

# Anwendung von (Mathematica und) Matlab in der Physikalischen Chemie

## 11. Präsentation möglicher Lösungen für die gestellten Aufgaben

Albert-Ludwigs-Universität Freiburg



**UNI  
FREIBURG**

Dr. Till Biskup

Institut für Physikalische Chemie  
Albert-Ludwigs-Universität Freiburg  
Wintersemester 2017/2018

## Ein reales Beispiel: Fluoreszenz-Versuch aus dem PCG

- ▶ Ausgangslage
  - Daten wurden alle gemessen
  - Daten liegen als Textdateien (ASCII) vor
  
- ▶ Zielstellung
  - Vollständige Auswertung gemäß Fragestellung
  - Abbildungen, die den Assistenten zufriedenstellen (und den wissenschaftlichen Standards entsprechen)
  
- ▶ Vorgehen
  - 1 Pflichtenheft erstellen (was muss getan werden?) ✓
  - 2 Notwendige Grundlagen von Matlab aneignen ✓
  - 3 Auswertung gemäß Pflichtenheft programmieren ✓

### Pflichtenheft: Einzelne Schritte der Auswertung

- ▶ Daten einlesen
  - Daten importieren in Matlab
- ▶ Spektren darstellen
  - Daten in Matlab grafisch darstellen (ploten)
  - Achsenbeschriftungen gemäß Vorgaben
  - Abbildungen aus Matlab exportieren
- ▶ Intensitäten für eine Wellenlänge aus mehreren Spektren
  - Mehrere Spektren einlesen
  - Zugriff auf einen bestimmten Wert in einem Vektor
- ▶ Lineare und nichtlineare Kurvenanpassung
  - Matlab-Routinen zur Kurvenanpassung

- ▶ Viele Wege führen nach Rom.
  - Es gibt viele verschiedene Möglichkeiten, die gestellten Aufgaben zu lösen.
  - Die nachfolgend vorgestellten Lösungen sind nicht unbedingt die besten.
  
- ▶ Hilfe zur Selbsthilfe
  - Programmieren lässt sich nur durch praktische Arbeit erlernen.
  - Lösungen im Detail (in *jedem* Schritt) zu verstehen, ist zentral für eigene Fortschritte.
  - Aufgaben und Lösungen sollen zeigen, dass Matlab bei realen Problemen helfen kann.

Daten importieren

Anregungsspektrum darstellen

Streubande identifizieren

Intensität als Funktion der Konzentration

Kurvenanpassungen

Abbildungen exportieren

### Wie sehen die Dateien aus?

- ▶ Dezimaltrennzeichen
  - Punkt
- ▶ Anzahl der Zeilen im Dateikopf
  - 54
- ▶ Spaltentrennzeichen
  - Tabulator

👉 Wir können die Funktion `importdata` verwenden.

## Listing 1: Befehl zum Datenimport

```
1 data = importdata('1A-01.sp', '\t', 54);
```

---

## Listing 2: Matlab-Rückgabe auf der Kommandozeile

```
1 >> data = importdata('1A-01.sp', '\t', 54)
2
3 data =
4
5         data: [261x2 double]
6     textdata: {54x1 cell}
7
8 >>
```

---

### Listing 3: LS45ASCIIread.m

```
1 function data = LS45ASCIIread(filename)
2 % LS45ASCIIREAD Load ASCII export from PerkinElmer LS45 spectrometer.
3 %
4 % Usage:
5 %   data = LS45ASCIIread(filename)
6 %
7 %   filename - string
8 %             Name of file to read
9 %
10 %   data      - struct
11 %             data      - numerical data
12 %             textdata - header information
13
14 % Copyright (c) 2016, Till Biskup <till.biskup@physchem.uni-freiburg.de>
15 % 2016-02-10
16
17 separator = '\t';
18 nheaderlines = 54;
19
20 data = importdata(filename, separator, nheaderlines);
21
22 end
```



