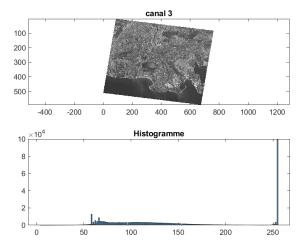


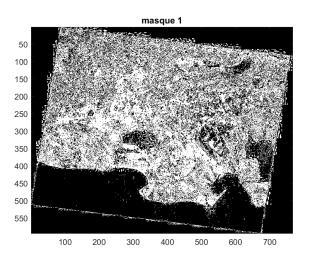
Figure 5 – Canal 3



On observe différents "clusters" dans les histogrammes, on peut essayer d'identifier la végétation par un seuillage. On choisit alors un seuil adapté pour chacun des trois canaux (On aurait aussi pu utiliser deux seuils par canal) de sorte à exclure les deux pics, on choisit par exemple respectivement les seuils, 2000, 1000 et 1000.

4. On appliquant le seuillage décrit plus haut, on obtient les masques suivants :

Figure 6 - Canal 1



 $Figure \ 7-Canal \ 2$

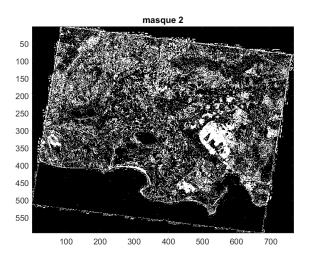
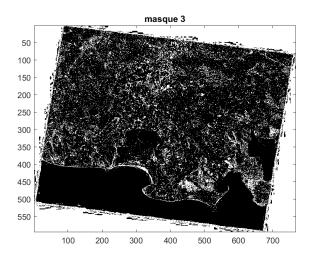


FIGURE 8 - Canal 3



On voit que pour cette première méthode les résultats varient beaucoup d'un canal à l'autre. Le masque 1 est celui sur lequel le plus de végétation serait identifiée tandis que le masque 3 est bien plus sélectif, le masque 2 est entre les deux. On en déduit qu'il faut mettre en place des méthodes plus robustes pour ce problème de détection.

5. Rappel des bandes de longueurs d'onde :

— Bleu : $300 \ \text{à} \ 500 \ \text{nm}$

— Rouge : 600 à 800 nm

— Vert : $500 \ \text{à} \ 580 \ \text{nm}$

— PIR : 0.8 à 2 μ m

Ainsi, d'après le graphique, la végétation se distingue le plus des autres éléments dans la bande PIR mais on peut encore le confondre avec le béton.

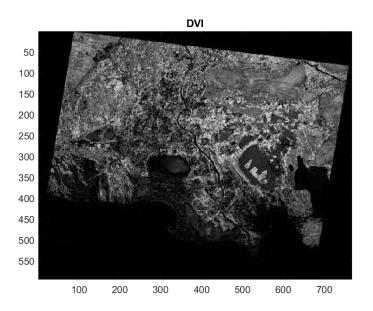
6. Le NDVI est défini par :

$$NDVI = \frac{PIR - R}{PIR + R}$$

Cet indice est adapté à la détection de la végétation car il prend en compte le domaine PIR où la végétation se distingue le plus et lui soustrait le canal R (avant de normaliser) où la végétation émet moins. Par exemple, le béton émet de manière quasiment identique entre ces deux domaines, on pourra alors le distinguer de la végétation à l'aide de l'indice. Par ailleurs, cet indice est aussi utilisé pour estimer l'état de santé de la végétation.

