

科目	応用化学実験Ⅲ (Laboratory Work III in Applied Chemistry)		
担当教員	[前期] 小島 達弘 准教授, 大淵 真一 特任教授, 安田 佳祐 准教授, 増田 興司 准教授, [後期] 小島 達弘 准教授, 九鬼 尊隆 教授, 下村 憲司朗 教授, 増田 興司 准教授【実務経験者担当科目】		
対象学年等	応用化学科・4年・通年・必修・4単位【実験実習】(学修単位I)		
学習・教育目標	A4-C1(10%), A4-C2(10%), A4-C3(10%), A4-C4(20%), A4-C5(10%), B1(5%), B2(5%), C1(10%), C4(10%), D1(10%)		
授業の概要と方針	座学の内容にそって, 化学工学, 分析化学, 生物工学の実験に取り組む. 化学工学と分析化学と生物工学の機器を用い, 与えられたテーマに対してグループ内や指導教員とともに議論することで解決策を導き出す能力を養う. 担当教員の機器分析や単位操作の実務経験を踏まえて, 装置類の操作技術とデータ解析法について教授する.		
	到達目標	達成度	到達目標別の評価方法と基準
1	[A4-C1]IRスペクトル, NMRスペクトルより有機化合物の構造を同定できる.		「IRスペクトル実験」, 「NMRスペクトル実験」の実験技術およびレポートの内容で評価する.
2	[A4-C2]X線回折データから未知物質の同定ができる. 熱分析データの解析ができる.		「X線回折実験」, 「熱分析実験」の実験技術およびレポートの内容で評価する.
3	[A4-C3]吸光光度分析の吸光度の測定ができ, そのデータ解析ができる.		「吸光光度分析実験」の実験技術およびレポートの内容で評価する.
4	[A4-C4]各化学工学実験の操作法を習得でき, その原理を理解しデータの解析ができる.		各化学工学実験の実験技術およびレポートの内容で評価する.
5	[A4-C5]各生物工学実験の操作法を習得でき, その原理を理解しデータの解析ができる.		各生物工学実験の操作法や原理に対する理解度を実験ノートおよびレポートで評価する. 実験ノートは実験技術として評価する.
6	[B1]実験結果を適切に表す図・表が書ける.		各テーマのレポートの内容で評価する.
7	[B2]グループ内で建設的な議論を行い, 共同して作業を遂行し, よい発表ができる. また自分自身や他者の発表に適切に回答できる.		エンジニアリングデザイン演習のテーマグループ内での共同作業への取り組みとレポートで評価する.
8	[C1]専門知識を応用して得られた結果を的確に解析することができる.		各テーマのレポートの内容で評価する.
9	[C4]期限内に実験報告書を提出できる.		各テーマのレポートの提出状況で評価する.
10	[D1]機器の取り扱いに注意し, 安全に実験に取り組むことができる.		安全に実験が行われているか, 各テーマへの実験の取り組みで評価する.
総合評価	成績は, レポート75% 実験技術10% エンジニアリングデザイン演習15%として評価する. 100点満点で60点以上を合格とする. 未提出レポートがあった場合は原則として不合格とする.		
テキスト	「化学工学実験」: 東畑平一郎・城塚正・小島和夫 共著(産業図書) 「基礎からわかる機器分析」: 加藤正直・内山一美・鈴木秋弘ら 共著(森北出版) 生物工学実験プリント		
参考書	「有機化合物のスペクトルによる同定法(第6版)」: R. M. Silverstein・F. X. Webster 共著・荒木峻ら 訳(東京化学同人) 「粉末X線解析の実際(第2版)」: 中井泉・泉富士夫 共著(朝倉書店) 「遺伝子工学実験ノート 上 DNA実験の基本をマスターする(無敵のバイオテクニカルシリーズ)」: 田村隆明 著(羊土社)		
関連科目	C2・C3・C4 有機化学I・II・III, C2・C3 無機化学I・II, C2・C3 分析化学I・II, C3・C4 化学工学I・II, C2 生物, C4 生物工学, C4 生物化学I		
履修上の注意事項	各分野の原理の理解が必要.		

授業計画(応用化学実験Ⅲ)