## Warum eine eigene Funktion für einen effektiven Einzeiler?

### Listing 4: Vergleich von Funktionsaufruf und direktem Import

```
data = LS45ASCIIread('1A-01.sp');  
data = importdata('1A-01.sp', '\t', 54);
```

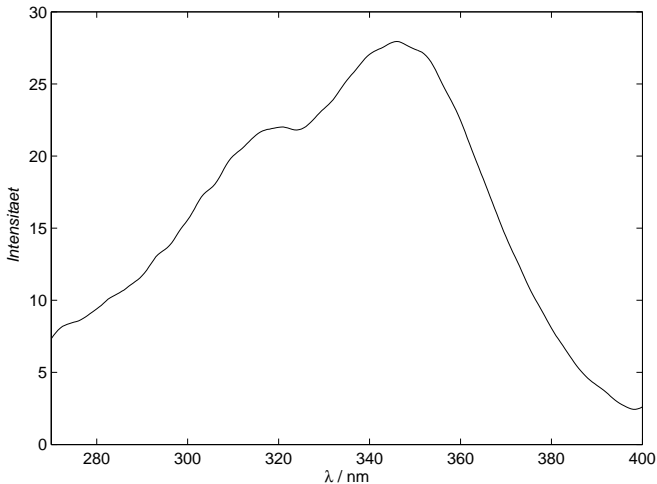
- ▶ Weil es Code leserlicher macht.
  - In beiden Fällen werden offensichtlich Daten importiert, aber `LS45ASCIIread` verrät, welche Art von Daten.
- ▶ Weil man nur einmal denken muss.
  - Spaltentrenner und Anzahl der Kommentarzeilen müssen nur einmal in der Funktion definiert werden.
  - Der Nutzer der Funktion muss sich nicht darum kümmern.

### Listing 5: Anregungsspektrum darstellen

```
1 % Daten importieren
2 data = LS45ASCIIread('1A-01.sp');
3
4 % Einfacher Plot
5 % Die Daten liegen in data.data in zwei Spalten vor
6 plot(data.data(:,1),data.data(:,2),'k');
7
8 % Achsenbeschriftungen
9 xlabel('\it\lambda / nm');
10 ylabel('\it Intensitaet');
11
12 % ZUSATZ: Dimension der x-Achse anpassen
13 set(gca,'XLim',[min(data.data(:,1)),max(data.data(:,1))]);
```

# Anregungsspektrum darstellen

Das Ergebnis erster Plotversuche

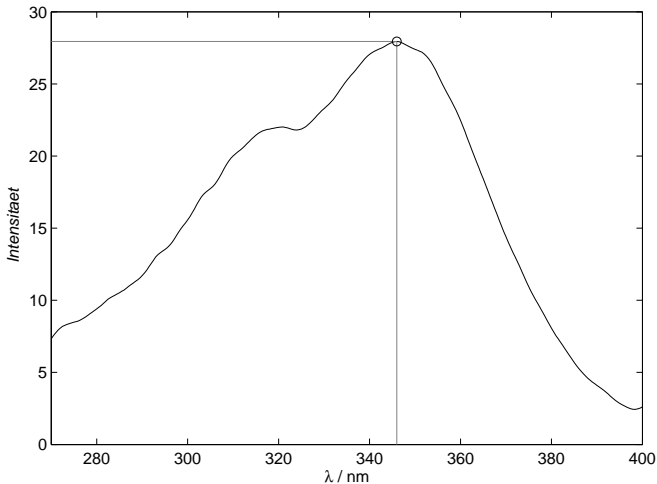


### Listing 6: Intensitätsmaximum des Anregungsspektrums hervorheben

```
1 % Wert und Index des Maximums
2 [maxValue,maxIndex] = max(data.data(:,2));
3
4 % Wellenlaenge des Maximums
5 lambdaMax = data.data(maxIndex,1);
6
7 % Senkrechte Linie einzeichnen
8 line([lambdaMax,lambdaMax],[0,maxValue],'color',[.5 .5 .5]);
9
10 % Horizontale Linie einzeichnen
11 line([lambdaMax,data.data(1,1)],[maxValue,maxValue],'color',[.5 .5 .5]);
12
13 % ZUSATZ: Anregungsmaximum mit Kreis hervorheben
14 hold on;
15 plot(lambdaMax,maxValue,'ko');
16 hold off;
```