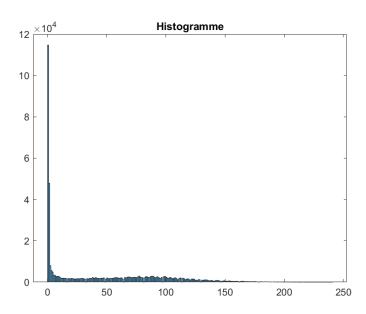
7. Affichons l'image correspondante au DVI:

Figure 9 - DVI



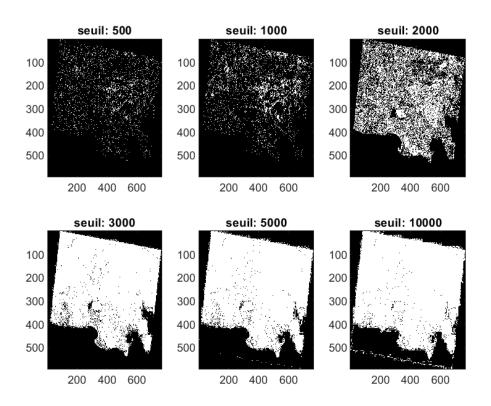
Et l'histogramme correspondant :

 $FIGURE\ 10-Histogramme$



Enfin, représentons les masques obtenus pour différentes valeurs de seuil :

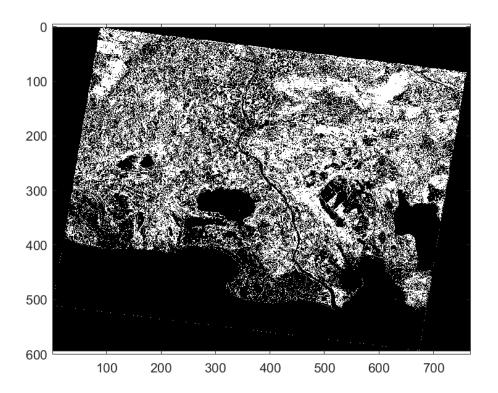
FIGURE 11 – Histogramme



On observe alors que:

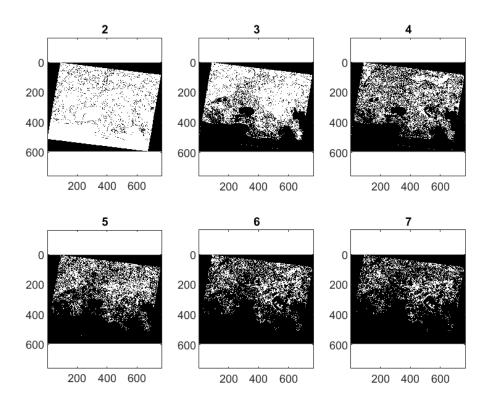
- Pour des valeurs trop faibles du seuil on est trop sélectif
- Pour des valeurs trop élevées du seuil on est trop permissif
- Pour des valeurs entre ces deux extrêmes on obtient des résultats semblant satisfaisant, par exemple avec ici un seuil valant 2000
- Les résultats pour des bons choix du seuil semblent meilleurs que ceux obtenus précédemment par seuillage des différents canaux
- 8. Enfin, on peut envisager une méthode de détection par le biais de la massification non-supervisée. On choisit d'utiliser la méthode K-means Clustering.
 - Pour une valeur de K donnée, on détermine alors les K classes et on sélectionne celle correspondant au DVI le plus important.

Par exemple, pour K=4, on obtient l'image suivante :



Pour différentes valeurs de K, on obtient les résultats suivants :

FIGURE 13 – Résultats pour différents K



On observe alors que:

- Pour des valeurs trop faibles de K, c'est-à-dire pour peu de clusters, on obtient pas de bons résultats car le découpage est trop vaste
- À l'inverse, pour une valeur trop importante de K, on découpe l'image en trop de clusters et obtient cette fois trop peu de végétations
- Pour K=3 ou K=4 dans ce cas on obtient de bons résultats

Conclusion

Pour conclure, lors de ce TP, nous avons pu implémenter différentes méthodes pour la détection de la végétation : le seuillage d'histogramme, l'utilisation du NDVI et la classification non supervisée. À partir de l'implémentation de ces méthodes, nous avons en particulier prendre conscience de l'importance du choix des paramètres vis à vis du résultat qui sera retourné, par exemple, les valeurs de seuils ou encore, le nombre de clusters. Il convient de toutes les essayer avec différentes valeurs de paramètres et comparer les résultats pour déterminer celui qui semble meilleur. En effet, ne disposant pas de vérité terrain, nous ne pouvons pas déterminer de manière exacte quelle méthode a fourni les meilleurs résultats.