	テーマ	内容(目標・準備など)
1	実験ガイダンス, 化学工学実験(前期)の説明, 分析化学実験の説明	実験全体のガイダンス, 化学工学実験室の使用法と前期5テーマの内容説明, 計測機器室の使用法と分析化学実験5テーマの内容説明.
2	充填層と流動層	ガラス玉を充填物とした固液充填層を用いて, 流体の流動条件による圧損失および空隙率の変化の測定. 粒子群の流動開始速度を実験より決定する.
3	減圧蒸発実験	減圧蒸発装置を使用して, 蒸発過程を観察し, その物質収支について理解を深める.
4	蒸留塔の段効率	泡鐘式回分精留塔を用いて, 全還流での精留を行い, マッケーブーンシール法から理論段数を求め精留に関する理解を深める.
5	粉碎, 粒度分布の測定	海砂をボールミルで粉碎し, その経時変化による粒度分布を測定し, 粉碎過程を理解する. 粒度分布の測定には10個の篩を用いる. 結果の処理は頻度曲線を用いて表す. 実験での測定粒子径は80~1000 $\mu\text{m}$ である.
6	メタノール~水系の気液平衡関係の測定	気液平衡曲線を求めるには, 気液平衡値(x, y)を10点くらい求める必要がある. ここでは適当な4点の気液平衡値からラージ(X, Y)線図法により残る6点を推算し, スモール(x, y)値に変換する. 実測値の4点と, 推算値の6点の10点よりx-y線図を作図する簡易平衡値推算法を理解する.
7	IRスペクトル分析法(既知有機化合物の測定と解析)	薄膜法(ポリスチレン), KBr錠剤法(安息香酸, サリチル酸), Nujol法(けい皮酸), 溶液法(酢酸エチル, イソブチルアルコール)でIRスペクトルを測定し, 吸収位置から官能基を同定する.
8	NMRスペクトル分析法(既知および未知有機化合物の測定と解析)	エチルベンゼン, 酢酸エチル, 未知試料のNMRスペクトルを測定し, 吸収位置, 多重度, 積分値から化合物の構造を同定する.
9	吸光光度分析法(鉄鋼中のマンガンの定量)	試料を酸で分解し, 過ヨウ素酸ナトリウムを加えマンガンを通マンガン酸に酸化し, 分光光度計で吸光度を測定しマンガンの含有率を求める.
10	X線回折分析法	標準物質のX線回折パターンを測定し, JCPDSカード記載のデータと一致することを確認したうえで, 未知試料の回折データからHanawalt法を用いた同定を行う.
11	熱分析法	硫酸銅五水和物のTG-DTAおよびDSC測定を行い, サーマグラムを解析することにより, 五分子の水の結合状態に関する知見を得る.
12	エンジニアリングデザイン演習(1)	グループ分け, テーマ決定, 個人での調査研究.
13	エンジニアリングデザイン演習(2)	テーマに関するデザイン演習, 指導教官との議論, グループでの議論.
14	エンジニアリングデザイン演習(3)	テーマに関するデザイン演習, 指導教官との議論, グループでの議論.
15	エンジニアリングデザイン演習(4)	グループごとによる成果の発表.
16	化学工学実験(後期)の説明, 準備	後期6テーマの内容説明.
17	2重管式熱交換器の総括伝熱係数の実測	最も簡単な2重管式熱交換器を用いて, 熱収支について学び, 各種総括伝熱係数を算出し流量との関係を調べる.
18	流量測定	円管で流体輸送する場合に各種流量測定器(オリフィス, ベンチュリー, ピトー管)について圧力損失と流量(レイノルズ数)との関係を調べる. また各種継手(エルボ, 拡大, 縮小)の相当長さを算出する.
19	気液反応速度解析	亜硫酸ナトリウム水溶液の空気酸化反応を気泡塔で行い, その濃度を酸化還元滴定法で決定し, 濃度の時間変化から反応速度を求める.
20	赤外線輻射加熱実験	熱源に赤外線ランプを使用し, 受熱容器に水を入れた銅製の容器を用いて, 金属面および黒面の距離を変えながらの照射時間ごとの温度上昇から, 距離ごとの受熱速度を求め受熱量を算出する. 金属面および黒面の照射距離と受熱量の関係式を求める.
21	恒圧ろ過	減圧操作による定圧ろ過を行い, ろ液量の計時変化を測定し, Ruthのろ過方程式によるデータ整理を行うことで, 機械的分離操作に対する理解を深める.
22	液滴生成時の次元解析	水中に有機溶媒の液滴を生成させる実験結果を利用して, 次元解析の手法を習得し, 理解を深める.
23	生物工学実験の説明, 準備	生物工学実験の内容説明と実験室および各種機器の使用法のガイダンス.
24	落下細菌測定, 大腸菌数検査	肉眼では見えない微生物の世界を培養という微生物学的方法で観察する. 空気中からの落下細菌を普通寒天培地, サンプル中の大腸菌群数をデソキシコレート培地で測定する.
25	植物からのゲノムDNA抽出	基本的な植物からのゲノムDNA抽出法の原理を学ぶ.
26	タンパク質の電気泳動	タンパク質実験で最も基本的なSDS-PAGEの原理・操作を身につける. また, 植物組織からの水溶性タンパク質の抽出法も習得する.
27	PCRとTAクローニング	PCRの原理・操作を身につける. また, PCRによって増幅したDNAのアガロースゲル電気泳動とTAクローニングの原理・操作についても学ぶ.
28	大腸菌のコンピテントセル作成と形質転換	最もシンプルな塩化カルシウム法でコンピテントセルを作成し, 大腸菌の形質転換を行う. また, 形質転換大腸菌を選抜する方法として, 抗生物質, blue/whiteセレクションについて学ぶ.
29	プラスミドDNAの抽出と確認	大腸菌から最も一般的なアルカリSDS法によってプラスミドを抽出し, 制限酵素を使って目的のDNA断片がクローニングできているのかを確認する.
30	実験全体のまとめと報告	実験の総まとめ.
備考	中間試験および定期試験は実施しない. クラスを2グループに分け, 前期には2分野(化学工学実験, 分析化学実験)およびエンジニアリングデザイン演習を実施, 後期には2分野(化学工学実験, 生物工学実験)を実施する. レポート提出が遅れた場合にはその日数に比例して減点する.	