# Anregungsspektrum darstellen

Das Ergebnis in grafischer Form

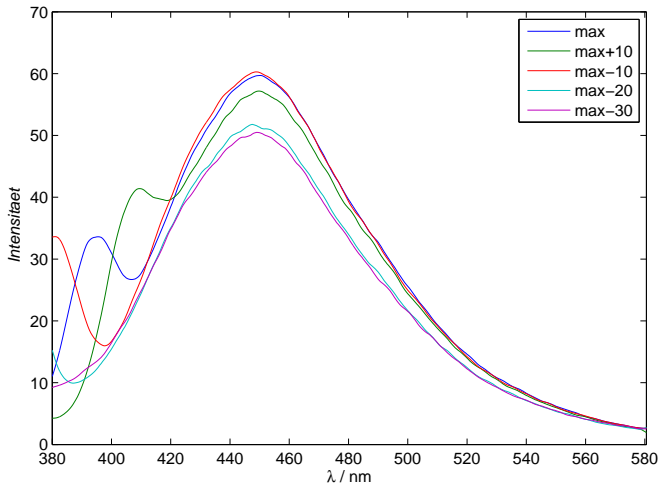


### Listing 7: Anregungsspektrum darstellen

```
1 % Daten importieren
2 spek1 = LS45ASCIIread('1E-01.sp');
3 spek2 = LS45ASCIIread('1E-02.sp');
4 spek3 = LS45ASCIIread('1E-03.sp');
5 spek4 = LS45ASCIIread('1E-04.sp');
6 spek5 = LS45ASCIIread('1E-05.sp');
7
8 % Einfacher Plot
9 plot(...
10     spek1.data(:,1), spek1.data(:,2), ...
11     spek2.data(:,1), spek2.data(:,2), ...
12     spek3.data(:,1), spek3.data(:,2), ...
13     spek4.data(:,1), spek4.data(:,2), ...
14     spek5.data(:,1), spek5.data(:,2));
15
16 % Achsenbeschriftungen
17 xlabel('\it\lambda / nm');
18 ylabel('\it Intensitaet');
19
20 % Dimension der x-Achse anpassen
21 set(gca, 'XLim', [min(spek1.data(:,1)), max(spek1.data(:,1))]);
22
23 % Legende
24 legend({'max', 'max+10', 'max-10', 'max-20', 'max-30'}, 'Location', 'ne');
```

# Streubande identifizieren

Das Ergebnis in grafischer Form



### Listing 8: Daten laden und Intensitäten extrahieren

```
1 dateinamen = {'2E-01.sp', '2E-02.sp', '2E-03.sp', '2E-04.sp', '2E-05.sp', ...
2             '2E-06.sp', '2E-07.sp', '2E-08.sp', '2E-09.sp', '2E-10.sp', '2E-11.sp'};
3
4 for messung = 1:length(dateinamen)
5     data = LS45ASCIIread(dateinamen{messung});
6     % Intensitaet bei 448 nm
7     Imax(messung) = data.data(data.data(:,1)==448,2);
8 end
9
10 % Korrektur der Intensitaeten mit Blindprobe
11 Imax = Imax-Imax(1);
```



### Listing 9: Konzentration berechnen

```
1 % Volumina der beiden Loesungen
2 VChinin = [ 290 600 : 300 : 1500 2000 3000 40 50 60 ];
3 VPuffer = [ 3210 2900 : -300 : 2000 1500 500 3000 3000 3000 ];
4
5 % Konzentration von Chinin in ppm
6 cChinin = VChinin./(VPuffer+VChinin);
7
8 % Korrektur um den Faktor 100 fuer die letzten drei Punkte
9 cChinin(end-2:end) = cChinin(end-2:end)*100;
10
11 % Molekulargewicht von Chinin (freie Chininbase) in g/mol
12 MwChinin = 324.41;
13
14 % Konvertierung ppm -> mol/L
15 cChinin = cChinin*1e-4/MwChinin;
```