A Code Matlab

```
1 close all
2 clear all
4 image = imread('camargue.jpg');
[M,N,C] = size(image);
_{6} PIR = double(image(:,:,1));
7 R = double(image(:,:,2));
V = double(image(:,:,3));
10 figure(); imagesc(image); title('Image')
11
12 figure();
13 subplot (1,3,1)
14 imagesc(PIR); colormap gray
15 title ('Canal 1')
16 subplot (1,3,2)
17 imagesc(R); colormap gray
18 title ('Canal 2')
19 subplot (1,3,3)
_{20} imagesc(V); colormap gray
21 title ('Canal 3')
22
23 for i = 1:3
       figure()
24
       subplot (2,1,1)
25
       imagesc(image(:,:,i)); colormap gray; axis equal
       title (sprintf ("canal %d", i))
27
       subplot (2,1,2)
28
       histogram(image(:,:,i), 256);
29
       title ('Histogramme')
30
31 end
32
33 seuils = [2000 \ 2000 \ 1000];
  for i = 1:3
       seuil = seuils(i);
35
      h = histcounts(image(:,:,i), 256);
36
       canal = image(:,:,i);
37
      masque = zeros(M,N);
      ind = find(h(canal + 1) \le seuil); \% valeurs
                                                             passer
39
      masque(ind) = 255;
40
       figure(); imagesc(masque); colormap gray
42
       title (sprintf ("masque %d", i))
43 end
44
45 % NDVI
_{47} \text{ DVI} = \text{abs}(\text{PIR} - \text{R});
48 NDVI = (PIR - R) \cdot / (PIR + R);
49 figure(); imagesc(abs(DVI)); colormap gray; title('DVI')
50 figure(); imagesc(abs(NDVI)); colormap gray; title('NDVI')
51
52 figure ()
53 histogram (DVI, 256);
54 title ('Histogramme')
56 figure ()
seuils = [500, 1000, 2000, 3000, 5000, 10000];
for i = 1: length (seuils)
```

```
seuil = seuils(i);
59
       h = histcounts(DVI, 256);
60
       masque = zeros(M,N);
       ind = find(h(DVI + 1) \le seuil);
62
       masque(ind) = 255;
63
       subplot (2, 3, i)
64
       imagesc (masque); colormap gray
65
       title (sprintf("seuil: %d", seuil))
67 end
69 % K-means
70
71 \text{ K} = 4;
72
<sup>73</sup> [image labels, C] = imsegkmeans(image,K);
74
75 channels = zeros(size(image,1), size(image, 2),K);
  figure;
   for i=1:K
77
       channels(:,:, i) = image\_labels == i;
78
79
       subplot(1, K, i);
       imagesc(channels(:, :, i)); axis equal; colormap gray;
80
81 end
82
dvis = zeros(K);
84 DVIs = C(:,1) - C(:,2);
   [\max dvi, ind] = \max(DVIs);
85
86
87 figure(); imagesc(channels(:,:,ind)); axis equal; colormap gray;
88
89 k s = 2:7;
90 imgs_opti = zeros(size(image, 1), size(image, 2), K);
   for i=1:length(k s)
92
       [image labels, C] = imsegkmeans(image, k s(i));
93
       for j=1:k s(i)
94
            channels(:,:,j) = image labels == j;
95
       end
96
       DVIs = C(:,1) - C(:,2);
97
       [\max dvi, ind] = \max(DVIs);
       imgs_opti(:, :, i) = channels(:,:,ind);
100
   end
101
sub_ind = round(length(k_s)/2);
   for i=1:length(k s)
       subplot(2, sub ind, i);
104
       imagesc(imgs_opti(:, :, i)); axis equal; colormap gray
       title(sprintf("%d", k_s(i)))
106
107 end
108
109 % figure;
_{110} % for i=1:length(k s)
111 %
         subplot (2, sub ind, i);
_{112} \%
         C = labeloverlay(image, imgs_opti(:, :, i));
113 %
         imagesc(C); axis equal;
114 %
         title(sprintf("%d", k s(i)))
115 % end
```