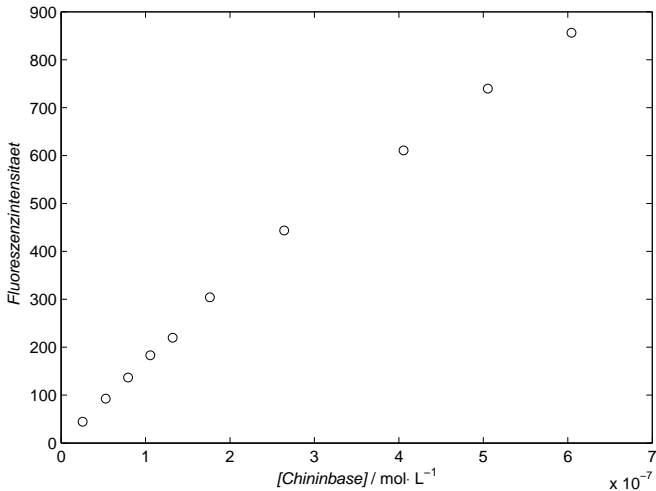


### Listing 10: Darstellung der Konzentrationsabhängigkeit

```
1 % Punkte nicht verbinden, auf die Laenge der Vektoren achten
2 plot(cChinin, I_max(2:end), 'ko');
3
4 % Achsenbeschriftungen
5 xlabel('\it[Chininbase] / mol\cdot L^{-1}');
6 ylabel('\it Fluoreszenzintensitaet');
```

# Intensität als Funktion der Konzentration

Das Ergebnis in grafischer Form





### Listing 11: Lineare Regression durch die ersten vier Datenpunkte

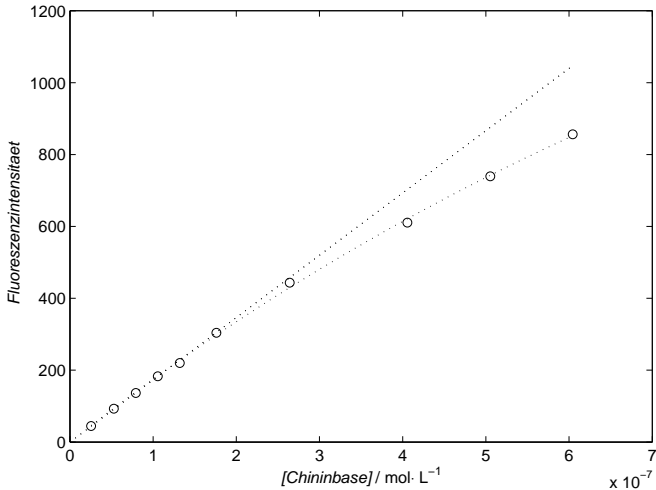
```
1 % Lineare Regression durch die ersten vier Punkte
2 [anstieg, fehler] = lscov(cChinin(1:4)', Imax(2:5)');
3
4 % ALTERNATIVE: Backslash-Operator
5 anstieg = cChinin(1:4)' \ Imax(2:5)';
6
7 % Berechnung der Werte der linearen Regression: y = anstieg * x
8 x = [0 cChinin(end)];
9 y = anstieg * x;
10
11 % Darstellung der linearen Regression
12 hold on;
13 plot(x, y, 'k:');
14 hold off;
```

### Listing 12: Nichtlineare Kurvenanpassung

```
1 % Funktion, die angepasst werden soll: f(x) = a * (1-10^(-b*x))
2 fun = @(a,x) a(1).*(1-10.^(-a(2).*x));
3
4 % Minimierungsfunktion: Summe der Quadrate der Abweichungen
5 fitfun = @(a) sum((Imax(2:end)-fun(a,cChinin)).^2);
6
7 % Startwerte definieren
8 a(1) = 1e3;
9 a(2) = 5e4;
10
11 % Minimierung
12 fita = fminsearch(fitfun,a);
13
14 % X-Werte und Funktion fuer die glatte Darstellung der Kurve
15 xWerte = cChinin(1):(cChinin(end)-cChinin(1))/100:cChinin(end);
16
17 % Darstellung der nichtlinearen Kurvenanpassung
18 hold on;
19 plot(xWerte,fun(fita,xWerte),'k:');
20 hold off;
```

# Kurvenanpassungen

## Das Ergebnis in grafischer Form



### Warum Abbildungen automatisiert exportieren?

- ▶ Sorgt für ein möglichst konsistentes Aussehen.
- ▶ Erleichtert den Reexport nach Änderungen an den Daten.

### Warum Abbildungen als PDF-Dateien exportieren?

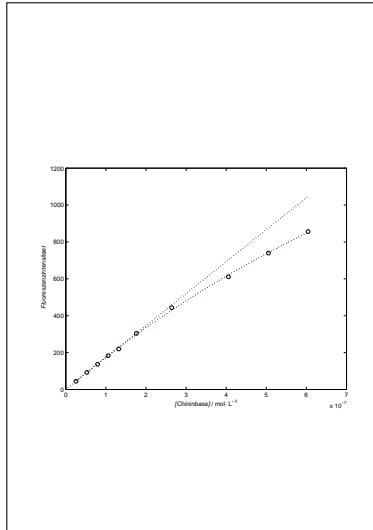
- ▶ PDF-Dateien sind (in der Regel) vektorisiert, können also beliebig skaliert und einfach nachbearbeitet werden.

#### Listing 13: Grundlegender Abbildungsexport als PDF-Datei

```
1 print(gcf, 'erster-test.pdf', '-dpdf');
```

# Abbildungen exportieren

Der erste Versuch – noch nicht ganz das gewünschte Ergebnis





- ▶ Abbildungen sind (so etwas wie) Objekte
  - Objekte haben Eigenschaften (*properties*).
  - Eigenschaften können abgefragt oder gesetzt werden.
  - Objekte haben eine Referenz (*handle*) für den Zugriff.
- ▶ Funktionen zum Arbeiten mit Eigenschaften
  - `get` fragt eine Eigenschaft ab
  - `set` setzt eine Eigenschaft
- ▶ Spezielle Referenzen für Grafikobjekte
  - `gcf` aktives Abbildungsfenster (*current figure*)
  - `gca` aktive Achse (*current axes*)
  - `gco` aktives Grafikobjekt (*current object*)

### Listing 14: Anpassungen der Seitengröße

```
1 % Anpassung der Seitengroesse
2 set(gcf,'paperunits','centimeters');
3 set(gcf,'papersize',[16 10]);
4
5 % Anpassung der Positionierung auf der Seite
6 set(gcf,'paperpositionmode','auto');
7 set(gcf,'Units','centimeters');
8
9 % Anpassung der Groesse der Achsen
10 set(gca,'Units','centimeters');
11 set(gca,'OuterPosition',[0 0 16 10]);
12
13 % Positionierung auf dem Papier
14 oldpos = get(gcf,'Position');
15 set(gcf,'Position',[oldpos([1 2]) 16 10]);
```

- ☛ Die Reihenfolge der Befehle ist nicht immer egal.
- ☛ Manchmal erschließt sich die Logik nicht zwangsläufig...

*...gleich geht's weiter*

### Vorschau: [Matlab im echten Leben](#)

- ▶ Automatisierung von Routineaufgaben
- ▶ Interaktive Datenauswertung (Kommandozeile)
- ▶ Interaktive Datenauswertung (grafisch)
- ▶ Ausblick auf weiterführende Veranstaltungen